



COMUNE DI APRILIA

(Provincia di Latina)

ORDINANZA N. 7

Data: 23/07/2025

Commissione Straordinaria

ORDINANZA DELLA COMMISSIONE STRAORDINARIA

Assunta il giorno VENTITRE del mese di LUGLIO dell'anno DUEMILAVENTICINQUE dalla Commissione Straordinaria.

Oggetto:

MISURE DI PREVENZIONE PER IL CONTRASTO ALLE ARBOVIROSI NEL COMUNE DI APRILIA.

LA COMMISSIONE STRAORDINARIA

FILIPPI VINCENZA
CAPORALE ENZA
GUIDA RITA

Documento prodotto in originale informatico e firmato digitalmente ai sensi dell'art. 20 del "Codice dell'amministrazione digitale" (D.Leg.vo 82/2005).

LA COMMISSIONE STRAORDINARIA con i poteri del Sindaco

Visti:

- il Decreto del Presidente della Repubblica del 23 aprile 2025, con il quale la gestione del Comune di Aprilia è stata affidata, per la durata di diciotto mesi, alla Commissione straordinaria composta da: Dott.ssa Vincenza Filippi (Prefetto a.r.), Dott.ssa Enza Caporale (Viceprefetto), Dott.ssa Rita Guida (Dirigente di I fascia – Area I);
- lo Statuto del Comune di Aprilia approvato con Delibera di Consiglio n. 31 del 09 aprile 2013 e ss.mm.ii.;
- il Regolamento comunale di organizzazione degli uffici e dei servizi approvato con Delibera di Giunta n. 138 del 10 maggio 2013 e ss.mm.ii.;

Richiamato l'art. 50, comma 5, del D.Lgs. n. 267 del 18 agosto 2000 e ss.mm.ii., in materia di ordinanze contingibili e urgenti in caso di emergenze sanitarie o di igiene pubblica a carattere esclusivamente locale;

Premesso che:

- le arbovirosi sono malattie infettive causate da virus trasmessi da vettori artropodi (come zanzare, zecche e flebotomi) tramite morso/puntura e interessano sia l'uomo che gli animali;
- in Italia sono presenti sia arbovirosi importate da altri paesi (Chikungunya, Dengue, Zika) sia arbovirosi autoctone (West Nile Disease, Infezione da virus Usutu, Infezione da virus Toscana, Encefalite da zecche);
- il *“Piano nazionale di prevenzione, sorveglianza e risposta alle Arbovirosi (PNA) 2020 – 2025”*, si applica alla sorveglianza delle arbovirosi, con particolare riferimento ai virus: West Nile, Usutu, Chikungunya, Dengue, Zika, inclusa la sindrome congenita, al virus dell'encefalite virale da zecche e al virus Toscana;
- il *“PNA”* si articola su un orizzonte temporale di sei anni, per permettere azioni strategiche di più lungo respiro, ed individua attività che devono essere attuate immediatamente ed attività da implementare più gradualmente, specificando, inoltre, alcuni indicatori che saranno utilizzati per la valutazione dell'applicazione del Piano stesso;
- il *“PNA”* estende la sorveglianza, a livello nazionale, alle specie di zanzare invasive e al monitoraggio delle resistenze agli insetticidi;
- con D.G.R. Lazio n. 477 del 28 giugno 2022, è stato approvato il documento tecnico della Regione Lazio *“Sorveglianza e risposta alle arbovirosi”* predisposto sulla base di quanto previsto dal *“PNA”*, con il quale sono dettagliate le indicazioni per la sorveglianza e la risposta ai virus West Nile e Usutu, alle arbovirosi trasmesse da zanzare invasive del genere *Aedes* e ai virus dell'encefalite virale da zecche, Toscana e ad altri arbovirus non sottoposti a specifici piani di sorveglianza e risposta;

Premesso altresì che:

- l'Istituto Superiore della Sanità pubblica i dati di sorveglianza delle arbovirosi in bollettini periodici disponibili su: <https://www.epicentro.iss.it/arbovirosi/bollettini>;
- al 15 luglio 2025 risultano, rispettivamente, n. 83 casi confermati di Dengue, di cui n. 12 nella Regione Lazio (n. 82 associati a viaggi all'estero e n. 1 caso autoctono, età mediana 42 anni, 53% di sesso maschile, nessun decesso), e n. 51 casi confermati di Chikungunya, di cui n. 5 nella Regione Lazio (n. 50 associati a viaggi all'estero e n. 1 caso autoctono, età mediana 47 anni, 53% di sesso maschile, nessun decesso);

- al 20 luglio 2025 sono n. 10 i casi confermati di infezione da West Nile nell'uomo in Italia dall'inizio dell'anno, di cui n. 7 sono stati segnalati nella Provincia di Latina. L'età mediana della popolazione colpita è di 72 anni (range: 63-86);

Vista la nota prot. n. 71602 del 18 luglio 2025 del Dipartimento di prevenzione della ASL Latina, acquisita da questo Ente al n. 78696/2025, con la quale, sulla base delle evidenze della circolazione virale del virus West Nile nella Provincia di Latina, viene evidenziata la necessità di rafforzare le azioni di contrasto secondo le disposizioni del "PNA", del documento tecnico della Regione Lazio "Sorveglianza e risposta alle arbovirosi" e del documento "Progetto CCM 2019" della Regione Emilia Romagna;

Considerato che:

- le arbovirosi rappresentano un rischio crescente per la salute pubblica anche nei territori a clima temperato, in conseguenza ai mutamenti climatici, alla globalizzazione e all'espansione dei vettori, in particolare le zanzare dei generi "Aedes" e "Culex";
- la prevenzione, basata sul controllo e sul contenimento dei vettori, è attualmente la strategia più efficace per contenere il rischio di trasmissione delle arbovirosi;

Ritenuto, pertanto, fondamentale attivare tempestivamente e in maniera coordinata tutte le misure utili a ridurre la densità dei vettori e a prevenire la trasmissione delle arbovirosi, a salvaguardia della salute pubblica e del benessere collettivo, secondo le indicazioni previste dal "Piano nazionale di prevenzione, sorveglianza e risposta alle Arbovirosi (PNA) 2020 - 2025", dal documento tecnico della Regione Lazio "Sorveglianza e risposta alle arbovirosi" e dal documento "Progetto CCM 2019" della Regione Emilia Romagna;

Considerata, infine, la necessità di disporre di misure straordinarie che si rivolgano alla generalità della popolazione presente sul territorio comunale, ai soggetti pubblici e privati, nonché ai responsabili di aree particolarmente critiche ai fini della proliferazione dei vettori;

Su proposta del Dirigente del Settore VIII "Ambiente ed Ecologia";

ORDINA

per quanto espresso in narrativa che qui si intende integralmente richiamato e ne costituisce motivazione ai sensi dell'art. 3 della Legge n. 241/1990 e ss.mm.ii.:

- 1) **a tutti i soggetti pubblici e privati**, ciascuno per quanto di competenza, l'adozione immediata di comportamenti proattivi per l'eliminazione delle condizioni di riproduzione larvale e di diffusione dei vettori di arbovirosi, in particolare:
 - a) **evitare** l'abbandono definitivo o temporaneo negli spazi aperti pubblici e privati, di contenitori di qualsiasi natura e dimensione nei quali possa raccogliersi acqua stagnante;
 - b) **evitare** qualsiasi raccolta d'acqua stagnante anche temporanea;
 - c) **procedere**, ove si tratti di contenitori non abbandonati, allo svuotamento giornaliero dell'eventuale acqua in essi contenuta e alla loro sistemazione in modo da evitare ristagni, ovvero alla copertura degli stessi;
 - d) **programmare**, ove necessario e nei limiti delle disponibilità, interventi di disinfestazione delle aree di competenza secondo le indicazioni del "PNA", del documento tecnico della Regione Lazio "Sorveglianza e risposta alle arbovirosi" e del documento "Progetto CCM 2019" della Regione Emilia Romagna. Rappresentano metodi sicuri, gli interventi di disinfestazione con prodotti larvicidi

idonei. I prodotti adulticidi sono da utilizzarsi in via straordinaria nelle sole situazioni di emergenza sanitaria (qualora sia in corso un'epidemia o quando ve ne sia un rischio di insorgenza), evitandone l'adozione in fase preventiva come rappresentato dalla ASL Latina nella nota prot. n. 71602 del 18 luglio 2025;

- e) **programmare** interventi di pulizia/manutenzione di aree di proprietà, pubblica e privata, finalizzati a ridurre la riproduzione larvale con semplici accorgimenti:
- ✓ mantenere puliti terreni di proprietà, giardini, piscine ecc ...;
 - ✓ procedere alla manutenzione delle aree verdi;
 - ✓ ridurre tutti i ristagni di acqua;
 - ✓ mantenere in perfetta efficienza le grondaie e le reti di raccolta delle acque reflue;
- f) **pianificare**, ove necessario e nei limiti delle disponibilità, interventi di disinfestazione nei luoghi dove sono programmati eventi all'aperto;
- g) **attenersi** alle disposizioni del "*Piano nazionale di prevenzione, sorveglianza e risposta alle Arbovirosi (PNA) 2020 - 2025*", del documento tecnico della Regione Lazio "*Sorveglianza e risposta alle arbovirosi*" e del documento "*Progetto CCM 2019*" della Regione Emilia Romagna, nonché alle disposizioni che saranno emanate dalle competenti Autorità in base all'evoluzione del quadro epidemiologico;

INFORMA

2) **tutti i soggetti pubblici e privati che:**

- a) l'Istituto Superiore della Sanità pubblica i dati di sorveglianza delle arbovirosi in bollettini periodici disponibili su: <https://www.epicentro.iss.it/arbovirosi/bollettini>;
- b) con riferimento al West Nile, con nota prot. n. 71602 del 18 luglio 2025 il Dipartimento di prevenzione della ASL Latina ha precisato che il virus può essere trasmesso all'uomo tramite la puntura della zanzara "*Culex pipiens*";

DISPONE

che la presente Ordinanza:

- ✓ sia immediatamente esecutiva all'atto della sua pubblicazione;
- ✓ sia resa pubblica mediante l'Albo Pretorio e il sito internet istituzionale;
- ✓ conservi validità sino a revoca;
- ✓ sia trasmessa, per gli adempimenti di competenza, ai seguenti soggetti:
 - **Prefettura di Latina**, protocollo.preflt@pec.interno.it;
 - **Comune di Aprilia**, Settore V "Lavori pubblici";
 - **Comune di Aprilia**, Settore VII "Polizia locale e Protezione civile";
 - **Comune di Aprilia**, Settore VIII "Ambiente ed Ecologia";
 - **Asl Latina**, Dipartimento di Prevenzione, dipprevenzione@pec.ausl.latina.it;
 - **Provincia di Latina**, ufficio.protocollo@pec.provincia.latina.it;
 - **Consorzio di Bonifica**, Lazio sud ovest, consorzio.bonifica.latina@pec.it;
 - **Consorzio di Bonifica**, Litorale nord, cbln@pec.cbln.it;

- **Arma dei Carabinieri**, Stazione di Aprilia, flt21572@pec.carabinieri.it;
- **Arma dei Carabinieri**, Nucleo Carabinieri Forestale di Cisterna di Latina, flt43034@pec.carabinieri.it;
- **Polizia di Stato**, Commissariato di Aprilia, dipps142.5600@pecpe.poliziadistato.it;
- **Guardia di Finanza**, Tenenza di Aprilia, lt1220000p@pec.gdf.it;
- **Soc. "Aprilia Multiservizi"**, protocollo.apriamultiservizi.pec@globalcert.it;
- **Soc. "Progetto Ambiente S.p.A."**, progettoambiente@legalmail.it.

AVVERTE

- ✓ che l'inottemperanza alla presente Ordinanza, comporterà per i responsabili una sanzione amministrativa, ai sensi dell'art. 7-bis del D.Lgs. n. 267/2000, nonché e l'applicazione delle sanzioni previste dall'art. 650 del Codice Penale;
- ✓ che il Comando di Polizia Locale risulta preposto al controllo di ottemperanza alla presente Ordinanza;
- ✓ che ai sensi dell'art.3, comma 4 della Legge n. 241/1990 e ss.mm.ii., avverso la presente Ordinanza, i soggetti destinatari possono ricorrere nei modi di legge, presentando ricorso al T.A.R. del Lazio o in alternativa al Capo dello Stato, rispettivamente entro gg. 60 (sessanta) ed entro gg. 120 (centoventi) dalla data di notifica dell'atto medesimo.

La Commissione Straordinaria
Dott.ssa Vincenza Filippi
Dott.ssa Enza Caporale
Dott.ssa Rita Guida



Piano Nazionale di prevenzione, sorveglianza e risposta alle Arbovirosi (PNA) 2020-2025

Novembre 2019



Sommario

| | |
|--|----|
| Acronimi | 5 |
| Introduzione | 7 |
| Capitolo 1. Integrazione della prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi in altre politiche..... | 10 |
| 1.1. Prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi in altre politiche del Ministero della Salute . | 10 |
| 1.2. La Strategia Nazionale di Adattamento ai Cambiamenti Climatici del Ministero dell’Ambiente e della Tutela del Territorio e del Mare | 10 |
| 1.3. L’Istituto Superiore di Sanità nella sorveglianza e contrasto alle arbovirosi..... | 12 |
| 1.4. l’Istituto Zooprofilattico Sperimentale dell’Abruzzo e Molise “G. Caporale” e la rete degli Istituti Zooprofilattici Sperimentali..... | 12 |
| 1.5. Le attività dell’Istituto Superiore per la Protezione e la Ricerca Ambientale (ISPRA)..... | 13 |
| 1.6. L’impegno della Rete delle Città Sane dell’OMS | 14 |
| 1.7. Collaborazione col Ministero dell'Istruzione, dell'Università e della Ricerca per la promozione della salute nelle scuole | 15 |
| Capitolo 2. Prevenzione | 17 |
| 2.1. Comunicazione del rischio | 17 |
| 2.2. Formazione | 25 |
| 2.2.1 Necessità di una corretta formazione in tema di arbovirosi..... | 25 |
| 2.2.2. Obiettivi, destinatari e strumenti della formazione..... | 25 |
| 2.3. Misure di contrasto ai vettori..... | 27 |
| 2.3.1. Principali vettori di arbovirosi | 27 |
| 2.3.2. Misure ambientali..... | 30 |
| 2.3.3. Misure locali di contrasto ai vettori..... | 31 |
| 2.3.4. Disinfestazione di aeromobili e di merci sensibili | 32 |
| 2.4. Vaccinazione | 33 |
| 2.5. Raccomandazioni organizzative | 34 |
| 2.5.1 Referenti del PNA | 34 |
| 2.5.2 Laboratori di riferimento | 34 |
| 2.5.3 Tavolo tecnico intersettoriale..... | 34 |
| Capitolo 3. Sorveglianza e risposta ai virus West Nile e Usutu..... | 36 |
| 3.1. Introduzione | 36 |
| 3.1.1. Epidemiologia del WNV in Italia | 36 |
| 3.1.2. Epidemiologia di USUV in Italia | 37 |
| 3.2. Obiettivi della sorveglianza integrata di WNV e USUV..... | 37 |
| 3.2.1. Obiettivi specifici della sorveglianza integrata di WNV..... | 37 |
| 3.2.2. Obiettivi specifici della sorveglianza integrata di USUV | 37 |
| 3.3. Sorveglianza della circolazione di WNV e USUV: principi generali..... | 38 |

| | | |
|-------------|---|----|
| 3.4. | Sorveglianza su tutto il territorio nazionale (aree ad alto e basso rischio e aree a rischio minimo di trasmissione) | 39 |
| 3.4.1. | Sorveglianza dei casi di malattia neuro-invasiva e/o di infezioni recenti umane | 39 |
| 3.4.2. | Sorveglianza clinica negli equidi (WND) | 40 |
| 3.4.3. | Sorveglianza su esemplari di uccelli selvatici rinvenuti morti | 41 |
| 3.5. | Ulteriore sorveglianza nelle aree ad alto rischio di trasmissione (AR)..... | 41 |
| 3.5.1. | Sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio..... | 41 |
| 3.5.2. | Sorveglianza entomologica..... | 42 |
| 3.6. | Ulteriore sorveglianza nelle aree a basso rischio di trasmissione (BR) | 43 |
| 3.6.1. | Sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio..... | 43 |
| 3.6.2. | Sorveglianza in allevamenti avicoli rurali e all'aperto | 43 |
| 3.6.3. | Sorveglianza entomologica..... | 44 |
| 3.7. | Interpretazione dei risultati diagnostici | 44 |
| 3.8. | Misure da adottare in caso di positività | 45 |
| 3.8.1. | Misure specifiche relative alla sorveglianza veterinaria..... | 46 |
| 3.8.2. | Misure di contrasto agli insetti vettori | 47 |
| 3.9. | Misure nei confronti delle donazioni di sangue ed emocomponenti, cellule, organi e tessuti | 47 |
| 3.10. | Registrazione dei dati e flussi informativi..... | 48 |
| 3.10.1. | Forme cliniche di malattia neuro-invasiva umana | 48 |
| 3.10.2. | Allevamenti avicoli..... | 49 |
| 3.10.3. | Sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio..... | 49 |
| 3.10.4. | Equidi – sorveglianza sindromica (sindromi neurologiche ed equidi deceduti o soppressi)... | 49 |
| 3.10.5. | Insetti..... | 50 |
| 3.10.6. | Flussi dati – sorveglianza veterinaria..... | 50 |
| 3.10.7. | Bollettino epidemiologico e flusso delle informazioni per la sorveglianza integrata di WNV e di USUV | 50 |
| Capitolo 4. | Sorveglianza e risposta alle arbovirosi trasmesse da zanzare invasive (<i>Aedes</i> sp.) con particolare riferimento ai virus Chikungunya, Dengue e Zika | 51 |
| 4.1. | Introduzione | 51 |
| 4.2. | Obiettivi generali della sorveglianza delle infezioni da virus Chikungunya, Dengue e Zika | 51 |
| 4.2.1. | Obiettivi specifici della sorveglianza di casi umani di infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika | 53 |
| 4.2.2. | Sorveglianza entomologica..... | 53 |
| 4.3. | Sorveglianza di casi umani di infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika: principi generali... | 53 |
| 4.3.1. | Flussi informativi..... | 54 |
| 4.3.2. | Conferma dei casi | 55 |
| 4.4. | Azioni di controllo..... | 55 |

| | | |
|---------------|--|-----|
| 4.5. | Misure utili a prevenire la possibile trasmissione delle malattie mediante sostanze biologiche di origine umana (sangue, emocomponenti, cellule, tessuti, organi)..... | 56 |
| 4.5.1. | Sangue ed emocomponenti..... | 56 |
| 4.5.2. | Organi, cellule e tessuti | 57 |
| Capitolo 5. | Sorveglianza e risposta ai virus dell'encefalite virale da zecche, Toscana e ad altri arbovirus non sottoposti a specifici piani di sorveglianza e risposta | 58 |
| 5.1. | Introduzione | 58 |
| 5.1.1. | Encefalite virale da zecche (TBE) | 58 |
| 5.1.2. | Infezioni da virus Toscana (TOSV) | 59 |
| 5.1.3. | Epidemiologia dell'encefalite virale da zecche (TBE) in Italia..... | 59 |
| 5.1.4. | Epidemiologia del TOSV in Italia..... | 60 |
| 5.2. | Obiettivi della sorveglianza delle infezioni umane da virus TBE e Toscana | 60 |
| 5.3. | Sorveglianza delle infezioni da virus TBE e Toscana nell'uomo: principi generali | 60 |
| 5.3.1. | Flussi informativi..... | 60 |
| 5.4. | Misure da adottare in caso di positività | 61 |
| 5.5. | Altre arbovirosi non inseriti in specifici piani di sorveglianza e risposta..... | 61 |
| Capitolo 6. | Sorveglianza di nuove specie invasive, potenziali vettori | 63 |
| Capitolo 7. | Monitoraggio della resistenza agli insetticidi | 65 |
| 7.1. | Premessa | 65 |
| 7.2. | Resistenza a biocidi con effetto larvicida | 66 |
| 7.3. | Resistenza a biocidi con effetto adulticida | 66 |
| Capitolo 8. | Indicazioni temporali sull'implementazione del PNA e valutazione | 68 |
| Allegati..... | | 69 |
| Allegato 1 – | Principi di base per la comunicazione del rischio..... | 70 |
| Allegato 2 – | Referenti delle Regioni e delle Province Autonome..... | 71 |
| Allegato 3 - | Elenco dei laboratori di riferimento per la diagnosi di arbovirosi, ruoli e requisiti minimi . | 72 |
| Allegato 4 – | Sorveglianza e risposta ai virus West Nile e USUTU - Aree a rischio di trasmissione | 79 |
| Allegato 5 – | Sorveglianza e risposta ai virus West Nile e USUTU – Numero di allevamenti da campionare e numero di animali da prelevare | 84 |
| Allegato 6 – | Definizioni di caso umano di arbovirosi e di focolaio epidemico | 85 |
| Allegato 7 – | Procedure operative per le catture entomologiche e la gestione dei campioni..... | 92 |
| Allegato 8 – | Specifiche sull'intervento per il controllo del vettore Culex pipiens..... | 100 |
| Allegato 9 – | Scheda per la segnalazione di un caso umano di infezione da virus WN - USUTU | 104 |
| Allegato 10 – | Specifiche sull'intervento per il controllo di Aedes albopictus in caso di circolazione virale accertata o sospetta | 106 |
| Allegato 11 – | Biocidi | 112 |

| | |
|---|-----|
| Allegato 12 – Deroghe previste dal Regolamento (UE) n. 528/2012 del Parlamento europeo e del Consiglio, del 22 maggio 2012, relativo alla messa a disposizione sul mercato e all’uso dei biocidi .. | 113 |
| Allegato 13 – Scheda per la segnalazione di un caso di arboviroosi eccetto WNV e USUV | 115 |
| Allegato 14 – Scheda per la segnalazione e il follow-up di un caso di infezione da virus Zika in gravidanza..... | 119 |
| Allegato 15 – Algoritmi per le indagini di laboratorio sui casi sospetti di Chikungunya, Dengue, Zika, TBE | 125 |
| Allegato 16 – Misure utili per ridurre il rischio di trasmissione di arboviroosi | 129 |
| Allegato 17 – Linee guida per l’identificazione e la sorveglianza dei siti a rischio di introduzione di nuove zanzare invasive (esclusa Aedes albopictus) | 134 |
| Allegato 18 – Schema di relazione relativa all’attuazione del PNA | 143 |

Acronimi

| | |
|-------|--|
| AR | Alto rischio (riferito alle aree per circolazione del virus West Nile) |
| ASL | Azienda sanitaria locale |
| BDN | Banca Dati Nazionale |
| BR | Basso rischio (riferito alle aree per circolazione del virus West Nile) |
| CCM | Centro nazionale per la prevenzione e il controllo delle malattie |
| CE | Comunità europea |
| CESME | Centro di Referenza Nazionale per lo studio e l'accertamento delle malattie esotiche degli animali |
| CNS | Centro Nazionale Sangue |
| CNT | Centro Nazionale Trapianti |
| DGSAF | Direzione Generale della sanità animale e dei farmaci veterinari, Ministero della Salute |
| DM | Decreto ministeriale |
| DMI | Dipartimento di malattie infettive dell'Istituto Superiore di Sanità |
| DPCM | Decreto del Presidente del Consiglio dei Ministri |
| DPR | Decreto del Presidente della Repubblica |
| EAL | Circolari della Serie EAL sono relative a materie economiche, amministrative o legali afferenti il trasporto aereo e gli aeroporti |
| ECDC | Centro europeo per la prevenzione e il controllo delle malattie |
| ECHA | European Chemicals Agency |
| ECM | Educazione continua in medicina |
| EDTA | Acido etilendiamminotetraacetico |
| ELISA | enzyme-linked immunosorbent assay (saggio immuno-adsorbente legato ad un enzima) |
| FAD | Formazione a distanza |
| FAQ | Domande poste frequentemente – <i>Frequently Asked Questions</i> |
| GIS | Sistema informativo geografico – <i>Geographic Information System</i> |
| ICAO | Organizzazione Internazionale dell'Aviazione Civile |
| IEC | Informazione, educazione e comunicazione |
| ISPRA | Istituto Superiore per la Protezione e la Ricerca Ambientale |
| ISS | Istituto Superiore di Sanità |
| ITS | Istituti Tecnici Superiori |
| IZS | Istituto Zooprofilattico Sperimentale (plurale IZZSS) |
| IZSAM | Istituto Zooprofilattico Sperimentale dell'Abruzzo e Molise "G. Caporale" |

| | |
|--------|---|
| LC | Livello di Confidenza |
| MATTM | Ministero dell’Ambiente e della Tutela del Territorio e del Mare |
| MdS | Ministero della Salute |
| MIUR | Ministero dell'Istruzione dell'Università e della Ricerca |
| MMG | Medici di medicina generale |
| MOOC | Corsi di massa online - <i>Massive Open Online Courses</i> |
| MTV | Malattie Trasmesse da Vettori (reparto dell’Istituto Superiore di Sanità) |
| OMS | Organizzazione Mondiale della Sanità |
| PA | Provincia Autonoma |
| PDMS | Polidimetilsilossano |
| PLS | Pediatri di libera scelta |
| PNA | Piano nazionale di prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi 2020-2025 |
| PNACC | Piano Nazionale di Adattamento ai Cambiamenti Climatici |
| PNPV | Piano Nazionale Prevenzione Vaccinale |
| PNP | Piano nazionale della prevenzione |
| PoE | Point of Entry |
| RM | Rischio minimo (riferito alle aree per circolazione del virus West Nile) |
| RNA | Acido Ribo Nucleico - Ribo Nucleic Acid |
| RSI | Regolamento Sanitario Internazionale |
| RT-PCR | Reverse Transcriptase-Polymerase Chain Reaction |
| SEE | Spazio Economico Europeo |
| SIMAN | Sistema Informativo Nazionale Malattie Animali |
| SIV | Sistema informativo veterinario |
| SNC | Sistema nervoso centrale |
| TBE | Encefalite virale da zecche – Tick-borne encephalitis |
| TOSV | Virus Toscana |
| UE | Unione europea |
| USUV | Virus Usutu |
| WND | West Nile Disease – malattia di West Nile |
| WNND | Malattia neuroinvasiva da West Nile - West Nile Neuroinvasive Disease |
| WNV | West Nile Virus – virus del Nilo Occidentale o West Nile |

Introduzione

Le malattie trasmesse da vettori costituiscono un importante problema di sanità pubblica: l'Organizzazione Mondiale della Sanità (OMS) stima che ogni anno causino oltre 1 miliardo di casi umani ed 1 milione di morti rappresentando circa il 17% dei casi totali di malattie trasmissibili.

Nel 2017, l'Assemblea Mondiale della Sanità ha approvato la risoluzione 70.16 *Global vector control response: an integrated approach for the control of vector-borne diseases* che approva la nuova strategia globale dell'OMS 2017-2030¹ contro i vettori. Tale strategia si basa su quattro pilastri (rafforzare le attività e la collaborazione intra e intersettoriale; favorire la partecipazione comunitaria; rafforzare il monitoraggio e la sorveglianza dei vettori e valutare gli interventi, consolidare ed integrare gli approcci e gli strumenti disponibili) e su due elementi fondanti (sostenere l'innovazione e la ricerca di base e applicata; migliorare le capacità di controllo dei vettori). A livello europeo, la *Regional framework for surveillance and control of invasive mosquito vectors and re-emerging vector-borne diseases, 2014-2020*² è stata resa più operativa con la pubblicazione del *Manual on prevention of establishment and control of mosquitoes of public health importance in the WHO European Region (with special reference to invasive mosquitoes)*³.

In base alla mutata situazione epidemiologica in ambito europeo, la Commissione europea ha approvato la decisione di esecuzione (UE) 2018/945 del 22 giugno 2018 con cui ha aggiornato l'elenco di malattie da incorporare nella rete di sorveglianza epidemiologica comunitaria, estendendolo a diverse arbovirosi, fra cui Chikungunya, Dengue e Zika, che pongono una minaccia per la sanità pubblica.

Fra le malattie trasmesse da vettori, un importante gruppo è costituito dalle arbovirosi, ossia dalle infezioni virali trasmesse da artropodi. Esistono infatti oltre 100 virus classificati come arbovirus in grado di causare malattia umana. In Italia sono presenti sia arbovirosi autoctone, fra cui si annoverano la malattia di West Nile, l'infezione da virus Usutu, l'infezione da virus Toscana e l'encefalite virale da zecche, sia arbovirosi prevalentemente di importazione, come le infezioni causate dai virus Chikungunya, Dengue e Zika. Sempre più spesso, tuttavia, sia a livello nazionale che internazionale, si assiste ad eventi epidemici, anche di dimensioni rilevanti. Cenni epidemiologici più dettagliati sono inseriti nei capitoli che seguono dedicati agli specifici agenti eziologici.

La segnalazione dei casi umani di arbovirosi, inizialmente prevista dal Decreto Ministeriale (DM) 15 dicembre 1990, è stata successivamente aggiornata ai requisiti europei con circolari ministeriali. Il Decreto del Presidente del Consiglio dei Ministri (DPCM) 3 marzo 2017, ha identificato il sistema di segnalazione delle malattie infettive (PREMAL) istituito presso il Ministero della Salute (MdS) quale sistema di rilevanza nazionale per la segnalazione dei casi umani di tutte le malattie infettive, mentre ha demandato a circolari ministeriali l'attivazione del sistema di sorveglianza delle malattie trasmesse da vettori istituito presso l'Istituto Superiore di Sanità. **All'entrata in vigore del Decreto del Presidente della Repubblica (DPR) che regolerà il sistema PREMAL, le malattie trasmesse da vettori dovranno essere segnalate al predetto sistema.**

Per rafforzare le attività e la collaborazione intra e intersettoriale ed integrare le rispettive politiche, il MdS, con decreto direttoriale del 13 dicembre 2018, ha istituito il Tavolo tecnico intersettoriale

¹ <https://www.who.int/vector-control/publications/global-control-response/en/>

² <http://www.euro.who.int/en/health-topics/communicable-diseases/vector-borne-and-parasitic-diseases/publications/2013/regional-framework-for-surveillance-and-control-of-invasive-mosquito-vectors-and-re-emerging-vector-borne-diseases,-2014-2020-2013>

³ <http://www.euro.who.int/en/health-topics/communicable-diseases/vector-borne-and-parasitic-diseases/publications/2018/manual-on-prevention-of-establishment-and-control-of-mosquitoes-of-public-health-importance-in-the-who-european-region-with-special-reference-to-invasive-mosquitoes-2018>

sulle malattie trasmesse da vettori⁴, i cui componenti hanno sottoposto a revisione i Piani di sorveglianza e controllo delle arbovirosi, in modo da tradurre concretamente gli orientamenti internazionali soprariporati e aggiornare i contenuti tenendo conto delle nuove evidenze scientifiche, delle criticità riscontrate e dei mutati scenari epidemiologico-ambientali.

In particolare il Piano nazionale di prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi 2020-2025 (di seguito PNA) si articola su un orizzonte temporale di sei anni, per permettere azioni strategiche di più lungo respiro, ed individua attività che devono essere attuate immediatamente ed attività da implementare più gradualmente, specificando, inoltre, alcuni indicatori che saranno utilizzati per la valutazione dell'applicazione del Piano stesso.

Il PNA si applica alla sorveglianza delle arbovirosi, con particolare riferimento ai virus: West Nile, Usutu, Chikungunya, Dengue, Zika – inclusa la sindrome congenita, al virus dell'encefalite virale da zecche e al virus Toscana.

Inoltre il PNA estende la sorveglianza a livello nazionale alle specie di zanzare invasive e al monitoraggio delle resistenze agli insetticidi.

Il PNA è organizzato nei seguenti capitoli:

1. ***Integrazione della prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi in altre politiche:*** tale capitolo permette una visione più ampia delle problematiche relative alle arbovirosi, individuando sia i documenti prodotti dal Ministero della Salute, sia le strategie implementate da altre amministrazioni, con particolare riferimento al Ministero dell'Ambiente e della Tutela del Territorio e del Mare, all'Istituto Superiore di Sanità, all'Istituto Zooprofilattico Sperimentale dell'Abruzzo e del Molise "G. Caporale" e alla rete degli Istituti Zooprofilattici Sperimentali, all'Istituto Superiore per la Protezione e la Ricerca Ambientale, alla Rete Città Sane dell'OMS e al Ministero dell'Istruzione dell'Università e della Ricerca, con cui è possibile attivare sinergie e promuovere interventi congiunti.
2. ***Prevenzione:*** individua i principali interventi di prevenzione da attuare per tutte le arbovirosi oggetto del Piano, suddividendoli in: comunicazione del rischio, formazione, misure ambientali, misure di contrasto ai vettori, vaccinazione, raccomandazioni organizzative.
3. ***Sorveglianza e risposta ai virus West Nile e Usutu:*** aggiorna le indicazioni fornite con la circolare ministeriale n. 10381 del 05 aprile 2019.
4. ***Sorveglianza e risposta alle arbovirosi trasmesse da zanzare invasive (Aedes sp.) con particolare riferimento ai virus Chikungunya, Dengue e Zika:*** aggiorna le indicazioni fornite con la circolare ministeriale n. 6036 del 27 febbraio 2019.
5. ***Sorveglianza e risposta ai virus dell'encefalite virale da zecche, Toscana e ad altri arbovirus non sottoposti a specifici interventi di sorveglianza e risposta:*** aggiorna ed amplia le indicazioni fornite con la circolare ministeriale n. 6036 del 27 febbraio 2019.
6. ***Sorveglianza di nuove specie invasive, potenziali vettori:*** istituisce la sorveglianza delle zanzare invasive a livello nazionale integrando le indicazioni fornite dalla Linee guida per l'identificazione e la sorveglianza dei siti a rischio di introduzione prodotte nell'ambito del progetto CCM 2014 "Prevenzione delle malattie a trasmissione vettoriale: sviluppo e implementazione pilota di strumenti di supporto" con i provvedimenti normativi nazionali ed internazionali vigenti in materia di specie invasive.
7. ***Monitoraggio della resistenza agli insetticidi:*** fornisce indicazioni per attivare, nell'arco temporale coperto dal PNA, tale monitoraggio.
8. ***Indicazioni temporali sull'implementazione del PNA e valutazione:*** fornisce indicazioni sui tempi entro cui devono essere implementate le misure previste dal PNA ed include i criteri di valutazione che verranno adottati.

⁴ http://www.salute.gov.it/portale/ministro/p4_5_7_3.jsp?lingua=italiano&label=tavolitecnici&menu=organizzazione&id=1345

Per motivi di sanità pubblica o epidemiologici, per nuove evidenze scientifiche o per disponibilità di nuove misure di prevenzione, sorveglianza e controllo, il MdS potrà aggiornare il testo del Piano con proprio provvedimento. Il MdS aggiornerà, ove necessario, i contatti e gli indirizzi delle piattaforme web menzionati nel PNA.

Il MdS provvederà inoltre ad aggiornare gli allegati, quando necessario, con proprio provvedimento.

I dati relativi alla sorveglianza delle arbovirosi, saranno diffusi periodicamente sui siti istituzionali.

Capitolo 1. Integrazione della prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi in altre politiche

1.1. Prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi in altre politiche del Ministero della Salute

Il **Piano Nazionale della Prevenzione** (PNP) del MdS è parte integrante del Piano Sanitario Nazionale e individua le priorità della prevenzione e della promozione della salute in Italia; viene tradotto in Piani regionali di prevenzione.

Il PNP 2014-2018⁵, la cui vigenza è stata estesa al 31 dicembre 2019 con intesa tra il Governo, le Regioni e le Province autonome di Trento e Bolzano del 21 dicembre 2017, include fra i macro obiettivi la riduzione della frequenza di infezioni/malattie infettive prioritarie, richiamando l'attenzione sul potenziale epidemico di alcuni agenti infettivi e sulla necessità di individuare precocemente i casi di malattia infettiva. In particolare, le malattie trasmesse da vettori sono menzionate sia nel paragrafo dedicato alle zoonosi, che nel paragrafo dedicato alle emergenze infettive dove vengono individuati come pilastri necessari per una risposta di sanità pubblica efficace: lo sviluppo di sistemi in grado di identificare tempestivamente possibili emergenze infettive; la capacità di valutare il rischio ed esse associato, e la disponibilità di piani aggiornati di preparazione e risposta intersettoriali. Per quanto riguarda le emergenze infettive, si ricorda che il **Piano nazionale di difesa – settore sanitario**, in via di aggiornamento, include il virus Zika ed altri virus trasmessi da vettori fra i principali aggressivi biologici che potrebbero costituire un'emergenza sanitaria di carattere internazionale nell'ambito del Regolamento Sanitario Internazionale (RSI).

Il **Decreto del Presidente del Consiglio dei Ministri 12 gennaio 2017**⁶ relativo alla definizione e aggiornamento dei livelli essenziali di assistenza, dedica un livello alla “Prevenzione collettiva e sanità pubblica” articolato in 7 aree di intervento a loro volta suddivise in programmi. Per ogni programma vengono indicate le componenti principali che, pur non rivestendo un carattere specificatamente vincolante, rappresentano fattori di garanzia per il raggiungimento degli obiettivi. Sono inoltre individuate le prestazioni.

Nell'ambito dell'area d'intervento dedicata alla “Sorveglianza, prevenzione e controllo delle malattie infettive e parassitarie, inclusi i programmi vaccinali” i due programmi in cui si fa specificatamente riferimento alle malattie trasmesse da vettori sono: sorveglianza epidemiologica delle malattie infettive e diffuse e interventi per il controllo della diffusione di malattie infettive e diffuse.

In particolare si evidenzia che fra le prestazioni relative al secondo programma, sono inclusi gli interventi di controllo su vettori di trasmissione, fra cui sono esplicitamente menzionati gli artropodi.

1.2. La Strategia Nazionale di Adattamento ai Cambiamenti Climatici del Ministero dell'Ambiente e della Tutela del Territorio e del Mare

Tenendo conto degli impatti causati dai cambiamenti climatici sui sistemi e processi naturali e sui settori socio-economici del territorio italiano e sulla base delle indicazioni internazionali in materia, il Ministero dell'Ambiente e della Tutela del Territorio e del Mare (MATTM), utilizzando un

⁵ http://www.salute.gov.it/imgs/C_17_pubblicazioni_2285_allegato.pdf

⁶ <http://www.salute.gov.it/portale/esenzioni/dettaglioContenutiEsenzioni.jsp?lingua=italiano&id=4773&area=esenzioni&menu=vuoto>

processo consultivo esteso, ha adottato nel 2015 la Strategia nazionale di adattamento ai cambiamenti climatici, la quale ha delineato una visione nazionale sui percorsi comuni da intraprendere per far fronte ai cambiamenti climatici, contrastando ed attenuando i loro impatti.

In attuazione della Strategia, è in fase di approvazione il Piano Nazionale di Adattamento ai Cambiamenti Climatici (PNACC), i cui contenuti dovranno essere oggetto di accordo in sede di Conferenza Stato-Regioni. L'obiettivo del Piano è rendere il quadro di riferimento nazionale sull'adattamento funzionale ai fini della progettazione di azioni ai diversi livelli di governo del territorio e nei diversi settori di intervento. Il PNACC si configura come uno strumento di supporto alle istituzioni nazionali, regionali e locali ai fini dell'integrazione della tematica dell'adattamento negli strumenti di pianificazione esistenti ed in questo senso, esso costituisce una base comune di dati, informazioni e metodologie di analisi. Le valutazioni contenute nei documenti di Piano comprendono gli impatti attesi per i settori definiti in linea con la Strategia, tra cui anche il settore "Salute", nell'ambito del quale sono analizzati oltre ai rischi diretti legati al manifestarsi di eventi meteorologici estremi, anche quelli indiretti ovvero mediati dagli impatti dei cambiamenti climatici sulle diverse matrici ambientali.

I cambiamenti climatici impattano sulla fisiologia, sul comportamento, sul ciclo vitale e sulla distribuzione geografica delle specie, sulla composizione delle comunità ecologiche terrestri e sulle interazioni interspecifiche. L'anticipazione dell'arrivo in Italia di molte specie di uccelli migratori potrebbe modificare il ciclo di trasmissione dei virus West Nile e Usutu, mentre il precoce sviluppo dello stadio alato delle zanzare potrebbe influenzare la comparsa di epidemie di diverse arbovirosi. Si è, inoltre, modificata la distribuzione di specie, come nel caso delle zecche, che sono risalite di quota, rendendo possibile la trasmissione del virus dell'encefalite virale in aree precedentemente non affette.

Dalle informazioni contenute nel Piano in corso di approvazione, si evidenzia come i determinanti ambientali ed i fattori climatici influenzino l'incidenza di malattie infettive clima-sensibili, emergenti e riemergenti, specie quelle trasmesse da vettori che, negli ultimi anni, anche in Italia, hanno richiesto il potenziamento di specifici programmi di sorveglianza e controllo a livello nazionale e regionale. Vi è pertanto la necessità di predisporre sia interventi formativi specifici del personale che l'adeguamento dei sistemi di prevenzione sanitari e ambientali sotto il profilo operativo ed organizzativo per una gestione integrata del rischio e dei sistemi di allerta precoce e monitoraggio ambientale.

Il PNACC individua azioni di carattere generale a livello nazionale in linea con la Strategia, da realizzarsi nel breve o nel lungo periodo lasciando alle Regioni ed agli Enti Locali il compito di pianificare ed attuare azioni di adattamento specifiche sulla base della vulnerabilità del loro territorio agli impatti dei cambiamenti climatici.

Tra le azioni proposte dal PNACC rilevanti ai fini della gestione delle malattie trasmesse da vettori:

- a) lo sviluppo di un database e di un sistema informativo integrato degli eventi estremi e dei loro impatti su salute, benessere e sicurezza sulla popolazione ovvero decessi, popolazione colpita, morbilità e accessi a cure sanitarie;
- b) la disciplina dei ruoli ed integrazione svolti dai vari Enti territoriali preposti alla prevenzione e al controllo sostenibile degli insetti vettori di malattie in aree urbane;
- c) l'integrazione delle proiezioni climatiche ad alta risoluzione nei modelli di previsione degli areali di distribuzione risolvendo i problemi di compatibilità di scala;
- d) lo studio dello spostamento degli areali di distribuzione delle specie causato dai cambiamenti climatici;

- e) la sensibilizzazione della popolazione sui rischi connessi alla problematica delle specie aliene e invasive e informare i gruppi d'interesse sulle "buone pratiche" per evitare nuove introduzioni;
- f) la diffusione della "*citizen science*", intesa come una fattiva collaborazione tra cittadini e ricercatori finalizzata ad arricchire le banche dati delle segnalazioni di specie esotiche e di raccolta dati nelle attività di monitoraggio;
- g) la predisposizione di sistemi di allerta che agiscano su due elementi chiave: un costante miglioramento di modelli previsionali e degli strumenti interpretativi e un incremento della consapevolezza delle comunità in merito alle criticità presenti nel contesto urbano e le variazioni degli stessi per effetto dei cambiamenti climatici.

1.3. L'Istituto Superiore di Sanità nella sorveglianza e contrasto alle arbovirosi

L'Istituto Superiore di Sanità (ISS) è l'organo tecnico-scientifico del Servizio Sanitario Nazionale (SSN) che persegue la tutela della salute pubblica. La sua missione è la promozione e tutela della salute pubblica nazionale e internazionale attraverso attività di ricerca, sorveglianza, regolazione, controllo, prevenzione, comunicazione, consulenza e formazione. L'Area Operativa Tecnico-Scientifica comprende 6 Dipartimenti, 16 Centri nazionali (inclusi Centro Nazionale Sangue –CNS e Centro Nazionale Trapianti - CNT) e 2 Centri di Riferimento. Varie strutture e Unità Operative dell'ISS sono coinvolte nella sorveglianza e contrasto alle infezioni virali trasmesse da artropodi vettori.

Presso la Direzione del Dipartimento di Malattie infettive (DMI) opera l'Unità Arbovirus, Hantavirus e Virus Emergenti, che rappresenta il Laboratorio Nazionale di Riferimento per Arbovirus.

Tra i Reparti afferenti al DMI, il Reparto di Malattie Trasmesse da Vettori (MTV) ha raccolto l'eredità scientifica del vecchio Laboratorio di malariologia svolgendo attività istituzionale e di ricerca con focus sui vettori delle arbovirosi (zanzare, flebotomi) e di altri patogeni endemici o emergenti in Italia.

Al Reparto di Epidemiologia, Biostatistica e Modelli Matematici sono demandati sistemi di sorveglianza di rilevanza nazionale e regionale (DPCM 3 marzo 2017), tra cui il Sistema di sorveglianza delle malattie trasmesse da vettori, regolato da apposite Circolari del MdS.

Il Centro Nazionale Sangue (CNS) e il Centro Nazionale Trapianti (CNT) sono coinvolti nelle azioni di prevenzione delle infezioni da arbovirus nel corso di cluster epidemici o di sostenuta circolazione del patogeno nelle popolazioni di vettori.

Nel campo delle azioni di contrasto ai vettori, ricerche su efficacia e resistenza a insetticidi sintetici e naturali vengono svolte dal suddetto Reparto MTV. Il Centro Nazionale Sostanze Chimiche, Prodotti Cosmetici e Protezione del Consumatore, con il Reparto Valutazione di Sostanze e Prodotti per Autorizzazione o Notifica, contribuisce all'attività di valutazione e regolamentazione a livello europeo di prodotti biocidi e di autorizzazione al commercio di presidi medico chirurgici che includono insetticidi e repellenti utilizzati per la lotta ai vettori.

Il Reparto di Ecosistemi e Salute del Dipartimento di Ambiente e Salute, fornisce consulenze e valutazioni di rischio ambientale nell'uso di nuove formulazioni di insetticidi.

1.4. L'Istituto Zooprofilattico Sperimentale dell'Abruzzo e Molise "G. Caporale" e la rete degli Istituti Zooprofilattici Sperimentali

Gli Istituti Zooprofilattici Sperimentali (IZZSS) sono Enti Sanitari di diritto pubblico che operano come strumento tecnico-scientifico dello Stato e delle Regioni, garantendo ai Servizi veterinari pubblici le prestazioni analitiche e la collaborazione tecnico-scientifica necessarie all'espletamento delle funzioni in materia di sanità animale, sanità pubblica veterinaria e tutela dell'ambiente, per la

salvaguardia della salute umana e animale. Parte integrante del SSN, gli IIZZSS hanno come missione quella di assicurare ai cittadini risposte adeguate ai bisogni di salute pubblica, avvalendosi di un'incessante azione di ricerca e sperimentazione che li guida in tutte le attività, nella realizzazione di progetti e nell'identificazione delle strategie di sviluppo. Oltre alle proprie competenze specialistiche riconosciute dal MdS (laboratori e centri nazionali di riferimento), in tutti gli IIZZSS esistono competenze specifiche in materia di sorveglianza entomologica e di diagnosi virologica e sierologica nei confronti delle arbovirosi. Tali competenze sono alla base di una rete attiva ed efficiente sull'intero territorio italiano in grado di operare capillarmente, di concerto con le autorità sanitarie locali. Uno dei punti di forza della rete è rappresentato dall'utilizzo di protocolli operativi armonizzati e condivisi, che includono le modalità di prelievo in campo delle varie tipologie di vettori, i protocolli operativi per la loro identificazione, l'esecuzione dei test sierologici e virologici fino alla gestione dei dati.

Sono ormai diversi anni che l'Istituto Zooprofilattico Sperimentale dell'Abruzzo e Molise "G. Caporale" (IZSAM) attraverso il Centro Studi Malattie Esotiche, il Centro di Referenza Nazionale per l'Epidemiologia Veterinaria, la Programmazione, l'Informazione e l'Analisi del Rischio e il Centro Elaborazione Dati, con l'approvazione della Direzione Generale della Sanità Animale e dei Farmaci Veterinari (DGSAF) del MdS, e in collaborazione con la rete degli altri IIZZSS, gioca un ruolo centrale nel promuovere e coordinare i piani di sorveglianza per i virus West Nile e USUTU attualmente operanti sul territorio nazionale. Tali piani forniscono dati aggiornati sulla circolazione virale negli animali e nelle specie vettori risultando di fatto determinanti sia come sistema di allerta precoce che per la definizione dello stato sanitario dei territori e delle popolazioni animali coinvolte. Facendo seguito alle decisioni assunte nell'ambito della Cabina di Regia per i sistemi informativi, presso il MdS, l'IZSAM ha inoltre predisposto e gestisce il Sistema informativo veterinario (SIV) nazionale. Questo portale unico per tutti i sistemi informativi veterinari comprende, tra gli altri, il sito web dedicato alla malattia di West Nile (WND) che, oltre a mettere a disposizione contenuti multimediali e documenti tecnici (filmati, gallerie fotografiche, schede tecniche, linee guida), permette la visualizzazione e interrogazione delle informazioni epidemiologiche sulla WND per l'Italia e l'intero bacino del Mediterraneo fornendo mappe e grafici dinamici, funzionalità di filtri sul database e altre funzionalità di base di un sistema informativo geografico (GIS). Il sistema permette di analizzare gli eventi legati alla malattia fornendo utili strumenti di analisi spaziale.

1.5. Le attività dell'Istituto Superiore per la Protezione e la Ricerca Ambientale (ISPRA)

Le specie aliene, ed in particolare quelle invasive, rappresentano una crescente minaccia per la biodiversità l'economia e la salute umana. Tradizionalmente temute per gli impatti ambientali negativi sulla biodiversità e sulle funzioni degli ecosistemi, tali specie vengono infatti sempre più spesso ritenute in grado di provocare effetti sanitari avversi su tutte le componenti delle biocenosi, risultando quindi in grado di impattare negativamente i servizi ecosistemici stessi^{7,8}.

In tale contesto le malattie trasmissibile giocano un ruolo centrale, sia per le possibili ricadute sulla salute umana e sullo stato sanitario delle specie animali domestiche sia per le possibili ripercussioni sulla conservazione della fauna selvatica e della biodiversità. In particolare, per quanto riguarda le malattie trasmesse da artropodi vettori, è fondamentale collocare la specie aliena considerata nel contesto ecologico delle varie arbovirosi. È infatti necessario considerare il ruolo epidemiologico —conosciuto o potenziale— che questa potrebbe rivestire nei circuiti di trasmissione del patogeno considerato, in quanto le singole specie aliene potrebbero rappresentare: i) un potenziale serbatoio epidemiologico (in grado di contribuire significativamente al ciclo di trasmissione del virus, come

⁷ Mazza G. & Tricarico E. eds. (2018) *Invasive species and human health*. CABI, Wallingford

⁸ Mazza G., Tricarico E., Genovesi P., & Gherardi F. (2013) Ethology Ecology & Evolution Biological invaders are threats to human health : an overview. *Ethology, Ecology & Evolution*, **00**, 1–18

alcune specie di uccelli selvatici per WND, e l'infezione da virus Usutu); ii) una potenziale specie spillover (talvolta ospite a fondo cieco, come accade solitamente per i mammiferi infettati con il WNV); iii) un potenziale artropode vettore di arbovirus (come specie di zanzare e zecche, vettori competenti di infezioni causate rispettivamente dai virus Chikungunya, Dengue, Zika e Febbre Emorragica Crimea-Congo).

Per contrastare le minaccia globalmente rappresentata dalle specie aliene, la Comunità Europea si è recentemente dotata di uno strumento legale e politico, il Regolamento (UE) n. 1143/2014⁹, recante disposizioni volte a prevenire e gestire l'introduzione e la diffusione delle specie esotiche invasive, che ha introdotto su scala comunitaria una serie di prescrizioni volte a proteggere la biodiversità e i servizi ecosistemici dagli impatti causati dalle specie esotiche invasive, con particolare riferimento a quelle specie inserite nell'elenco di specie denominate "di rilevanza unionale".

Il 14 febbraio 2018 è entrato in vigore il decreto legislativo 15 dicembre 2017, n. 230¹⁰ di "Adeguamento della normativa nazionale alle disposizioni del regolamento (UE) n. 1143/2014", al fine di integrare la normativa nazionale alle disposizioni comunitarie in materia e di chiarire ruoli e responsabilità in questo ambito.

Entrambe le norme si basano sull'approccio gerarchico, che dà priorità: i) alla prevenzione delle nuove introduzioni; ii) al rilevamento precoce e alla successiva eradicazione nel caso di nuove introduzioni; iii) all'eventuale controllo e contenimento a lungo termine qualora un'eradicazione non sia più praticabile o fattibile e gli impatti causati dalle specie introdotte rendano necessaria questa scelta. In questo quadro diventa essenziale predisporre un sistema di sorveglianza che permetta il rilevamento rapido delle specie. Il decreto legislativo n. 230/17 già citato individua l'ISPRA come ente di supporto tecnico scientifico al MATTM per l'applicazione del Regolamento UE 1143/14; in particolare ISPRA deve garantire il supporto al MATTM per quanto riguarda la predisposizione del sistema di sorveglianza per le specie esotiche invasive di rilevanza unionale ai sensi dell'art.18 (e le linee guida propedeutiche) sul territorio nazionale, le misure di eradicazione rapida per le specie di rilevanza unionale non diffuse sul territorio italiano (art.19) e i piani di gestione di quelle già diffuse (art.22), i piani di azione sui vettori di ingresso accidentali più rilevanti sul territorio nazionale.

Oltre ai compiti istituzionali assegnati dal decreto, ISPRA coordina e tiene aggiornato un sito dedicato alle specie aliene invasive (www.specieinvasive.it) in cui è già attivo un indirizzo e-mail e un numero di telefono per segnalazioni e quesiti e gestisce una banca dati sulle specie aliene presenti in Italia che sarà a breve consultabile online. Per l'implementazione di tale banca dati ISPRA opera con il supporto di esperti afferenti alle principali società scientifiche nazionali che pertanto potranno assicurare le competenze per l'identificazione dei potenziali vettori di agenti patogeni esotici.

1.6. L'impegno della Rete delle Città Sane dell'OMS

Il contributo di Città Sane è dettato dai primi due obiettivi della strategia globale dell'OMS 2017-2030 contro i vettori di cui in premessa. Da sempre Città Sane propone un approccio intersettoriale che veda la salute dei cittadini come elemento centrale e come meta condivisa da tutti i livelli di *governance*. La nuova fase di lavoro, la VII, iniziata a fine del 2018, tra gli obiettivi strategici riporta: "Promuovere una *governance* partecipatoria e intersettoriale per la salute e l'equità in tutte le politiche e per la programmazione integrata per la salute". La Rete delle Città Sane favorisce un proficuo scambio di buone pratiche fra le realtà locali, quelle nazionali e internazionali. A livello locale ad esempio, solamente l'impegno di tutti i settori della amministrazione, in collaborazione con le aziende sanitarie, il terzo settore e il settore privato, può davvero portare a un miglioramento

⁹ <https://eur-lex.europa.eu/legal-content/IT/TXT/PDF/?uri=CELEX:32014R1143&rid=1>

¹⁰ <http://www.normattiva.it/uri-res/N2Ls?urn:nir:stato:decreto.legislativo:2017;230>

della salute. I Comuni che aderiscono alla Rete, nella programmazione anche di settore (es: piano urbanistico, piano strutturale, piano urbano della mobilità, altri) pongono particolare attenzione ai riflessi che le proprie azioni possono determinare sulla salute dei cittadini e dell'ambiente.

Di seguito alcuni ambiti di collaborazione.

1. Attività di prevenzione a medio lungo termine per l'attenuazione del cambiamento climatico (sviluppo e manutenzione del verde urbano, mobilità sostenibile, utilizzo energie rinnovabili, gestione dei rifiuti, gestione acque piovane e dei flussi di eventi importanti, ecc.).
2. Individuazione dei vari ambiti di intervento propri dei Comuni e in collaborazione con altri settori, come gestione del verde pubblico, controllo delle acque stagnanti (fontane, buche nei cantieri, giardini pubblici e privati), disinfestazione, gestione segnalazioni, destinazione di risorse per le emergenze.
3. In collaborazione con le Aziende sanitarie locali (ASL), educazione urbana ai cittadini, ai condomini, alle scuole per sensibilizzare e adottare comportamenti corretti.
4. Attività di informazione/comunicazione sul tema all'interno dei Comitati Direttivo e Tecnico della Rete e in sede di assemblea e incontro nazionale aperto a tutti i Comuni.
5. Raccolta e diffusione di buone pratiche tra i Comuni.

Tra le principali sfide che l'OMS vorrebbe affrontare con le città nella nuova fase, troviamo le questioni ambientali e la diffusione delle malattie trasmissibili, in linea con l'agenda degli obiettivi di sviluppo sostenibile delle Nazioni Unite.

1.7. Collaborazione col Ministero dell'Istruzione, dell'Università e della Ricerca per la promozione della salute nelle scuole

La collaborazione fra MdS e Ministero dell'Istruzione, dell'Università e della Ricerca (MIUR) per favorire la partecipazione attiva degli studenti alla prevenzione delle arbovirosi si colloca nel quadro delle iniziative di promozione della salute rivolte agli studenti di ogni ordine e grado di istruzione previste dal protocollo tra i due dicasteri approvato con Accordo Stato Regioni il 17 gennaio 2019 (Rep. Atti n. 2 CSR), che vedono la scuola come ambiente strategico per il benessere individuale e collettivo; in particolare, con l'intesa, si intende "condurre campagne di informazione" e "favorire iniziative di formazione congiunta tra il personale sanitario e quello scolastico".

Il Dipartimento per il sistema educativo di istruzione e formazione può essere di supporto, nel rispetto dell'autonomia delle istituzioni scolastiche, ad azioni di sensibilizzazione della popolazione scolastica, intesa come allievi e personale.

Di seguito si riportano tre possibili linee di collaborazione.

Attività di divulgazione del tema

- Incontri indirizzati agli allievi delle scuole primarie e secondarie di primo grado con esperti di settore.
- Attività per lo sviluppo delle competenze trasversali (ex Alternanza Scuola Lavoro) per scuole secondarie di secondo grado, con particolare riferimento agli istituti tecnici e/o professionali di indirizzi/articolazioni di interesse specifico per il settore. Queste esperienze sono generalmente organizzate con attività di informazione generale (spesso destinate ad intere classi) e, successivamente, con stage presso Enti, Università e aziende di settore per gli allievi interessati e per una durata da concordare.
- Progetto/Concorso "a bando" per tutte le scuole del territorio nazionale per la realizzazione di un prodotto o di un servizio correlato alla tematica (es. prodotti multimediali) da utilizzare successivamente nelle campagne di divulgazione sulla tematica.

Formazione generale sulla tematica

- Incontri di formazione con esperti designati dal MdS indirizzati ai docenti di scuole di ogni ordine e grado; tali attività possono rientrare in quelle annuali di formazione che ciascun docente sceglie per il proprio aggiornamento.

Attività di istruzione

- Verifica della possibilità di caratterizzazione di percorsi di istruzione terziaria professionalizzante (Istituti Tecnici Superiori – ITS) dell'area tecnologica “Nuove tecnologie della vita”, in particolare Biotecnologie ambientali e sanitarie. La verifica va effettuata con le Fondazioni dei singoli ITS.

Capitolo 2. Prevenzione

2.1. Comunicazione del rischio

2.1.1. Principi guida per una corretta comunicazione in tema di arbovirosi

Negli ultimi anni fattori correlati ai cambiamenti climatici ed alla globalizzazione, che ha portato all'aumento dei viaggi a scopo turistico, professionale o di scambi commerciali verso molte zone del mondo, hanno causato l'importazione e la riproduzione nel territorio di nuove specie di vettori provenienti da altri Paesi (tra cui *Aedes albopictus*, *Aedes koreicus* e *Aedes japonicus*). Parallelamente si sta verificando anche un ampliamento dell'area di distribuzione di artropodi indigeni (in particolare flebotomi, zecche e zanzare), vettori di malattie endemiche nel nostro Paese.

In Italia e in Europa si è assistito nell'ultimo decennio all'aumento della segnalazione di casi importati ed autoctoni di alcune arbovirosi molto diffuse nel mondo, tra cui dengue, febbre Chikungunya e WND. Nel 2015 la diffusione nelle Americhe del virus Zika, con casi importati rilevati anche in Europa, ha acceso l'attenzione su questo problema e sulle conseguenze dovute alla trasmissione del virus dalla madre al feto.

In questo nuovo scenario la presenza di vettori competenti alla trasmissione di malattie impone l'adozione universale e tempestiva di misure di lotta contro questi insetti e di sistemi di sorveglianza sanitaria estremamente sensibili, al fine di limitare l'introduzione dei virus nel nostro paese e/o limitarne la trasmissione attraverso insetti vettori competenti ed efficienti.

La possibilità di sviluppo di un'epidemia però non dipende solo dalla presenza del vettore in un territorio e dalla densità dell'infestazione, ma anche dalle abitudini di vita della popolazione, dalla capacità degli individui e della collettività di collaborare alla riduzione dei focolai di sviluppo larvale, dall'esistenza di vaccini e dalla disponibilità e dall'utilizzo dei mezzi di protezione individuale contro le punture degli insetti. Nella prevenzione delle arbovirosi trasmesse da zanzare, la comunicazione del rischio, la formazione, l'informazione e l'educazione alla salute rivestono quindi un ruolo determinante per ottenere la collaborazione della popolazione.

La **comunicazione del rischio** consiste nello scambio e nella divulgazione di informazioni adeguate sui rischi per consentire ai responsabili delle decisioni, alle parti interessate e al pubblico di adottare misure appropriate. Oltre a coinvolgere il pubblico affinché adotti un comportamento sicuro, la comunicazione proattiva può favorire la segnalazione dei casi e sensibilizzare i soggetti in prima linea, ridurre la confusione e consentire l'uso ottimale delle risorse.

Nella comunicazione con le parti interessate e con il pubblico, devono essere applicati i principi di una buona comunicazione dei rischi (allegato 1).

Mettere a punto adeguate strategie di comunicazione significa:

- definire il flusso informativo interno alla Istituzione per garantire la circolazione delle informazioni tra gli operatori impegnati sul campo (comunicazione interna) e tra tutti i soggetti sociali coinvolti con ruoli, competenze, interessi e percezioni diverse;
- costruire un processo comunicativo continuo sul rischio, bidirezionale, interattivo, di scambio e condivisione di informazioni e opinioni che garantisca la chiarezza, la trasparenza, la tempestività, l'omogeneità e l'affidabilità dell'informazione e rafforzi la credibilità delle istituzioni (comunicazione esterna) prevedendo:
 - una selezione delle informazioni oggetto della comunicazione, individuazione dei destinatari, preparazione dei messaggi e loro convalida;

- un utilizzo integrato dei mezzi di comunicazione scelti di volta in volta in base al target, agli obiettivi, alle risorse, al tempo, con lo scopo di favorire non solo un passaggio unidirezionale di informazioni (media, siti web, opuscoli informativi, documentazione, articoli), ma anche uno scambio bidirezionale (counselling, colloquio telefonico, numero verde);
- un rapporto di collaborazione con i media attraverso la costante e chiara comunicazione delle informazioni disponibili;
- la creazione di un elenco di messaggi chiave;
- l'utilizzo di materiale informativo *ad hoc* e utilizzabile da soggetti diversi (comunicatori, portavoce organizzativi, ecc.) e la preparazione di comunicati ad uso dei media;
- conferenze audio e/o video tra le strutture nodali a livello regionale e a livello locale.

2.1.2. La comunicazione del rischio nel contesto delle arbovirosi

La comunicazione del rischio per le arbovirosi dovrebbe utilizzare alcuni strumenti principali:

- una comunicazione traslazionale che permetta di riformulare informazioni e contenuti scientifici con un linguaggio e in un formato comprensibili dai non esperti e che preveda la loro diffusione attraverso i canali di informazione, educazione e comunicazione (IEC);
- una comunicazione pubblica, basata anche sui messaggi elaborati come al punto precedente, attraverso l'uso di mass-media e social media per raggiungere velocemente la maggioranza della popolazione;
- un coordinamento delle parti interessate (autorità nazionali, locali, portatori di interesse, ecc.) per garantire coerenza della messaggistica e diffusione dei messaggi presso gli *influencer* impegnati in comunità a rischio;
- ascolto dinamico delle parti coinvolte per rispondere alle percezioni e garantire la gestione della disinformazione.

I principali obiettivi della comunicazione in questo ambito sono:

- divulgare informazioni tempestive e accurate sui virus e la loro circolazione per soddisfare le esigenze di trasparenza e contribuire alla protezione individuale e della comunità;
- incoraggiare comportamenti attivi individuali e nella comunità adottando le misure preventive e di controllo dei vettori e dei siti in cui i vettori si riproducono;
- tenere informato il pubblico sul rischio e spiegare cosa è noto e quali sono gli sforzi intrapresi per identificare ciò che non è noto del virus e il suo impatto sulla salute di specifici gruppi di popolazione;
- mantenere la credibilità e la fiducia del pubblico diffondendo materiale scientifico accurato;
- creare un sistema di monitoraggio per identificare il più rapidamente possibili false notizie e correggere informazioni errate;
- creare un sistema di coordinamento in grado di garantire coerenza nei messaggi emessi da rappresentanti del governo regionale, dei servizi sanitari e delle autorità sanitarie locali.

Una fase fondamentale è rappresentata dall'analisi approfondita dei destinatari per progettare e gestire un intervento comunicativo e predisporre un piano di comunicazione. Più una comunicazione è tarata sui destinatari ed è in grado di ascoltarli e conoscerli, più risulterà efficace e adeguata. I messaggi pubblici dovrebbero essere puntuali, precisi, applicabili e pertinenti, cioè adattati al pubblico per il quale sono destinati. Ciascun gruppo ha preoccupazioni e problemi, alcuni

condivisi, altri diversi, che richiedono uno sforzo di comunicazione mirato per mantenere la fiducia e gestire le aspettative. A titolo di esempio si riporta un elenco di alcuni destinatari nel contesto comunicativo dell'infezione da virus Zika (Tabella I).

Tabella 1. Destinatari della comunicazione (esempi)

| | |
|----------------------------|--|
| Popolazione generale | <ul style="list-style-type: none"> • Persone che vivono in aree dove c'è il rischio di infezione e/o presenza del vettore • Pazienti e persone con sintomi • Gruppi a rischio (es. nel caso di Zika, donne in gravidanza e donne in età riproduttiva e loro partner) • ... |
| Operatori Sanitari | <ul style="list-style-type: none"> • Medici e personale del comparto sanitario • Ordini e società scientifiche • Personale di laboratorio • ... |
| Viaggiatori | <ul style="list-style-type: none"> • Viaggiatori in aree a rischio di infezione • Operatori delle compagnie aeree • Personale che opera sulle navi (crociere) • |
| Organizzazioni comunitarie | <ul style="list-style-type: none"> • Scuole • Portatori di interesse • Organizzazioni non governative • |

(Fonte: Adattato da: *Risk communication in the context of Zika virus, Interim guidance, WHO/ZIKV/RCCE/16.1*¹¹)

2.1.3. Canali e strumenti di comunicazione

I canali e gli strumenti di comunicazione sono molteplici e la selezione deve avvenire valutando la loro coerenza con i contenuti elaborati e i destinatari da raggiungere. Nessun mezzo è a priori più adatto di un altro a veicolare i messaggi, spesso la soluzione più indicata è una combinazione tra diversi strumenti che consenta di raggiungere il destinatario in più contesti¹².

Il ruolo del personale sanitario, in particolare dei medici di medicina generale (MMG), dei pediatri di libera scelta (PLS), e dei centri di medicina dei viaggi nell'informare i loro pazienti sulla prevenzione e sui rischi che possono rappresentare le arbovirosi è particolarmente importante, come pure disporre di materiali informativi che rispettino la multiculturalità e siano possibilmente disponibili nelle lingue dei gruppi di popolazione più rappresentati sul territorio.

A seguire un quadro di sintesi per individuare i mezzi di comunicazione più appropriati in funzione delle loro caratteristiche e finalità (Tabella 2) e una tabella che mette in relazione i canali comunicativi più idonei per raggiungere i destinatari nel contesto dell'infezione da virus Zika (Tabella 3).

¹¹ https://apps.who.int/iris/bitstream/handle/10665/204513/WHO_ZIKV_RCCE_16.1_eng.pdf;jsessionid=C1A90DD8974D99962D53874AC4DFEE26?sequence=1

¹² Documento guida di comunicazione del rischio ambientale per la salute, 2018

Tabella 2. Canali e strumenti di comunicazione e finalità

| Canali e strumenti di comunicazione | Finalità |
|---|--|
| <p>Mass-Media</p> <p>La televisione e la carta stampata possono amplificare la percezione sociale del rischio o ridurne la portata. Inoltre modulano le informazioni ed anche il rapporto tra comunicatore istituzionale e gli altri <i>stakeholder</i>, siano essi partner o destinatari</p> | <ul style="list-style-type: none"> • Annunci urgenti in materia di salute pubblica, soprattutto rischi sanitari acuti (comunicati stampa, incontri con la stampa, interventi in notiziari TV e radio, interviste ecc.). • Questioni di elevato interesse e profilo pubblico (comunicati stampa, interviste, partecipazioni ecc. selezionando i media pertinenti per la questione). |
| <p>Siti Web</p> <p>Mezzo di grande rilevanza sul piano comunicativo che amplifica quanto comunicato da tv e giornali</p> | <ul style="list-style-type: none"> • Comunicazioni rivolte a un vasto pubblico dove il feedback non è una priorità o un elemento indispensabile delle varie attività di comunicazione. • Comunicazioni adatte a tutti i livelli di rischio, garantendo a tutte le parti interessate il libero accesso a diversi tipi di informazioni (ad es. dalle domande frequenti - FAQ ai pareri scientifici completi). • Particolarmente utili per la pubblicazione di contenuti sensibili al fattore tempo che devono essere rivisti/modificati periodicamente. • Aggiungere facilmente informazioni supplementari. • Consentire il collegamento con altri soggetti pertinenti. • Collocare le informazioni nel giusto contesto. • Ulteriore diffusione attraverso dispositivi digitali. • Pubblicazione di documenti elettronici pdf, Word ecc. (purché accompagnati da testi web esplicativi). |
| <p>Pubblicazioni Stampa</p> | <ul style="list-style-type: none"> • Raggiungere destinatari specifici con messaggi personalizzati (newsletter, periodici, opuscoli), attraverso mailing list organizzate, distribuzione in occasione di conferenze, ecc. • Contenuti non legati al tempo o non soggetti a cambiamenti significativi nel corso del tempo. |
| <p>Riunioni e Seminari</p> | <ul style="list-style-type: none"> • Interagire con i destinatari principali su questioni delicate che richiedono un dibattito e decisioni informate. |
| <p>Counselling</p> | <ul style="list-style-type: none"> • Interagire con persone o famiglie su questioni delicate che richiedono un approfondimento e decisioni informate. |
| <p>Network di partner/portatori di interesse</p> | <ul style="list-style-type: none"> • Dare ascolto a diversi punti di vista. • Comprendere meglio l'ambiente in cui opera l'organizzazione. • Ottenere informazioni per contribuire a definire direzione, priorità e programma di lavoro di un'organizzazione. |
| <p>Social network (Facebook, MySpace ecc.)</p> | <ul style="list-style-type: none"> • Informare rapidamente e impegnarsi con le parti interessate. • Trasmettere messaggi semplici e precisi. • Promuovere la diffusione verso nuovi destinatari. |
| <p>Microblogging (Twitter)</p> | <ul style="list-style-type: none"> • Inviare allerte rapide e specifiche (fino a 140 caratteri) a utenti interessati. • Indirizzare gli utenti a contenuti online più ricchi di informazioni e con un maggiore contesto. • Consentire la diffusione del messaggio originale nel modo più accurato possibile, grazie alla facilità della funzione di inoltrare. |

Tabella 3. Canali comunicativi a seconda del destinatario (esempi)¹¹

| Canale Comunicativo | Tipologia di destinatari raggiunti |
|---|---|
| Professionisti sanitari (MMG, PLS, Centri medicina dei viaggi, Pronto Soccorso) | Pubblico Viaggiatori Pazienti e loro familiari |
| Social Media | Pubblico |
| Siti web | Pubblico Operatori sanitari |
| Mass media (telegiornali, giornali radio, ecc.) | Pubblico |
| Società scientifiche e ordini dei medici | Medici e personale delle professioni sanitarie Operatori della sanità pubblica |
| Numeri verdi | Pubblico |
| Network di partner/portatori di interesse (coloro che dovrebbero ricevere informazioni aggiornate sui punti/temi chiave, in modo che i loro membri siano pronti a rispondere alle domande del pubblico) | Operatori sanitari Comunità di salute pubblica Pubblico generale Viaggiatori ONG e organizzazioni che forniscono protezione sociale a popolazioni vulnerabili |

Per la progettazione di una campagna di sensibilizzazione sul tema arbovirosi, in particolare sul virus Zika, può essere utile la tabella 4 che individua le azioni da intraprendere, i soggetti promotori, i gruppi target e gli strumenti e materiali più idonei.

Tabella 4. Esempio di progettazione di una campagna di comunicazione sul virus Zika

| Azioni | Soggetti coinvolti | Destinatari | Esempi di strumenti e materiali |
|--|--|--|--|
| <i>Campagne di sensibilizzazione per il controllo dei vettori</i> | | | |
| Istituire una rete di comunicazione fra figure chiave individuate per le diverse attività | Regione, Comuni, Aziende Sanitarie Locali, Portatori di interesse | Regione, Comuni, Aziende Sanitarie Locali, Portatori di interesse | <ul style="list-style-type: none"> • Sviluppo di una mailing-list tra soggetti interessati • Riunioni ed incontri programmati • Linee guida e Report annuali diffusi tramite sito web e mailing list • Corsi di Formazione |
| Campagna di comunicazione per il controllo dei vettori (uso di insetticidi, bonifica dei siti dove la zanzara può riprodursi) e adozione di misure individuali di protezione (es. indossare abiti che coprano la maggior parte del corpo, utilizzare zanzariere quando si dorme, utilizzare repellenti contro gli insetti) | Regione, Comuni, Aziende Sanitarie Locali, Portatori di interesse | Popolazione generale, gruppi a rischio (es. viaggiatori, donne in età fertile o in gravidanza per viaggi all'estero), altri (es. scuole, soprattutto per quanto riguarda il controllo dei vettori e i comportamenti corretti da applicare in ambito familiare) | <ul style="list-style-type: none"> • Materiale informativo cartaceo (opuscoli, volantini) • Informazione e divulgazione mediante sito web • Materiali video divulgati tramite canali web e social network • Informazione e divulgazione mediante social network (Facebook, Twitter), pagine ufficiali (regionali, delle Az. sanitarie, comunali): condivisione di informazioni, FAQ, documenti pdf/word, volantini, poster, opuscoli |
| <i>Campagne di sensibilizzazione per aumentare la consapevolezza in tema di arbovirosi</i> | | | |
| Istituire una rete di comunicazione fra figure chiave individuate per le diverse attività | Regione, Aziende Sanitarie Locali, MMG/PLS/Medici Specialisti, Centri medicina dei viaggi, Pronto Soccorso, Società scientifiche | Regione, Aziende Sanitarie Locali, MMG/PLS/Medici Specialisti, Centri medicina dei viaggi, Pronto Soccorso Società Scientifiche | <ul style="list-style-type: none"> • Sviluppo di una mailing-list tra soggetti interessati (comunicazione via mail e telefonica) • Riunioni ed incontri programmati • Newsletter e bollettini periodici aggiornati sulla situazione regionale, nazionale ed internazionale |

| | | | |
|---|---|--|--|
| Informazioni di base sul/sui virus di interesse della campagna, modalità di trasmissione, quadro sintomatologico e complicanze, prevenzione e trattamento; aggiornamento costante sulla situazione epidemiologica nazionale ed internazionale | Regione, Aziende Sanitarie Locali, Centri di medicina dei viaggi, MMG/PLS, Medici Specialisti, Società Scientifiche, organi stampa, portatori di interesse | <p>Si raccomanda di identificare eventuali gruppi di popolazione con esigenze comunicative specifiche:</p> <ul style="list-style-type: none"> – le organizzazioni della società civile, imprenditoriali, istituzioni pubbliche e private e altri; – gruppi localmente rilevanti; – medici, personale sanitario e ordini professionali, soprattutto per quanto riguarda le informazioni alle donne in gravidanza ed ai viaggiatori; – mezzi di comunicazione di massa, anche per prevenire un'informazione scorretta o inaccurata; – autorità locali e personaggi autorevoli; viaggiatori, industria del turismo, soprattutto considerando che i mesi estivi sono quelli a più alto rischio – per Zika donne in gravidanza, donne in età riproduttiva e i loro partner; | <ul style="list-style-type: none"> • Materiale informativo cartaceo (opuscoli, volantini poster) • Informazione e divulgazione mediante sito web • Pubblicazioni digitali • Comunicati stampa <p>Esempi:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Comunicazione via social media (facebook): pubblicazione di aggiornamenti sulla situazione internazionale e nazionale, poster, infografiche • Raccolta di informazioni ai fini della valutazione di criticità educative in modo da porre le basi conoscitive per sviluppare nuove metodiche di <i>empowerment</i> della cittadinanza |
| Consigli sui viaggi per la popolazione in generale | Regione, Aziende Sanitarie Locali, Centri di medicina dei viaggi, MMG/PLS, Medici Specialisti ginecologi, Società Scientifiche, organi stampa, portatori di interessi | Viaggiatori, agenzie di viaggio, operatori operanti nel settore turismo/business internazionale | <ul style="list-style-type: none"> • Informazioni costanti ed aggiornate sulla situazione epidemiologica internazionale consultabili online sui siti dell'ECDC, dell'OMS, del MdS e sul sito della Farnesina Viaggiare Sicuri • Materiale informativo cartaceo |
| Gestione delle informazioni scorrette | Regione, Aziende Sanitarie Locali | | <ul style="list-style-type: none"> • Comunicati stampa • Informazione e costante aggiornamento siti web • Pubblicazione materiale informativo online e cartaceo |

| | | | |
|---|---|--|--|
| <p><i>Specificatamente per Zika:</i> informazioni per le donne in età fertile, in gravidanza, o che hanno pianificato una gravidanza in tempi brevi, i loro partner sessuali e membri della famiglia</p> | <p>Regione, Aziende Sanitarie Locali, MMG/PLS, Medici Specialisti ginecologi, Società Scientifiche, organi stampa, portatori di interessi</p> | <p>Donne in età fertile, in gravidanza, o che hanno pianificato una gravidanza in tempi brevi, i loro partner sessuali e membri della famiglia</p> | <ul style="list-style-type: none"> • Materiale informativo cartaceo (opuscoli, volantini poster) • Informazione e divulgazione mediante sito web • Comunicazione via social media (facebook): pubblicazione di aggiornamenti sulla situazione internazionale e nazionale, poster, infografiche • Pubblicazioni digitali • Comunicati stampa |
| <p><i>Specificatamente per Zika:</i> Informazioni per il personale sanitario sugli aspetti clinici, quali donazione di sangue, gestione della gravidanza e follow-up del neonato, diagnosi, vie di trasmissione</p> | <p>Regione, Aziende Sanitarie Locali, MMG/PLS, Medici Specialisti ginecologi, Società Scientifiche</p> | <p>Personale medico e delle professioni sanitarie, aziende sanitarie locali, società scientifiche</p> | <ul style="list-style-type: none"> • Seminari di approfondimento/aggiornamento • Formazione a distanza (corsi FAD) • Diffusione di materiale formativo per personale sanitario • Diffusione linee guida nazionali inerenti il percorso di prevenzione e diagnosi delle sindromi congenite in gravidanza • Diffusione linee guida nazionali inerenti la prevenzione della trasmissione di Zika Virus mediante trasfusione di emocomponenti |

2.2. Formazione

2.2.1 Necessità di una corretta formazione in tema di arbovirosi

La formazione sulle arbovirosi diretta al personale sanitario, agli addetti alla pianificazione e allo svolgimento degli interventi, e alla cittadinanza è volta a creare la situazione ottimale per l'attivazione di misure preventive utili ad interferire con la riproduzione dei vettori e l'esposizione alle punture, per l'identificazione tempestiva dei casi di infezione, e per la pianificazione e l'esecuzione a regola d'arte di interventi di controllo antivettoriale. È preferibile l'utilizzo di tecniche che favoriscano la partecipazione attiva dei discenti, incluse esercitazioni pratiche, quando adeguate ai temi trattati.

Questa attività richiede la creazione di alleanze con altre istituzioni, in particolare col MIUR (vedi Cap. 1) per raggiungere l'obiettivo della riduzione dei focolai di infestazione.

Di seguito si riportano alcune indicazioni generali per la realizzazione degli interventi formativi.

2.2.2. Obiettivi, destinatari e strumenti della formazione

Di seguito si riportano i principali obiettivi della formazione in tema di arbovirosi:

- rendere i medici (con particolare riferimento a medici di emergenza/urgenza, del Pronto Soccorso, di medicina interna, MMG, infettivologi, pediatri, geriatri) in grado di riconoscere tempestivamente i sintomi di arbovirosi, di fornire un *counselling* e un'assistenza medica adeguata ai pazienti, e di segnalare i casi;
- rendere gli operatori del Dipartimento di prevenzione delle ASL e degli IZZSS consapevoli del rischio ed epidemiologia delle arbovirosi e in grado di dare indicazioni sugli interventi preventivi ed effettuare una sorveglianza epidemiologica, monitoraggi entomologici, comunicazione del rischio e valutazioni degli interventi di controllo, tenendo conto della pluralità di soggetti interessati;
- rendere il personale dei Comuni consapevole del rischio e della epidemiologia delle arbovirosi e in grado di pianificare interventi di controllo preventivi diretti contro potenziali vettori di arbovirosi e interventi emergenziali nel caso di documentata trasmissione di patogeni, e di mobilitare la popolazione al fine di ottimizzare gli interventi e le misure di protezione personale;
- rendere la dirigenza ed il personale delle ditte di disinfestazione consapevoli del rischio ed epidemiologia delle arbovirosi, della biologia delle specie vettrici, dei regolamenti sui biocidi in vigore, e quindi in grado di pianificare e svolgere secondo le norme vigenti interventi di controllo dei vettori in modo efficace, salvaguardando la salute umana e ambientale;
- rendere la popolazione consapevole dell'esistenza delle arbovirosi e della trasmissione attraverso artropodi vettori in modo che possa svolgere consapevolmente attività atte a prevenirne la riproduzione in sinergia con le autorità competenti del controllo antivettoriale e, in caso di documentata trasmissione, di attivare misure di protezione personale.

Tabella 5. Destinatari della formazione (esempi)

| | |
|-----------------------|---|
| 1) Operatori Sanitari | <ul style="list-style-type: none">- Medici- Medici veterinari- Biologi- Operatori del Dipartimento di prevenzione della ASL- Tecnici prevenzione- Farmacisti |
| 2) Operatori Comunali | <ul style="list-style-type: none">- Uffici di Disinfestazione |

| | |
|---------------------------------------|---|
| | <ul style="list-style-type: none"> - Area ambiente e energia - Operatori del verde pubblico |
| 4) Operatori di ditte disinfestatrici | <ul style="list-style-type: none"> - Direttori tecnici - Operatori tecnici della disinfestazione |
| 5) Studenti scuole superiori | <ul style="list-style-type: none"> - Scuola secondaria di secondo grado per l'istruzione tecnico professionale (es. Istituti Tecnici Agrari) |
| 6) Cittadinanza attiva | <ul style="list-style-type: none"> - Scuole primarie - Scuole secondaria di primo grado - Scuole secondaria di secondo grado - Comitati di quartieri - Amministratori di condominio - Centri anziani - Università della terza età - Centri culturali - Giornalisti - Insegnanti |

La seguente tabella declina per i diversi destinatari gli strumenti di formazione e i relativi contenuti minimi^{13 14}

Tabella 6. Strumenti di formazione, relativi contenuti minimi e destinatari

| Strumenti | Destinatari | Contenuti minimi |
|--|--|---|
| 1) Educazione Continua in Medicina (ECM) e formazione a distanza (FAD) | Operatori sanitari (es. Medici, Medici Veterinari, Infermieri del triage) | <ul style="list-style-type: none"> - epidemiologia, diagnosi, clinica e terapia delle arbovirosi - strumenti e meccanismi della sorveglianza epidemiologica ed entomologica - misure preventive esistenti e counselling - cenni di biologia ed ecologia dei vettori - principi di comunicazione del rischio - aspetti intersettoriali e di salute globale - azioni da intraprendere in presenza di sospetto di infezione da arbovirosi |
| 2) Educazione Continua in Medicina (ECM) e formazione a distanza (FAD) | Operatori sanitari (es. Operatori del Servizio Igiene e Sanità Pubblica e Tecnici della Prevenzione) | <ul style="list-style-type: none"> - epidemiologia e clinica delle arbovirosi - basi di entomologia di sanità pubblica - strumenti e meccanismi della sorveglianza epidemiologica ed entomologica - gestione ambientale ai fini della prevenzione sviluppo dei vettori - pianificazione degli interventi qualora si verifichi circolazione virale |

¹³ Core structure for training curricula on integrated vector management. Geneva: World Health Organization; 2012 (http://whqlibdoc.who.int/publications/2012/9789241502788_eng.pdf, accessed 22 November 2016)

¹⁴ http://www.euro.who.int/__data/assets/pdf_file/0005/329495/Training-curriculum-invasive-mosquitoes.pdf

| | | |
|--|--|--|
| | | <ul style="list-style-type: none"> - misure preventive esistenti e tecniche di counselling - cenni di biologia ed ecologia dei vettori - principi di comunicazione del rischio - monitoraggio e gestione della resistenza agli insetticidi in vettori di arbovirus - aspetti intersettoriali e di salute globale |
| 3) Corsi on line (MOOC) | Operatori Comunali Operatori delle ditte di disinfestazione | <ul style="list-style-type: none"> - Obiettivi formativi al punto 2) |
| 4) Corsi di Formazione Universitaria (per Diplomatici) | Operatori di ditte di disinfestazione (disinfestatori professionisti) Operatori sanitari e studenti delle scuole superiori (es. tecnici della prevenzione, studenti degli Istituti Tecnici professionali) | <ul style="list-style-type: none"> - basi di epidemiologia delle arbovirus - biologia delle specie vettrici - buone pratiche per la corretta pianificazione e il corretto svolgimento di interventi di monitoraggio e di controllo di vettori di arbovirus - legislazione relativa all'uso di biocidi nel controllo di vettori di arbovirus - sicurezza personale e ambientale |
| 4) Corsi di Alta Formazione Universitaria/Master di II livello | Operatori sanitari | <ul style="list-style-type: none"> - Obiettivi formativi al punto 1), 2) e 4) |
| Attività seminariale | Cittadinanza attiva | <ul style="list-style-type: none"> - Basi sulla modalità di trasmissione delle arbovirus - Buone pratiche per la prevenzione della riproduzione dei vettori di arbovirus - Buone pratiche per la protezione personale dall'infezione da arbovirus - Ruolo delle diverse istituzioni, a chi rivolgersi e con che modalità per segnalare degrado ambientale e presenza di vettori di arbovirus |

2.3. Misure di contrasto ai vettori

2.3.1. Principali vettori di arbovirus

In Italia, gli artropodi vettori di arbovirus sono rappresentati tra gli insetti, da alcune specie di zanzare (Ditteri: Culicidi) e di flebotomi (Ditteri: Psicotidi) e tra gli aracnidi, da alcune zecche dure (Acari: Ixodidi). Gli effetti che i cambiamenti climatici, ed in particolare l'aumento della temperatura media, potrebbero avere su questi artropodi e sulla diffusione delle infezioni che questi possono trasmettere, in un futuro scenario italiano, possono determinare uno o più fenomeni concomitanti, quali:

- l'ampliamento dell'areale di distribuzione dei vettori indigeni;
- la riduzione della durata dei cicli di sviluppo dei vettori indigeni;
- la riduzione dei tempi di riproduzione/replicazione del patogeno nell'artropode ematofago;
- il prolungamento della stagione idonea alla trasmissione degli agenti patogeni;
- l'importazione e adattamento di nuovi artropodi vettori;

- l'importazione e adattamento di nuovi agenti patogeni attraverso vettori o serbatoi.

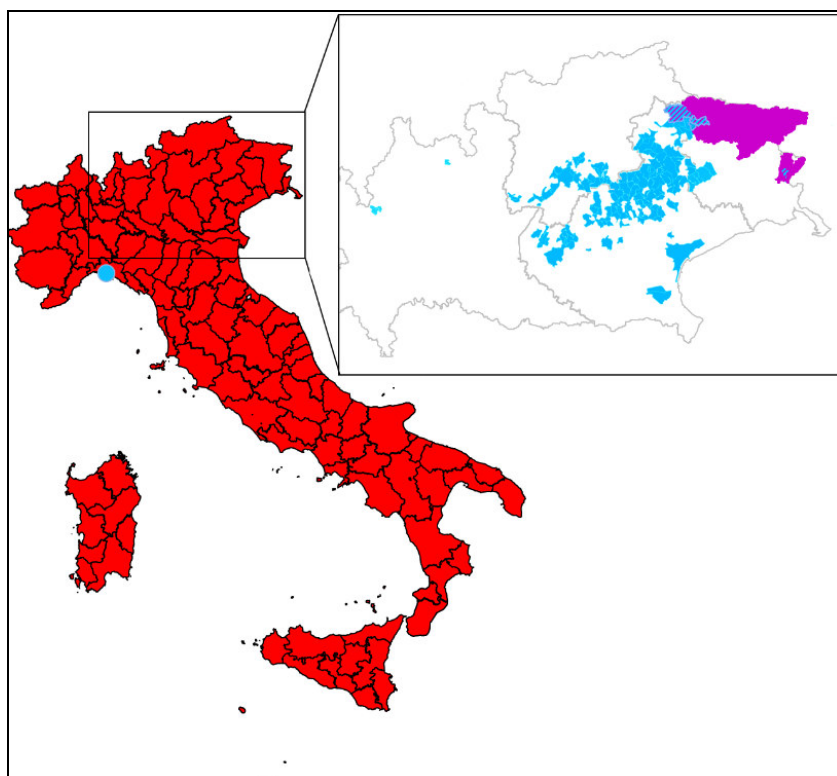
In Italia, alcuni di questi eventi si sono già verificati, altri sono in corso, altri potrebbero verificarsi in un prossimo futuro.

ZANZARE: la zanzara *Culex pipiens*, principale vettore di WNV e USUV, è molto comune e ubiquitario in Italia ed ha un ciclo biologico di 15-20 gg in estate. È una specie ad attività crepuscolare/notturna, che punge sia all'aperto che all'interno dei locali, dove poi riposa e digerisce il pasto di sangue. Esistono due forme biologiche, con caratteristiche comportamentali ed ecologiche differenti, la forma *Cx. pipiens pipiens*, ornitofila, prevalentemente rurale e la forma *Cx. pipiens molestus*, antropofila, adattata prevalentemente agli ambienti antropizzati. Queste due forme sono interfeconde e possono dar luogo ad ibridi con caratteristiche intermedie, che fungono da vettore-ponte, ovvero possono pungere sia gli uccelli che i mammiferi.

Aedes albopictus, meglio conosciuta come “zanzara tigre”, è stata introdotta in Italia nel 1990 dal sud-est asiatico ed è attualmente diffusa in maniera stabile in tutto il paese fino a quote collinari, soprattutto nei centri abitati, dove stagionalmente può raggiungere densità molto elevate. In generale, la fenologia della specie va da febbraio-marzo ad ottobre-novembre, a seconda della latitudine e dell'andamento climatico stagionale, e il suo ciclo di sviluppo può completarsi, in piena estate, in 6-7 giorni. È vettore competente di molti arbovirus, come Dengue e Chikungunya.

Altre specie di *Aedes* invasive, potenziali vettori di arbovirus, sono state recentemente introdotte in alcune aree del nostro paese. In particolare, *Aedes koreicus* si sta rapidamente diffondendo in Italia verso ovest; attualmente è riportata in 5 regioni (Friuli-Venezia Giulia, Trentino, Veneto, Lombardia e Liguria). La presenza di *Aedes japonicus* sembra invece ancora limitata alla sola provincia di Udine (Figura 1). Infine, va tenuta in debita considerazione la possibilità che venga introdotta accidentalmente nel nostro paese *Aedes aegypti*, il vettore principale in tutto il mondo di molte arbovirosi, la cui introduzione aumenterebbe fortemente il rischio di trasmissione autoctona di virus quali Chikungunya, Dengue e Zika.

Figura 1 - Mappa della presenza/distribuzione di *Aedes albopictus*, *Aedes koreicus* e *Aedes japonicus* in Italia - ultimo aggiornamento. 2019 (Fonte: IZS delle Venezie; IZS del Piemonte, Liguria e Valle d'Aosta)

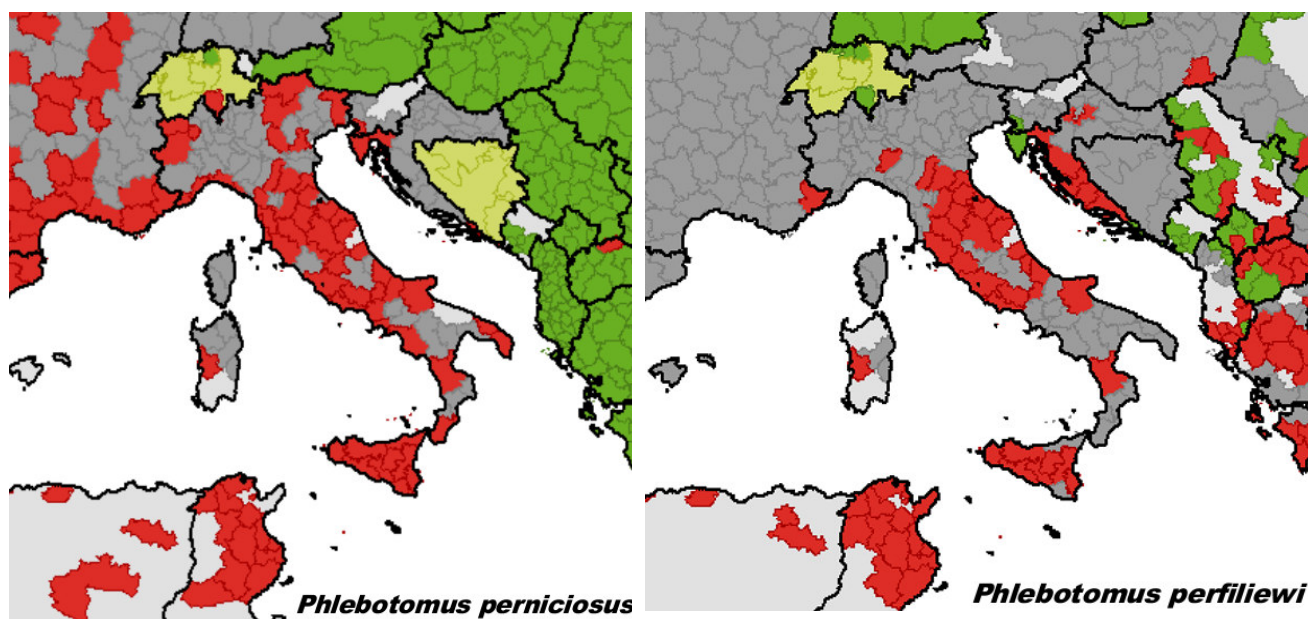


Legenda: Distribuzione delle specie di zanzare invasive del genere *Aedes* presenti in Italia. In rosso, le province positive per *Aedes albopictus*; in azzurro, *Aedes koreicus*; in viola, *Aedes japonicus*.

FLEBOTOMI: Delle 8 specie di flebotomi presenti in Italia, due sono implicate nella trasmissione del virus Toscana: *Phlebotomus perniciosus* e *Phlebotomus perfiliewi*. Come per tutti i Ditteri Psicodidi, gli stadi larvali sono terrestri ed hanno una durata di oltre 40 giorni dalla schiusa delle uova all'emergenza degli adulti. La deposizione delle uova può avvenire virtualmente su ogni substrato ricco di materiale organico ed umidità e non esposto alla luce diretta del sole, sia in ambienti domestici, che peridomestici che selvatici. Ne deriva che, nell'ottica di un contrasto al vettore, i focolai larvali non sono aggredibili.

P. perniciosus è diffuso nel Mediterraneo centro-occidentale, mentre *P. perfiliewi* in quello centro-orientale. In Italia, la prima specie è diffusa in tutta la penisola e isole, inclusi i territori prealpini, mentre la seconda non si trova al di sopra del fiume Po. Entrambe le specie, ad attività crepuscolare e notturna nei mesi caldi, presentano una dinamica stagionale caratterizzata da picchi di densità che variano con la latitudine (per es. un solo picco a cavallo tra luglio e agosto al Nord, e almeno due picchi a giugno e ad agosto al Sud). *P. perniciosus* è spesso presente a densità medio-basse, ma la specie può essere catturata in una varietà di ambienti che include sia quelli antropizzati che naturali. Al contrario, *P. perfiliewi* può presentare densità rilevanti od eccezionali in ambienti confinati dove siano presenti grossi animali (per es. stalle bovine chiuse o poco areate), ma è poco reperibile in ambienti naturali. Entrambe le specie hanno caratteristiche esofile, per cui risulta poco efficace la lotta con adulticidi ad azione residua.

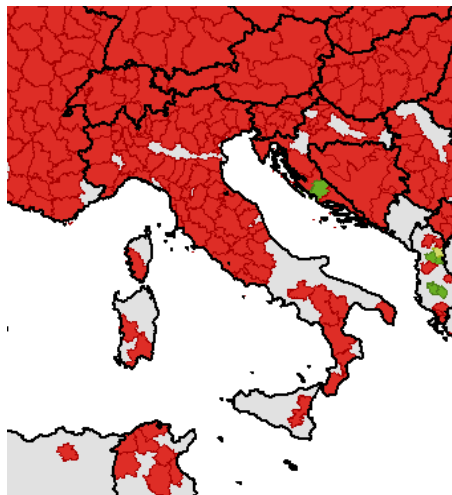
Figura 2: Mappa di distribuzione dei flebotomi associati alla trasmissione di virus Toscana (gennaio 2019; fonte ECDC)



ZECCHIE: *Ixodes ricinus* è la specie più diffusa in Europa ed è vettore di diversi agenti virali e batterici di grande importanza medica e veterinaria, tra i quali il virus dell'encefalite virale da zecche (TBE) (trasmesso anche da altre zecche del genere *Dermacentor* ed *Haemaphysalis*). Quando una zecca è infetta, può trasmettere il virus durante tutta la vita, soprattutto negli stadi di ninfa e adulto. A causa dei cambiamenti climatici in atto, l'habitat di *I. ricinus* si è notevolmente ampliato negli ultimi decenni e la specie si è così potuta diffondere in aree più settentrionali dell'Europa e a quote più elevate di qualche decennio fa. È presente nei boschi decidui, nel sottobosco e sui bordi dei sentieri dove trova un microclima fresco e umido, in attesa del passaggio di un ospite (animale o persona). Tuttavia, per effetto del cambiamento dell'uso del suolo e della gestione della fauna selvatica, anche questa zecca può essere rinvenuta negli spazi verdi urbani e

peri-urbani di molte città europee. In Italia (Figura 3), *I. ricinus* è attiva da marzo a ottobre, se l'umidità relativa è superiore all'80% ed in presenza di temperature tra 7 e 25 °C. Questa zecca può parassitare molte specie di animali selvatici e domestici, che contribuiscono al mantenimento del ciclo di trasmissione dell'infezione da virus della TBE.

Figura 3. Mappa della presenza di zecche Ixodes ricinus associate alla trasmissione del virus TBE in Italia - ultimo aggiornamento gennaio 2019 (Fonte: ECDC)



2.3.2. Misure ambientali

Una corretta gestione del territorio e degli ambienti di vita è essenziale per la prevenzione di tutte le arbovirosi oggetto del Piano. A seguire un elenco delle principali misure ambientali per le specie di interesse del Piano.

ZANZARE: le azioni di risanamento ambientale saranno volte a contrastare la riproduzione delle zanzare al fine di ridurne la densità. Per raggiungere questo scopo è essenziale eliminare tutti i focolai ambientali che possono essere rimossi. Si fa riferimento a oggetti presenti nei giardini che possono costituire piccole raccolte temporanee di acqua, come ad esempio barattoli vuoti, sottovasi, contenitori senza coperchio, ma anche anfore ornamentali e giochi per bambini.

Ci sono poi focolai ambientali non eliminabili quali ad esempio acquitrini, canalizzazioni a cielo aperto, bacini perenni e per l'approvvigionamento idrico degli orti urbani, risaie, cisterne, depuratori, vasche e fontane ornamentali soprattutto laddove le acque sono ferme e contengono detriti vegetali (che forniscono nutrimento e riparo alle forme larvali), grondaie con pendenze non corrette. Su questi potenziali focolai non eliminabili va assicurata un'attività ambientale che agevoli lo scorrimento delle acque evitando il ristagno che crea le condizioni per lo sviluppo larvale delle zanzare.

Nei mesi precedenti al periodo di maggior azione vettoriale, in collaborazione con le Autorità competenti, si procederà, a seconda delle realtà locali, agli interventi di risanamento ambientale, che possono comprendere, fra l'altro: manutenzione delle aree verdi pubbliche; pulizia delle aree abbandonate; eliminazione dei rifiuti per evitare la presenza di contenitori, anche di piccole dimensioni, contenenti acqua; drenaggio; canalizzazione; asportazione o chiusura di recipienti. Tali attività saranno affiancate dalla sensibilizzazione della popolazione, anche con interventi porta a porta, per eliminare i siti di riproduzione delle zanzare nelle aree private, come descritto precedentemente.

ZECCHIE: si rinvencono soprattutto in boschi decidui e di conifere, terreni erbosi, brughiere, pascoli e parchi urbani. Si raccomanda pertanto la pulizia dei sentieri nelle aree boschive di montagna e dei parchi urbani.

FLEBOTOMI: i flebotomi possono colonizzare ambienti rurali, peri-urbani e urbani. In ambiente rurale, gli adulti vivono frequentemente nelle crepe delle rocce, nelle grotte e nelle tane dei roditori,

mentre in ambiente peri-urbano e urbano vivono negli angoli bui, umidi e freschi dei ricoveri per animali o delle abitazioni umane. Si raccomanda l'intonacamento dei muri per coprire le crepe, l'eliminazione dei rifiuti organici e la cura della vegetazione. Particolare attenzione va posta agli edifici abbandonati e in rovina che possono costituire luoghi privilegiati per la riproduzione di questi insetti.

2.3.3. Misure locali di contrasto ai vettori

ZANZARE: gli interventi di contrasto alle zanzare si devono fondare su un approccio integrato (*Integrated Mosquito Management*) che prevede la ricerca e rimozione dei focolai di sviluppo delle larve, la bonifica ambientale, l'impiego di prodotti larvicidi nei focolai che non possono essere rimossi o bonificati e di prodotti adulticidi in situazioni emergenziali. Si sottolinea che la normativa europea Direttiva Quadro Acque 2000/60/CE obbliga gli stati membri a raggiungere un buono stato chimico ed ecologico dei corpi idrici superficiali e sotterranei e soprattutto obbliga a far rispettare il principio di "non deterioramento" di un corpo idrico. La lotta al vettore dovrebbe essere preferibilmente pianificata con soluzioni gestionali mirate alla rimozione delle raccolte d'acqua stagnante.

Come prima fase, si procederà alla mappatura dei siti di possibili focolai di sviluppo larvale.

In area urbana, generalmente questi sono rappresentati da tombini e caditoie, ma anche fontane, laghetti o altri ristagni d'acqua presenti in parchi, giardini e cimiteri. I cantieri, le aree dismesse, i piazzali di deposito, i parcheggi, i vivai, gli orti urbani e altre attività produttive e commerciali possono dar luogo anche a piccole raccolte di acqua in cui è possibile trovare larve di zanzare. La gran parte di questi focolai possono essere colonizzati sia da *Ae. albopictus* che da *Cx. pipiens*, con la forma biologica, *pipiens*, rinvenuta principalmente in ambienti acquatici epigei, anche a forte carica organica e con la forma più antropofila, *molestus*, che predilige ambienti sotterranei, con acque limpide (vasche sotterranee per la raccolta delle acque di falda freatica, fondamenta o cantine allagate).

In aree rurali o naturali, è possibile rinvenire molte specie del genere *Culex*, in particolare *Cx. pipiens* con la forma rurale, i cui focolai sono rappresentati da canali irrigui, canalette, fossi, stagni, abbeveratoi, pozze temporanee e altri ristagni d'acqua, anche con forte carica organica, che potranno essere mappati.

Oltre che nelle aree pubbliche, è importante che i focolai di proliferazione larvale siano eliminati anche nelle aree private, soprattutto in aree urbane residenziali in cui giardini e terrazzi rappresentano una parte consistente delle aree verdi (vedi paragrafo 2.3.2).

Le autorità competenti implementeranno interventi informativi per la popolazione affinché i cittadini adottino comportamenti proattivi di eliminazione dei siti di riproduzione larvale, come indicato precedentemente. Tali attività potranno essere rafforzate dal Ordinanze sindacali in cui verranno dettagliate le misure preventive specifiche per ogni categoria di soggetto e le sanzioni applicabili.

Sia in area urbana che in area rurale dovrà essere attivato un monitoraggio entomologico che permetterà di acquisire dati utili circa la presenza e le fluttuazioni stagionali delle diverse specie di zanzare durante l'anno, la possibile introduzione di nuove specie, la valutazione locale dell'efficacia dei trattamenti insetticidi e la presenza e diffusione di resistenza ai principi attivi utilizzati. L'attività di monitoraggio può essere condotta attraverso la raccolta di uova, utilizzando le ovitracce, di larve e pupe, ispezionando a campione i potenziali focolai larvali, oppure catturando gli adulti con trappole specifiche. Qualora non sia già attivo, si raccomanda l'implementazione di un sistema di monitoraggio *Hot-spot* che preveda il posizionamento di alcune stazioni di rilevamento sentinella. In questo caso si possono prediligere le ovitracce o le sticky trap o le BG sentinel per *Ae. albopictus* e le CDC per *Cx. pipiens*, il cui numero e collocazione potranno essere stabiliti con la consulenza di esperti entomologi e con le Autorità sanitarie competenti per territorio.

In particolare, andranno monitorate aree in cui la popolazione risulta maggiormente esposta alle punture delle zanzare, come le grandi città, i centri urbani costieri e di pianura, e siti particolarmente sensibili (quali porti, aeroporti, interporti, scuole, ospedali, cimiteri ecc.). Il sistema di monitoraggio entomologico potrà essere rafforzato dalle segnalazioni ricevute dai cittadini, anche attraverso l'utilizzo di app appositamente sviluppate (*citizen science approach*).

I trattamenti ordinari antilarvali in aree urbane dovranno attivarsi precocemente, non appena il sistema di monitoraggio rilevi la presenza di larve (o, in assenza di questo, a partire dal mese di maggio), e dovranno essere condotti con una cadenza dettata dal tipo di principio attivo utilizzato, dalle condizioni climatiche e dal tipo di focolaio.

In presenza di elevate densità di zanzare e di emergenze sanitarie, questi interventi dovranno essere potenziati attraverso trattamenti larvicidi supplementari; inoltre si potrà ricorrere all'uso focale di adulticidi, in caso di necessità ed in maniera circoscritta, in accordo con le Autorità sanitarie competenti, come raccomandato dall'OMS³.

A parità di efficacia, devono essere scelti i biocidi con effetto larvicida contenenti principi attivi con il migliore profilo tossicologico (vedi Allegato 11). Si consiglia, inoltre una rotazione nell'impiego di questi prodotti, onde evitare fenomeni di insorgenza di resistenza in popolazioni locali del vettore.

Allo scopo di attuare tali azioni di contrasto agli insetti vettori, i Comuni possono avvalersi del servizio di disinfestazione delle ASL, laddove presente, o in alternativa di imprese del settore. Oltre agli interventi ordinari di controllo delle zanzare, sarebbe opportuno che l'Amministrazione pubblica preveda protocolli operativi anche per interventi in emergenza, cioè in presenza di casi umani e/o animali di arbovirosi. Tali protocolli dovranno includere il censimento e la mappatura georeferenziata dei potenziali focolai larvali. È auspicabile che l'Amministrazione pubblica si avvalga di esperti entomologi per la rilevazione a campione dell'efficacia degli interventi di controllo.

Secondo il parere dell'ISS, i prodotti a base di polidimetilsilossano (PDMS), che agiscono per azione meccanica sul controllo delle zanzare e di cui è stata dimostrata l'efficacia nei confronti degli stadi immaturi di *Anopheles*, *Aedes* e *Culex*, dovrebbero essere utilizzati solo a livello professionale, esclusivamente in ambiente urbano per il trattamento dei tombini di raccolta delle acque grigie, confinato ai sistemi fognari muniti di depuratore. Non essendo disponibili studi sul destino ambientale di tale sostanza, secondo il principio cautelativo per la salvaguardia della salute della popolazione e degli ecosistemi, l'ISS ritiene prematuro un utilizzo in ambienti acquatici aperti quali i canali, fiumi o laghi.

ZECCHÉ: vista la complessità della biologia e dell'ecologia dei vettori di TBE, non sono praticabili, ad oggi, trattamenti insetticidi o misure di igiene ambientale al di là della citata pulizia dei sentieri nelle aree boschive di montagna e dei parchi pubblici.

FLEBOTOMI: a causa della natura terribile delle larve dei flebotomi, localizzate in ambienti non chiaramente identificabili, e la conseguente mancanza di siti aggredibili con misure antilarvali, l'unica misura praticabile è, dove possibile, in aree urbane e peri-urbane, la bonifica ambientale atta ad eliminare le cause favorevoli allo sviluppo larvale dei flebotomi in prossimità delle abitazioni.

2.3.4. Disinfestazione di aeromobili e di merci sensibili

La disinfestazione (o disinsettazione) degli aeromobili, così come quella di merci sensibili provenienti da aree a rischio o in cui sono in corso epidemie di arbovirosi, è uno dei mezzi con cui si può prevenire l'introduzione in territori indenni di zanzare ed altre specie infestanti, in grado di colonizzare nuovi territori. La disinsettazione, lungi dall'essere in contrapposizione con altre misure, è un indispensabile complemento delle misure di profilassi comportamentale atte a prevenire la puntura di insetti e delle altre misure di controllo dei vettori, particolarmente rilevanti in situazioni climatiche ed ambientali che ne favoriscono la proliferazione.

Gli aeromobili in arrivo su aeroporti nazionali, a prescindere dalla loro provenienza, dovranno essere in possesso, in accordo con l'Allegato 9 della Convenzione dell'Organizzazione Internazionale dell'Aviazione Civile – ICAO, e con quanto stabilito dalla Circolare EAL 10 del 21 settembre 2012, di un certificato di disinsettazione residua (paragrafo 6. Disinfestazione e disinsettazione).

Altresì le merci che possono rappresentare un rischio per l'importazione di zanzare infette (quali pneumatici usati, fiori recisi freschi e piante ornamentali che viaggiano in substrato acquatico, tronchi di legname esotico in cui possono persistere quantità di acqua anche minime, ma tuttavia in grado di permettere la sopravvivenza e la riproduzione di insetti), debbono essere accompagnate da certificazioni che attestino l'avvenuta disinfestazione al momento della loro spedizione dalle aree affette, oppure siano sottoposte, a cura e spese degli importatori, ad appropriati trattamenti di disinsettazione con insetticidi ad azione residua prima della loro nazionalizzazione. Tali certificati di disinsettazione residua possono essere emessi anche dalle compagnie aeree o da loro fornitori di servizi o *contractor*, purché redatti in conformità dell'appendice 4 dell'allegato 9 ICAO.

È permesso derogare all'obbligo di presentazione del suddetto certificato solo nel caso che sia dimostrato, senza possibilità di dubbi, che l'aeromobile non proviene e non ha effettuato operazioni di volo dalle zone affette da arbovirus e dalle zone in cui è presente il vettore *Aedes aegypti* nei 28 giorni precedenti lo scalo su aeroporti italiani. Tale deroga è applicabile sia ai voli militari che ai voli civili e l'evidenza deve essere resa disponibile dall'operatore del trasporto aereo alle autorità dell'aeroporto di destinazione con congruo anticipo rispetto all'atterraggio dell'aeromobile, onde permettere una appropriata vigilanza sanitaria. Nel caso di aeromobili militari, la certificazione rilasciata dal servizio sanitario o dal comando della Forza Armata per ogni singolo aeromobile è da considerare valida allo scopo.

Si rimanda al capitolo 6 per le disposizioni relative alla sorveglianza dei siti a rischio di introduzione di nuove zanzare invasive.

2.4. Vaccinazione

Il Piano Nazionale Prevenzione Vaccinale 2017-2019 include i seguenti vaccini per la prevenzione di alcune arbovirus:

TBE: sono disponibili vaccini ad elevata sicurezza che conferiscono un'elevata immunizzazione crociata anche verso i sottotipi non inclusi nel vaccino. Il vaccino è costituito da virus inattivato (ceppo Neudofl) somministrato per via intramuscolare, preferibilmente nella regione deltoidea, in tre dosi (4-12 settimane tra la prima e la seconda e 9-12 mesi tra la seconda e la terza) con richiami a cadenza triennale. Esiste anche la possibilità di seguire un ciclo accelerato di vaccinazione.

Non è indicata la vaccinazione post-esposizione.

Il Piano Nazionale Prevenzione Vaccinale (PNPV) 2017-2019, nel rispetto delle competenze attribuite alle Regioni dalla legge costituzionale 18 ottobre 2001, n. 3 recante "Modifiche al titolo V della parte seconda della Costituzione", raccomanda la vaccinazione anti-meningoencefalite da zecche per i soggetti professionalmente esposti, in particolare lavoratori in aree endemiche e in zone rurali e boschive (es. contadini e militari) e per la popolazione residente in determinate aree rurali a rischio (stabilite valutando la situazione epidemiologica). Raccomanda inoltre la vaccinazione ai viaggiatori ad alto rischio (che vivono o soggiornano in aree rurali o forestali fino ad altitudini di circa 1400 metri quali escursionisti, campeggiatori, ecc.) che si recano in aree endemiche.

Febbre gialla. La vaccinazione è raccomandata a tutti i viaggiatori di età superiore ai 9 mesi che si rechino in aree dove vi è evidenza di trasmissione persistente o periodica del virus della febbre gialla. Una sola dose di vaccino conferisce una protezione immunitaria valida per tutta la vita generalmente senza necessità di richiami. Per individui appartenenti a categorie a rischio (es. bambini in tenera età, persone con infezione da HIV, persone sottoposte a trapianto, donne in

gravidanza) può essere utile un eventuale richiamo (previa valutazione medica, al fine di evitare la somministrazione del vaccino a persone con immunodepressione in atto).

In alcuni paesi vige l'obbligo, dettato dal RSI, di richiedere un certificato valido di vaccinazione per la febbre gialla (anche solo per il transito aeroportuale).

Vaccino: virus vivo attenuato somministrato per via sottocutanea o intramuscolare in un'unica dose.

Encefalite giapponese. La vaccinazione è raccomandata per i viaggiatori che si recano in Asia per almeno un mese durante la stagione delle piogge o viaggiatori che soggiornano in aree endemiche per un periodo inferiore ad un mese ma svolgono attività a rischio, quali trekking, campeggio, pesca e attività con una prolungata esposizione all'aperto o che permangono in aree rurali, soprattutto durante l'irrigazione dei terreni agricoli.

Vaccino: virus inattivato (ceppo SA14-14-2) somministrato per via intramuscolare in due dosi a 4 settimane l'una dall'altra.

2.5. Raccomandazioni organizzative

Gli interventi di prevenzione e controllo delle malattie a trasmissione vettoriale possono essere efficacemente condotti solo attraverso una gestione integrata della problematica che veda lavorare congiuntamente professionalità differenti in una collaborazione tra Enti e Istituzioni.

2.5.1 Referenti del PNA

Per quanto riguarda il collegamento tra i livelli regionale e nazionale è di importanza strategica che ciascuna Regione/Provincia Autonoma (PA) individui degli operatori di riferimento per gli aspetti entomologici e per quelli relativi alla sorveglianza dei casi umani e alla sorveglianza veterinaria, i cui nominativi, corredati dai rispettivi recapiti, andranno comunicati al MdS, utilizzando l'allegato 2.

2.5.2 Laboratori di riferimento

Ogni Regione/PA definirà inoltre l'elenco dei Laboratori di riferimento regionali sia per la sorveglianza umana che per quella veterinaria/entomologica tenendo conto dei requisiti minimi indicati all'allegato 3. Qualora una Regione/PA non disponga di un laboratorio di riferimento, potrà indicare il laboratorio di riferimento di un'altra regione, con cui esista una convenzione. L'elenco dei laboratori, corredato dei rispettivi referenti, sarà aggiornato dal MdS, cui vanno indirizzate le comunicazioni.

2.5.3 Tavolo tecnico intersettoriale

L'integrazione multiprofessionale e la collaborazione interistituzionale possono essere favorite dall'istituzione presso l'Assessorato regionale alla sanità di un tavolo tecnico intersettoriale sulle malattie trasmesse da vettori incaricato delle seguenti attività:

- coordinare a livello regionale l'integrazione delle politiche sanitarie, ambientali, di formazione, informazione in tema di malattie trasmesse da vettori e controllo dei vettori in accordo con quanto disposto dal MdS;
- condividere e definire le misure per il controllo dei vettori a livello regionale;
- contribuire alla definizione di strategie di comunicazione/coinvolgimento del cittadino in tale problematica, nonché a favorire la trasmissione delle informazioni tecniche a livello locale dove gli interventi devono essere messi in atto;
- promuovere l'istituzione di analoghi Tavoli tecnici intersettoriali aziendali da istituirsi presso ogni ASL, fornire indicazioni e monitorarne l'andamento dei lavori;
- individuare buone pratiche nella gestione del territorio, in particolare in ambito urbano, e possibili applicazioni pratiche;
- qualsiasi altra attività ritenuta prioritaria all'interno del Tavolo.

Il Tavolo sarà coordinato dalla Direzione regionale incaricata della prevenzione e deve vedere il coinvolgimento degli enti coinvolti nei diversi aspetti operativi del Piano tra cui:

- Istituto Zooprofilattico Sperimentale;
- Coordinamento regionale Attività Trasfusionali e Trapianti;
- Osservatorio epidemiologico regionale per le malattie infettive;
- Laboratorio regionale di riferimento per la diagnostica microbiologica e virale;
- Aziende sanitarie locali;
- Associazione Regionale dei Comuni - ANCI regionale;
- altre Direzioni regionali che possono contribuire alla implementazione di specifiche attività del Piano quale ad es. il settore agricoltura per la sorveglianza ornitologica in ambito West Nile o il settore ambiente per gli interventi in aree protette;
- eventuali altre strutture locali che supportano l'attuazione del Piano.

Capitolo 3. Sorveglianza e risposta ai virus West Nile e Usutu

3.1. Introduzione

Il virus West Nile (WNV) è stato segnalato in Europa a partire dal 1958 ed è il virus appartenente al genere *Flavivirus* più diffuso al mondo. Le persone e gli equidi sono ospiti a fondo cieco e l'infezione da WNV decorre in maniera asintomatica nella maggior parte dei casi. Tuttavia nelle categorie a rischio (persone di età avanzata, soggetti con disturbi immunitari, persone affette da alcune patologie croniche, quali tumori, diabete, ipertensione, patologie renali, persone sottoposte a trapianto) l'infezione può manifestarsi con sintomi neurologici talvolta letali.

Meno noto del WNV, il virus Usutu (USUV), anch'esso appartenente al genere *Flavivirus*, è stato invece osservato per la prima volta in Europa nel 1996. La sua comparsa ha determinato mortalità significativa tra le popolazioni di merli e altre specie aviarie in Italia e, successivamente, in altri paesi europei. Entrambi i virus possono passare dalle popolazioni aviarie ai mammiferi, esseri umani inclusi, attraverso i cosiddetti vettori- ponte, ovvero specie di zanzare che compiono il pasto sia sugli uccelli che sui mammiferi.

La glicoproteina E (dell'envelope) è la componente principale della superficie di USUV e WNV. Oltre ad essere decisiva per l'introduzione del virus nella cellula ospite, è il target principale della risposta immunitaria dell'ospite. Le glicoproteine E di USUV e WNV contengono determinanti antigenici comuni responsabili dei fenomeni di reattività crociata talvolta osservabili tra i due virus e, più in generale, tra le specie del genere *Flavivirus*.

Sebbene condividano cicli biologici simili, caratterizzati dalla trasmissione tra zanzare ornitofile (soprattutto *Culex* spp.) ed alcune specie di uccelli selvatici che possono fungere da serbatoio ed amplificatore dell'infezione virale, i due virus differiscono sostanzialmente per il loro impatto sulla sanità pubblica. Se il WNV è responsabile di casi umani con sintomi neurologici gravi, la capacità di indurre forme cliniche neuro-invasive da parte dell'USUV sembra essere, ad oggi, limitata a poche e sporadiche segnalazioni in Emilia-Romagna ed in Veneto, pur in presenza di livelli di sieroprevalenza umana non inferiori a quelli per WNV nella valle del Po.

3.1.1. Epidemiologia del WNV in Italia

In Italia il primo focolaio di WND è stato confermato nella tarda estate del 1998 nell'area circostante il Padule di Fucecchio in Toscana, con alcuni casi clinici nei cavalli. A seguito dell'epidemia, il MdS, dal 2002, ha attivato il Piano nazionale di sorveglianza per la WND che ha consentito di identificare nel 2008, a 10 anni di distanza dal primo focolaio, la circolazione del WNV appartenente al lineage 1 in Emilia Romagna, Veneto e Lombardia in uccelli, mammiferi e vettori. L'infezione è stata da allora segnalata ogni anno nell'uomo, negli animali e nei vettori coinvolgendo sia nuovi territori dell'Italia settentrionale e centro-meridionale sia le aree interessate dalla circolazione virale negli anni precedenti a dimostrazione dell'endemizzazione del virus. A completare il quadro relativo all'epidemiologia della WND a livello nazionale è utile citare l'ingresso e la successiva circolazione di un nuovo lineage virale, il lineage 2, che, a partire dal 2011, è stato identificato nel corso delle successive stagioni epidemiche in aree indenni e nelle aree già caratterizzate dalla circolazione del WNV lineage 1 negli anni precedenti.

Complessivamente, dal 2008 al 2018, sono 14 le Regioni italiane (Emilia-Romagna, Veneto, Lombardia, Sardegna, Sicilia, Friuli-Venezia Giulia, Piemonte, Molise, Toscana, Basilicata, Lazio, Puglia, Calabria, Liguria) in cui è stata rilevata la circolazione di WNV.

Nel 2018, in Italia ed in altri paesi dell'Europa centro-meridionale, è stato registrato un aumento della circolazione del WNV. In Italia, sono stati segnalati 606 casi umani confermati di infezione da WNV, di questi 239 si sono manifestati nella forma neuro-invasiva con 238 casi autoctoni

distribuiti in 6 regioni (Veneto, Emilia-Romagna, Lombardia, Piemonte, Sardegna, Friuli-Venezia Giulia) ed 1 caso importato. Nel 2018, tra i casi neuro-invasivi, sono stati registrati 49 decessi. Analogamente a quanto registrato nelle persone, nel corso del 2018, la sorveglianza veterinaria ha rilevato un aumento della circolazione del WNV in zanzare, uccelli e cavalli in 9 regioni italiane (Emilia-Romagna, Veneto, Lombardia, Sardegna, Friuli-Venezia Giulia, Piemonte, Lazio, Basilicata e Puglia).

3.1.2. Epidemiologia di USUV in Italia

Dal 2017 è stata istituita una sorveglianza dei casi di infezione da USUV coordinata alla sorveglianza delle infezioni da WNV. Nel periodo 2017-2018 positività sono state riscontrate in 5 Regioni: Emilia-Romagna, Friuli-Venezia Giulia, Lazio, Lombardia e Veneto.

In considerazione della complessità del ciclo biologico di WNV e di USUV, la sorveglianza mirata a rilevare la circolazione virale rende indispensabile l'interazione tra diverse professionalità e l'integrazione dei sistemi di sorveglianza in diversi ambiti: entomologico, veterinario ed umano. Dal 2016, la sorveglianza veterinaria (animale ed entomologica) essenziale per la stima del rischio, e quella dei casi umani, sono integrate in un unico Piano.

Le informazioni sull'evoluzione della situazione epidemiologica per WNV/USUV in Europa, nei Paesi del Bacino del Mediterraneo e in Italia sono regolarmente aggiornate e consultabili nei bollettini epidemiologici pubblicati sui siti istituzionali.

3.2. Obiettivi della sorveglianza integrata di WNV e USUV

Nel caso del WNV l'obiettivo generale della sorveglianza integrata consiste nell'individuare precocemente, attraverso programmi mirati, la sua circolazione sul territorio nazionale negli uccelli o negli insetti vettori al fine di mettere prontamente in atto tutte le misure disponibili per prevenire la trasmissione nei confronti delle persone (controllo del vettore; comunicazione del rischio e adozione di misure protezione individuale; misure nei confronti delle donazioni di sangue ed emocomponenti, organi e tessuti).

Le attività di sorveglianza previste per il WNV sono integrate con quelle utili all'individuazione della circolazione dell'USUV. Il rilievo della circolazione di USUV è, infatti, funzionale alla valutazione del rischio di infezione da USUV nelle persone e alla eventuale messa in atto delle misure per ridurre il rischio di trasmissione. Inoltre, in considerazione delle analogie esistenti tra i rispettivi cicli biologici, il rilievo di circolazione di USUV fornisce un'indicazione utile anche sul rischio di trasmissione del WNV nelle medesime aree geografiche.

3.2.1. Obiettivi specifici della sorveglianza integrata di WNV

1. Individuare il più precocemente possibile la circolazione virale sul territorio nazionale attraverso programmi di sorveglianza mirata, riguardanti gli uccelli appartenenti a specie bersaglio e gli insetti vettori per permettere una rapida valutazione del rischio finalizzata all'adozione di adeguate misure preventive in sanità pubblica.
2. Attuare in maniera tempestiva, efficace e coordinata le misure preventive necessarie a ridurre il rischio di trasmissione dell'infezione alle persone, tramite un efficiente scambio delle informazioni tra tutti gli Enti interessati.
3. Prevenire il rischio di trasmissione della malattia alle persone sia attraverso le donazioni di sangue, emocomponenti, organi o tessuti sia attraverso la puntura delle zanzare durante il periodo di maggiore attività vettoriale.
4. Governare in maniera coordinata le eventuali emergenze epidemiche.

3.2.2. Obiettivi specifici della sorveglianza integrata di USUV

1. Individuare la possibile circolazione virale attraverso programmi di sorveglianza mirata, riguardanti gli uccelli appartenenti a specie bersaglio e gli insetti vettori.

2. Monitorare l'impatto dell'infezione da USUV nelle persone e garantire un efficiente scambio delle informazioni tra tutti gli Enti interessati, al fine di individuare eventuali condizioni di elevato rischio di infezione umana con manifestazioni cliniche e di attivare conseguenti misure di controllo.

3.3. Sorveglianza della circolazione di WNV e USUV: principi generali

Il piano si avvale della:

1. sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio. Nelle aree a basso rischio (BR), definite successivamente, è possibile, in alternativa attuare la sorveglianza su allevamenti avicoli rurali o all'aperto,
2. sorveglianza su esemplari di uccelli selvatici rinvenuti morti,
3. sorveglianza entomologica,
4. sorveglianza clinica negli equidi,
5. sorveglianza dei casi umani.

Su **tutto il territorio nazionale è obbligatoria la notifica immediata:**

- di tutti i casi sospetti di sintomatologia nervosa negli equidi,
- di tutti gli episodi di mortalità in uccelli selvatici,
- di tutti i casi di malattia neuroinvasiva e/o di infezione recente nelle persone.

La sorveglianza dei casi umani importati e autoctoni, si attua **per tutto l'anno** su **tutto il territorio nazionale** (come descritto in dettaglio nel successivo paragrafo 3.4.1). Si raccomanda di porre attenzione alla diagnosi di infezioni da WNV e da USUV, in particolare nell'ambito della diagnosi differenziale delle encefaliti, meningiti a liquor limpido, poliradicolo-neuriti (simil Guillain-Barré), paralisi flaccide acute e durante il periodo di maggiore attività del vettore (dai primi di maggio a tutto novembre).

La sorveglianza clinica negli equidi si attua per tutto l'anno su tutto il territorio nazionale (come descritto in dettaglio nel successivo paragrafo 3.4.2).

Le modalità di attuazione delle sorveglianze di cui ai precedenti punti 1-3 differiscono invece a seconda della situazione epidemiologica locale. Le aree oggetto del piano sono individuate sulla base delle evidenze epidemiologiche relative al WNV riferite ai 5 anni precedenti, nonché sulla base di informazioni epidemiologiche/ecologiche/ambientali. A tal fine sono individuate 3 tipologie di aree geografiche distinte.

A Aree ad alto rischio (AR) di trasmissione. Ai fini del presente piano per aree AR s'intende il territorio (Provincia) dove WNV sta circolando o ha circolato in almeno uno dei 5 anni precedenti e dove, quindi, si sono ripetutamente osservati episodi di infezione, nonché le aree limitrofe o subito a ridosso delle stesse (Allegato 4 - Figura 1, Tabella 1). In queste aree è prevista:

- a. la sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio,
- b. la sorveglianza entomologica,
- c. la sorveglianza dei casi di sintomatologia nervosa negli equidi (solo WNV),
- d. la sorveglianza su esemplari di uccelli selvatici rinvenuti morti,
- e. la sorveglianza dei casi di malattia neuro-invasiva e/o di infezioni recenti umane.

B Aree a basso rischio (BR) di trasmissione. Ai fini del presente piano per area BR s'intende il territorio (Provincia) dove i WNV ha circolato in modo sporadico in passato o non ha mai circolato,

ma le cui caratteristiche eco-climatiche sono favorevoli per la circolazione virale (Allegato 4-Figura 2, Tabella 2). In queste aree si deve attuare:

- a. la sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio o, in alternativa, su allevamenti avicoli rurali o all'aperto,
- b. la sorveglianza entomologica,
- c. la sorveglianza dei casi di sintomatologia nervosa negli equidi (solo WNV),
- d. la sorveglianza su esemplari di uccelli selvatici rinvenuti morti,
- e. la sorveglianza dei casi di malattia neuro-invasiva e/o di infezioni recenti umane.

Limitatamente ai casi in cui le attività di sorveglianza sulle specie aviarie così come descritto al punto "a" siano in contrasto con quanto previsto dalle norme di biosicurezza negli allevamenti avicoli in materia di prevenzione dell'introduzione dei virus influenzali nelle popolazioni di volatili domestici, le Regioni/PA interessate possono definire misure o attività straordinarie preventivamente concordate con la DGSAF del MdS e il Centro di Referenza Nazionale per lo studio e l'accertamento delle malattie esotiche degli animali (CESME).

C Aree a rischio minimo di trasmissione (RM).

Ai fini del presente piano per area RM s'intende il territorio (Provincia) dove WNV non risulta aver mai circolato e in cui, date le caratteristiche eco-climatiche del territorio, la probabilità di una sua circolazione è considerata minima (Allegato 4 - Tabella 3). In queste aree si deve attuare:

- a. la sorveglianza dei casi di sintomatologia nervosa negli equidi (solo WNV),
- b. la sorveglianza su esemplari di uccelli selvatici rinvenuti morti,
- c. la sorveglianza dei casi di malattia neuro-invasiva e/o di infezioni recenti umane.

Qualora nelle aree RM fossero attivi piani per il controllo di popolazione di specie aviarie recettive ai virus, i capi abbattuti possono fornire indicazioni utili per meglio definire la situazione epidemiologica dell'area. Le indicazioni per la gestione delle carcasse sono riportate al paragrafo 3.4.3.

Le Regioni/PA possono definire misure o attività straordinarie (da inviare preventivamente al MdS, all'ISS e al CESME per una opportuna valutazione) e finalizzati ad integrare la sorveglianza di cui al presente Piano sulla base delle evidenze che si manifestano nel corso delle attività.

Le Regioni e PA, informando il MdS e il CESME, possono decidere di ridurre e/o sospendere la sorveglianza entomologica nel momento in cui è accertata la circolazione virale in un'unità geografica di riferimento o in più province contigue di una stessa Regione.

Detta possibilità non è attuabile per le trappole entomologiche che risultano in prossimità di altre unità geografiche di riferimento (intra o extra regionali) ancora indenni da circolazione virale.

3.4. Sorveglianza su tutto il territorio nazionale (aree ad alto e basso rischio e aree a rischio minimo di trasmissione)

3.4.1. Sorveglianza dei casi di malattia neuro-invasiva e/o di infezioni recenti umane

Le attività di sorveglianza dei casi umani importati e autoctoni si attuano **per tutto l'anno su tutto il territorio nazionale**.

Dai primi di maggio a tutto novembre la sorveglianza dei casi umani deve essere rafforzata. Si raccomanda di porre attenzione alla diagnosi di infezioni da WNV e da USUV, in particolare nell'ambito della diagnosi differenziale delle encefaliti, meningiti a liquor limpido, poliradicolo-neuriti (simil Guillain-Barré), paralisi flaccide acute. Inoltre, le Regioni e PA che rilevino casi confermati o probabili in soggetti che non presentano forme neuro-invasive di malattia da WNV e

USUV (ad esempio febbri e/o positività in donatori), dovranno trasmettere tali dati al MdS ed all'ISS tramite il flusso descritto nel paragrafo 3.10.

Il periodo di sorveglianza potrebbe subire modifiche secondo l'andamento climatico e meteorologico stagionale e, nel caso in cui le evidenze epidemiologiche lo rendessero necessario, il MdS di concerto con l'ISS, provvederà a comunicare eventuali variazioni.

Nell'Allegato 6 sono riportate le definizioni di caso umano.

3.4.2. Sorveglianza clinica negli equidi (WND)

La sorveglianza clinica negli equidi si attua su **tutto il territorio nazionale**. Tutti i casi di sintomatologia nervosa negli equidi devono essere notificati e sottoposti ad indagini approfondite per escludere o confermare la WND indipendentemente dall'area geografica dove questi si manifestano. Negli equidi sono sintomi tipici della malattia:

- debolezza degli arti posteriori,
- incapacità a mantenere la stazione quadrupedale,
- paralisi/paresi agli arti,
- fascicolazioni muscolari,
- deficit propriocettivi,
- cecità,
- ptosi del labbro inferiore o paresi/paralisi dei muscoli labiali o facciali,
- digrignamento dei denti.

Nel caso di sintomatologia neurologica riferibile a WND in equidi, il servizio veterinario della ASL competente per territorio deve darne immediata comunicazione alla DGSAF e al servizio veterinario della Regione/PA, attraverso la registrazione del sospetto nel Sistema Informativo Nazionale Malattie Animali (SIMAN). Il servizio veterinario dell'ASL provvede ad effettuare i prelievi di sangue con e senza anticoagulante EDTA¹⁵ sugli equidi che manifestano sintomatologia clinica riferibile a WND.

I campioni di sangue con la relativa scheda W03 – scegliendo come Motivo del prelievo [A]: “equidi con sintomi clinici” devono essere inviati all'IZS competente per territorio che provvederà ad effettuare la prova di ELISA-IgM sul siero e la RT-PCR sul sangue con EDTA. In caso di positività i campioni devono essere inviati al CESME quanto prima (comunque entro e non oltre 2 giorni lavorativi). Il CESME deve effettuare gli esami di conferma entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione. Il CESME trasmette il rapporto di prova all'IZS, alla Regione/PA territorialmente competente e, in caso di positività, ai competenti uffici del MdS, al CNS e al CNT.

Qualora il sospetto riguardi animali deceduti o soppressi in seguito a sindrome neurologica, il servizio veterinario dell'ASL competente per territorio, in collaborazione con l'IZS competente per territorio deve eseguire l'esame anatomico-patologico ed il prelievo del cervello, del tronco encefalico, del midollo spinale, del cuore, del rene e della milza.

I campioni, accompagnati dalla scheda W03 – Motivo del prelievo [C]: “controllo su equidi deceduti/abbattuti” – debitamente compilata, devono essere inviati all'IZS competente per territorio che provvede ad effettuare la RT-PCR. In caso di positività alla RT-PCR i campioni devono essere inviati al CESME al più presto (entro e non oltre 2 giorni lavorativi) in quantità idonea, perfettamente confezionati e conservati, accompagnati dalla scheda W03. Il CESME deve effettuare gli esami di conferma entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione. Il CESME trasmette il

¹⁵ Non usare l'eparina come anticoagulante perché interferisce con la PCR

rapporto di prova all'IZS, alla Regione/PA territorialmente competente e, in caso di positività, ai competenti uffici del MdS, al CNS e al CNT.

3.4.3. Sorveglianza su esemplari di uccelli selvatici rinvenuti morti

La sorveglianza passiva sull'avifauna selvatica si esegue su **tutto il territorio nazionale** durante tutto l'anno e deve essere intensificata durante il periodo di attività degli insetti vettori.

Ogni animale trovato morto, anche nell'ambito di altri Piani, ed appartenente agli ordini dei Passeriformi, Ciconiformi, Caradriformi, Falconiformi e Strigiformi deve essere recuperato ed inviato all'IZS competente per territorio per l'esame anatomico-patologico.

Per rilevare la presenza di WNV e/o USUV cuore, cervello, rene e milza devono essere esaminati presso i laboratori dell'IZS competente per territorio tramite i test RT-PCR. I campioni positivi (parti di organo, omogenato, RNA) devono essere inviati quanto prima (entro e non oltre 2 giorni lavorativi) al CESME. I campioni devono essere accompagnati dalla scheda W02 debitamente compilata. Per ogni specie di uccello va compilata una distinta scheda W02 di accompagnamento. Si dovrà procedere in maniera analoga ogni qualvolta siano segnalati episodi di mortalità anomala o aumento dell'incidenza della mortalità nell'avifauna. Il CESME deve effettuare gli esami di conferma entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione. Il CESME trasmette il rapporto di prova all'IZS, alla Regione/PA territorialmente competente e, in caso di positività, ai competenti uffici del MdS e al CNS e al CNT.

3.5. Ulteriore sorveglianza nelle aree ad alto rischio di trasmissione (AR)

Oltre alle attività di sorveglianza descritte al paragrafo 3.4, per le aree ad alto rischio di trasmissione devono essere attivate le seguenti sorveglianze. Per poter meglio uniformare tali attività nell'ambito delle aree AR si considera come unità geografica di riferimento il territorio della Provincia.

3.5.1. Sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio

Il territorio di ogni provincia è suddiviso in zone di 1200-1600 Km² al fine di uniformare il numero di prelievi effettuati per unità di superficie (Allegato 4 - Tabella 1). In presenza di particolari condizioni geografiche ed orografiche, i Piani Regionali possono rimodulare il numero di unità geografiche programmato e riportato nell'Allegato 4 - Tabella 1.

Per specie bersaglio si intende quel gruppo di specie recettive al virus sottoposte a controlli di popolazione¹⁶ nella gran parte del loro areale di distribuzione.

Appartengono alle specie bersaglio:

- Gazza (*Pica pica*),
- Cornacchia grigia (*Corvus corone cornix*),
- Ghiandaia (*Garrulus glandarius*).

Il campionamento, sulla base dell'estensione dell'area deve essere eseguito ogni due settimane, secondo un calendario predefinito. Per ciascuna unità geografica di riferimento dovrebbero essere campionati almeno 100 esemplari di specie, tenendo conto della fattibilità e dell'organizzazione regionale, avendo cura di eseguire le attività di campionamento da marzo a novembre prendendo in considerazione il periodo durante il quale è possibile effettuare il depopolamento. Il campionamento deve iniziare al più presto possibile, compatibilmente con la raccolta delle necessarie autorizzazioni.

Per rilevare la presenza di WNV e/o USUV, cuore, cervello, rene e milza di ogni animale devono essere esaminati presso i laboratori dell'IZS competente per territorio¹⁷ - mediante i test di RT-PCR.

¹⁶ Legge 11 febbraio 1992, n. 157. Norme per la protezione della fauna selvatica omeoterma e per il prelievo venatorio

¹⁷ L'elenco dei laboratori competenti per territorio afferenti alla rete degli IZZSS è riportato nell'allegato 3

I campioni positivi (parti di organo, omogenati, RNA) devono essere inviati quanto prima (comunque entro e non oltre 2 giorni lavorativi) al CESME per la conferma. Per ogni specie prelevata deve essere compilata la scheda W02 di accompagnamento. Il CESME deve effettuare gli esami di conferma entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione. Il CESME trasmette il rapporto di prova all'IZS competente per territorio, alla Regione/PA territorialmente competente e, in caso di positività, ai competenti uffici del MdS, al CNS e CNT.

Nel caso non fosse possibile effettuare il campionamento delle specie bersaglio il servizio veterinario della Regione/PA interessata deve preparare una proposta alternativa da sottoporre alla preventiva approvazione della DGSAF, sentito il parere del CESME. In ogni caso, al fine di ottemperare ai necessari obiettivi di tempestività e precocità del rilievo della circolazione virale sul territorio, l'eventuale proposta alternativa deve basarsi su misure di sorveglianza incentrate su uccelli, potenziali ospiti dell'infezione, e/o su un adeguato potenziamento della sorveglianza entomologica.

3.5.2. Sorveglianza entomologica

La rete degli IIZZSS presenti sul territorio nazionale fornisce alle Regioni/PA il contributo tecnico-scientifico per le attività di sorveglianza entomologica. Nelle aree AR la sorveglianza entomologica va effettuata in ciascuna unità geografica di riferimento suddividendo il territorio in aree regolari, tenendo conto dei limiti altitudinali nelle varie fasce latitudinali e comunque non al di sopra dei 600 metri s.l.m. Tenendo presente che, minore è la dimensione dell'area sorvegliata da una singola trappola, maggiore è la capacità del sistema di rilevare circolazione virale, le Regioni/PA hanno facoltà di scegliere, in base a una specifica valutazione organizzativa, la dimensione dell'area che comunque non deve superare i 20 km di lato o i 400 Km².

In ogni area individuata deve essere posizionata almeno una trappola tipo CDC con esca a CO₂ o Gravid. Nel caso in cui le trappole siano posizionate in prossimità dei confini regionali (buffer di 5 Km), la localizzazione delle trappole (e relativi esiti delle catture/riscontro di virus) deve essere comunicata dal Responsabile regionale di Sanità pubblica o suo delegato alle Regioni/PA competenti.

Le catture devono essere effettuate con cadenza quindicinale nel periodo da aprile fino a novembre. Le Regioni e PA possono, comunque, adattare tale periodo in base allo specifico andamento climatico e meteorologico locale. La trappola deve essere attiva per almeno una notte (dal crepuscolo alla mattina successiva). In caso di più notti di cattura, le zanzare sono raccolte al termine di ogni notte di cattura.

Le Regioni e PA, informando il MdS e CESME, possono decidere di sospendere la sorveglianza entomologica nel momento in cui l'unità geografica di riferimento risulti interessata da circolazione virale. Detta possibilità non è attuabile per le trappole entomologiche che risultano in prossimità di altre unità geografiche di riferimento (intra o extra regionali) ancora indenni da circolazione virale. Non va comunque trascurato il valore di una sorveglianza entomologica continua: la scelta di mantenerla in atto, a prescindere dalle positività riscontrate, permette di raccogliere dati relativi alla circolazione virale per addivenire a una migliore stima del Vector-Index e a una maggiore comprensione delle dinamiche ecologiche e meteorologiche che influenzano l'andamento di tale circolazione.

I campioni, accompagnati dalla scheda W05, devono essere inviati all'IZS competente per territorio che provvede ad effettuare l'identificazione degli esemplari catturati e la preparazione di appositi pool. Tenuto conto che, minore è la dimensione dei pool, maggiore è la capacità di rilevare circolazione virale, i pool devono essere composti da un massimo di 200 esemplari della stessa specie. Su detti campioni devono essere eseguiti i test RT-PCR specifici per WNV e USUV.

I risultati relativi alle specie identificate (specie, numero, sesso) e ai pool analizzati per la ricerca virologica, devono essere inseriti nel sistema informativo nazionale per WND e Usutu secondo quanto riportato al paragrafo 3.10.

In caso di positività ad uno dei due test RT-PCR, i campioni (omogenato del pool di insetti e relativo RNA) devono essere inviati al CESME quanto prima (entro e non oltre 2 giorni lavorativi). Il CESME deve effettuare gli esami di conferma entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione. Il CESME trasmette il rapporto di prova all'IZS, alla Regione/PA territorialmente competente e, in caso di positività, ai competenti uffici del MdS, al CNS e CNT.

Deve essere assicurata la tempestività tra raccolta, analisi ed eventuale conferma che non deve superare i 14 giorni lavorativi. In allegato 7 si riportano le procedure operative per le catture entomologiche e la gestione dei campioni.

3.6. Ulteriore sorveglianza nelle aree a basso rischio di trasmissione (BR)

Oltre alle attività di sorveglianza descritte al paragrafo 3.4, per le aree a basso rischio di trasmissione devono essere attivate le seguenti sorveglianze. Per poter meglio uniformare tali attività nell'ambito delle aree BR si considera come unità geografica di riferimento il territorio della Provincia.

3.6.1. Sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio

Ogni provincia è suddivisa in zone di 1600 Km² al fine di uniformare il numero di prelievi effettuati per unità di superficie (Allegato 4 - Tabella 2).-In presenza di particolari condizioni geografiche ed orografiche i Piani Regionali possono rimodulare il numero di zone programmato e riportato in Tabella 2 dell'allegato 4.

La sorveglianza sulle specie bersaglio sarà svolta secondo le indicazioni contenute nel paragrafo 3.5.1.

3.6.2. Sorveglianza in allevamenti avicoli rurali e all'aperto

Nelle aree dove la sorveglianza sugli uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio non può essere attivata o si prevede che non sarà in grado di raggiungere almeno il 50% dei controlli previsti, è possibile, in alternativa, controllare sierologicamente un campione rappresentativo di allevamenti avicoli **rurali** o **all'aperto**, inclusi gli allevamenti di selvaggina da penna.

Nella scelta delle aziende da campionare devono essere privilegiati gli allevamenti in prossimità di aree umide o comunque dove si registra un'elevata concentrazione di avifauna selvatica, sia stanziale che di passo.

Il numero di allevamenti da campionare è calcolato in base al numero delle aziende presenti in ciascuna provincia così come riportato in Tabella 1 dell'allegato 5. All'interno di ciascun allevamento devono essere sottoposti a prelievo solo gli animali di età inferiore ai 6 mesi. In Tabella 2 dell'allegato 5 è riportato il numero di animali da prelevare. Le attività di campionamento devono iniziare a marzo e terminare entro la fine di novembre avendo cura di distribuire i prelievi con cadenza mensile. Ove possibile, i prelievi possono essere effettuati contestualmente a quelli del piano di sorveglianza dell'influenza aviaria.

Gli operatori devono prelevare per ciascun animale 2 campioni di sangue da porre in altrettante provette: una senza anticoagulante e una con EDTA¹⁸ (minimo 2 ml di sangue per provetta da conservare alla temperatura di +4 °C).

I campioni, accompagnati dalla scheda W01 già precompilata nella parte anagrafica (vedi le indicazioni contenute nel paragrafo 3.10), sono inviati all'IZS competente per territorio che

¹⁸Non usare l'eparina come anticoagulante perché interferisce con la PCR.

provvede ad effettuare l'esame di prima istanza (ELISA) sul siero e, in caso di positività, i test RT-PCR per verificare la presenza di WNV e USUV sul sangue con EDTA. In caso di positività i campioni (siero e sangue con EDTA) devono essere inviati quanto prima al CESME per la conferma (comunque entro e non oltre 2 giorni lavorativi). Il CESME deve effettuare gli esami di conferma entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione. Il CESME trasmette il rapporto di prova all'IZS, alla Regione/PA territorialmente competente e, in caso di positività, ai competenti uffici del MdS, al CNS e al CNT.

3.6.3. Sorveglianza entomologica

Poiché lo scopo principale della sorveglianza entomologica è quello di rilevare, il più precocemente possibile, la circolazione sul territorio del WNV e dell'USUV, la sensibilità del sistema di sorveglianza è un elemento cruciale.

In considerazione delle caratteristiche eco-climatiche locali e della variabilità delle condizioni epidemiologiche riscontrabili nei territori a basso rischio di trasmissione, la sorveglianza entomologica deve essere pertanto focalizzata il più possibile alle aree dove massima è la probabilità che si abbia la circolazione dei virus.

È, quindi, necessario un approccio che, tenendo in debito conto le peculiari condizioni eco-climatiche e le relative variabili epidemiologiche di una determinata area, permetta di definire piani di sorveglianza realmente mirati.

Per tali motivi, il servizio veterinario delle Regioni/PA nelle quali siano presenti aree BR, con il supporto dei competenti IIZZSS e in collaborazione con il CESME, devono definire entro il mese di aprile le porzioni di territorio che per le loro caratteristiche si ritengono adatte all'instaurarsi di un ciclo di trasmissione WNV tra l'avifauna e le zanzare. In questi territori va applicata una sorveglianza entomologica con le medesime caratteristiche descritte al precedente paragrafo 3.5.2 relativo alle aree AR.

3.7. Interpretazione dei risultati diagnostici

Nell'ambito della **sorveglianza dei casi umani**, le indicazioni per l'interpretazione dei risultati diagnostici e la definizione di caso un umano probabile o confermato sono riportate nell'allegato 6.

Nell'ambito delle attività di **sorveglianza veterinaria** un caso di **WND** è considerato **sospetto** quando si ha:

- positività al test ELISA in soggetti di allevamenti avicoli rurali o all'aperto di età inferiore ai sei mesi;
- sintomatologia clinica riconducibile a encefalomyelitis di tipo West Nile in equidi di cui all'articolo 1, comma 2 dell'OM 4 agosto 2011 e s.m. e i.;
- positività al test RT-PCR in organi o sangue di uccelli (catturati, campionati, ritrovati morti) effettuato presso gli IZS competenti per territorio;
- positività al test RT-PCR in pool di zanzare effettuato presso gli IIZZSS competenti per territorio.

Nell'ambito delle attività di **sorveglianza veterinaria** un caso di **Usutu** è considerato **sospetto** quando si ha:

- positività al test ELISA in soggetti di allevamenti avicoli rurali o all'aperto di età inferiore ai sei mesi,
- positività al test RT-PCR in organi o sangue di uccelli (catturati, campionati, ritrovati morti) effettuato presso gli IIZZSS competenti per territorio,
- positività al test RT-PCR in pool di zanzare effettuato presso gli IIZZSS competenti per territorio.

Tutti i casi sospetti nell'ambito delle attività di sorveglianza veterinaria devono essere confermati dal CESME.

Nell'ambito delle attività di **sorveglianza veterinaria** un caso di **WND** è considerato **confermato** quando si ha:

- positività al test ELISA in soggetti di allevamenti avicoli rurali o all'aperto di età inferiore ai sei mesi confermata dal saggio di sieroneutralizzazione effettuato dal CESME,
- positività al test ELISA IgM e/o agli esami molecolari (RT-PCR) in equidi con sintomatologia clinica riconducibile a WND riscontrata presso gli IIZZSS competenti per territorio e confermata dal CESME,
- positività al test RT-PCR in organi o sangue di uccelli (catturati, campionati, ritrovati morti), riscontrata presso gli IIZZSS competenti per territorio e confermata dal CESME,
- positività al test RT-PCR in pool di zanzare riscontrata presso gli IIZZSS competenti per territorio e confermata dal CESME.

Nell'ambito delle attività di **sorveglianza veterinaria** un caso di **Usutu** è considerato **confermato** quando si ha:

- positività al test ELISA in soggetti di allevamenti avicoli rurali o all'aperto di età inferiore ai sei mesi confermata dal saggio di sieroneutralizzazione effettuato dal CESME,
- positività al test RT-PCR in organi o sangue di uccelli (catturati, campionati, ritrovati morti), riscontrata presso gli IIZZSS competenti per territorio e confermata dal CESME,
- positività al test RT-PCR in pool di zanzare riscontrata presso gli IIZZSS competenti per territorio e confermata dal CESME.

3.8. Misure da adottare in caso di positività

Nel ribadire che l'obiettivo principale della sorveglianza integrata medico-veterinaria è quello di individuare precocemente la circolazione di WNV sul territorio nazionale, di seguito sono riportate le misure utili a prevenire la trasmissione del virus.

A seguito dell'identificazione della circolazione virale (WNV e USUV), è necessario attivare interventi diretti alla riduzione del rischio di diffusione, che includano sia misure precauzionali finalizzate a prevenire la trasmissione dell'infezione che azioni mirate contro il vettore. In particolare:

- intensificare le attività di rimozione dei focolai larvali e le attività larvicide nei focolai non rimovibili nel territorio;
- potenziare l'informazione affinché le persone che vivono o lavorano nell'area provinciale interessata adottino le misure di protezione individuale e collaborino alle attività di rimozione dei focolai larvali e alla attività larvicide nei focolai non rimovibili nelle aree private;
- sensibilizzare i MMG e i PLS;
- attivare le misure nei confronti delle donazioni di sangue ed emocomponenti, organi e tessuti (vedi § 3.9 "*Misure nei confronti delle donazioni di sangue ed emocomponenti, organi e tessuti*");
- in presenza di cluster di 2 o più casi umani di forme neuroinvasive in ambiente estesamente o mediamente urbanizzato, la cui correlazione spazio-temporale sia stata confermata mediante indagine epidemiologica, procedere eventualmente con interventi adulticidi nelle immediate vicinanze del luogo di presunta esposizione dei casi secondo quanto riportato in allegato 8;
- in particolari siti ritenuti sensibili, come ospedali, strutture residenziali protette, aree ricreative, parchi pubblici ecc., oppure in occasione di eventi sociali all'aperto, quali fiere o sagre, che si

svolgano tra il crepuscolo e la notte, valutare l'applicazione di un intervento mirato di disinfestazione con adulticidi.

L'attività di controllo dei vettori andrà eseguita seguendo le indicazioni del successivo paragrafo 3.8.2 "Misure di contrasto agli insetti vettori" e dell'Allegato 8.

Si ribadisce l'importanza del rispetto dei flussi informativi tra i Servizi di Igiene pubblica e le autorità sanitarie regionali competenti per la sorveglianza ed il controllo della malattia umana e i Servizi veterinari delle aziende sanitarie locali competenti per territorio (Ordinanza del Ministro della salute 4 agosto 2011 da ultimo prorogata con Ordinanza 13 dicembre 2018).

Si ricorda che, in caso di emergenze sanitarie e di igiene pubblica, il Sindaco, massima autorità sanitaria locale, in questa veste, ha l'obbligo di emanare ordinanze contingibili ed urgenti, con efficacia estesa al territorio comunale; tali provvedimenti urgenti si rendono necessari al verificarsi di situazioni di particolare gravità che interessano l'igiene e la sanità pubblica. La giurisprudenza in merito, ha specificato che per l'adozione dei c.d. provvedimenti contingibili e urgenti deve sussistere un pericolo concreto di danno imminente tale da non permettere il differimento dell'intervento in altra data nonché l'oggettiva impossibilità dell'ente a provvedere all'urgenza con i mezzi ordinari previsti dal nostro ordinamento.

3.8.1. Misure specifiche relative alla sorveglianza veterinaria

Qualora si abbiano casi confermati di WNV in **equidi**, andrà condotta un'indagine epidemiologica volta a definire il probabile sito di infezione dell'animale infetto; inoltre nelle aree BR e RM, il servizio veterinario dell'ASL deve effettuare la visita clinica ed il prelievo di campioni di siero in un campione degli equidi presenti nell'azienda secondo la numerosità descritta nella Tabella 2 dell'allegato 5. I campioni di sangue sono inviati all'IZS di competenza con la relativa scheda W03 – Motivo del prelievo [E]: "controllo su equidi presenti nella stessa azienda in cui si trova il caso confermato". L'IZS competente per territorio provvederà ad effettuare la prova di ELISA-IgM. In caso di positività i campioni devono essere inviati quanto prima al CESME, (entro e non oltre 2 giorni lavorativi). Il CESME deve effettuare gli esami entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione e trasmette il rapporto di prova all'IZS, alla Regione/PA territorialmente competente e, in caso di positività, ai competenti uffici del MdS.

Qualora l'indagine epidemiologica suggerisca una recente circolazione virale, nell'azienda va effettuato un campionamento entomologico al fine di individuare le specie di zanzare coinvolte e stimare la prevalenza dell'infezione nei vettori. Vanno utilizzate trappole CDC con innesco a CO₂ o Gravid. In aggiunta si possono impiegare altri metodi di cattura, come le raccolte larvali e quelle degli adulti, utilizzando le trappole BG Sentinel o gli aspiratori elettrici o a bocca (Allegato 7). Il protocollo di campionamento entomologico (metodi di cattura, frequenza e durata) è stabilito di volta in volta dall'IZS competente per territorio, sentito il CESME, anche tenendo conto delle attività di sorveglianza entomologica già in essere nell'area interessata. In caso siano intraprese azioni di controllo del vettore, il campionamento può eventualmente essere utilizzato per valutare l'efficacia del controllo stesso (vedi paragrafo 3.8.2 ed allegato 8).

Qualora si abbiano casi confermati di WND in soggetti di **allevamenti avicoli rurali o all'aperto**, il servizio veterinario dell'ASL, ricevuta la comunicazione della conferma di positività, dispone il sequestro dell'allevamento e l'abbattimento dei capi dell'allevamento, notifica il focolaio in SIMAN nel rispetto di quanto indicato nel paragrafo 3.10 e invia le carcasse degli animali positivi, accompagnati dalla scheda W01, all'IZS competente per territorio. Il personale dell'IZS esegue gli esami anatomico-patologici su tutti i soggetti pervenuti, preleva il cuore, cervello, rene e milza di ciascun animale e li testa mediante RT-PCR per rilevare la presenza di WNV e USUV. I campioni positivi (parti di organo, omogenato, RNA) devono essere inviati, contestualmente a copia della scheda W01 (vedi le indicazioni contenute nel paragrafo 3.10), al più presto (entro e non oltre 2 giorni lavorativi) al CESME per la conferma. Il CESME deve effettuare gli esami di conferma e trasmettere il rapporto di prova all'IZS, alla Regione/PA territorialmente competente entro 7 giorni

lavorativi dal ricevimento del campione e, in caso di positività, ai competenti uffici del MdS, al CNS e al CNT.

Qualora l'allevamento avicolo in cui si rileva positività sia esterno all'area oggetto di sorveglianza entomologica, il relativo Piano, di cui al precedente paragrafo 3.6.3, deve essere rivisto e ampliato così da comprendere anche la zona in cui è localizzato l'allevamento.

3.8.2. Misure di contrasto agli insetti vettori

In caso di riscontro di WNV in una delle matrici oggetto di sorveglianza (zanzare, avifauna, equidi, esseri umani) è necessario richiamare i Comuni a una corretta gestione del territorio con eliminazione dei focolai larvali non rimovibili e trattamenti larvicidi delle caditorie, tombini, bocche di lupo ecc. su suolo pubblico. Le Regioni/PA, in base alle specifiche condizioni locali possono valutare l'applicazione di interventi mirati di disinfestazione con adulticidi (vedi Allegato 8) in particolari siti ove si concentrano soggetti a maggior rischio di contrarre o sviluppare forme neuroinvasive di WND: ospedali, strutture residenziali protette, centri di aggregazione per anziani ecc.) o in occasione di eventi che possano richiamare grandi numeri di persone (feste, fiere o sagre) che si svolgano tra il crepuscolo e la notte.

In presenza di cluster di 2 o più casi umani di forme neuroinvasive, la cui correlazione spaziotemporale sia stata confermata mediante indagine epidemiologica, occorre intensificare le attività di contrasto al vettore su tutta l'area interessata, che va calcolata a partire dalle abitazioni più esterne del cluster di casi e con metodologie ed ambiti dettagliati in Allegato 8 prevedendo:

- l'intensificazione delle attività di eliminazione dei focolai larvali e degli interventi larvicidi nei focolai non rimovibili;
- in ambiente estesamente o mediamente urbanizzato eventualmente un intervento straordinario mediante adulticidi.

Non si ritiene necessario un intervento straordinario di tipo adulticida in presenza casi umani singoli, puntiformi nello spazio e nel tempo o in ambiente rurale o scarsamente urbanizzato.

3.9. Misure nei confronti delle donazioni di sangue ed emocomponenti, cellule, organi e tessuti

In merito alle misure dettagliate da adottare nei confronti delle donazioni di sangue/emocomponenti (ivi compreso il sangue cordonale) e di organi, tessuti e cellule (ivi comprese le cellule staminali del sangue periferico e midollare), si rinvia alle note e ai provvedimenti assunti ed emanati dal CNS e dal CNT, ciascuno per i rispettivi ambiti di competenza, trasmessi a tutti i soggetti interessati e disponibili sul sito <http://www.centronazionalesangue.it> e <http://www.trapianti.salute.gov.it/>. Al fine di prevenire la trasmissione dell'infezione da WNV mediante trasfusione di sangue ed emocomponenti e il trapianto di organi, cellule e tessuti, nelle aree affette si introduce quale maggiore misura preventiva l'esecuzione del test WNV NAT in singolo su un campione di sangue del donatore.

Con particolare riferimento alle misure di prevenzione della trasmissione dell'infezione da WNV mediante la trasfusione di sangue ed emocomponenti, al fine di garantire l'autosufficienza del sangue e dei suoi prodotti ed il mantenimento delle scorte di emocomponenti, si raccomanda, nelle aree non interessate dall'introduzione del test di screening per WNV, l'esecuzione del test WNV NAT in singolo campione in alternativa all'applicazione del provvedimento di sospensione temporanea per 28 giorni dei donatori con anamnesi positiva per soggiorno in area affetta. In caso di trapianto di cellule e tessuti da donatore vivente e di tessuto osseo da donatore cadavere destinato al congelamento, si raccomanda di effettuare il test WNV NAT sui donatori con anamnesi positiva per soggiorno in area affetta nei 28 giorni precedenti la donazione.

Al fine di garantire la tempestiva introduzione delle misure di prevenzione della trasmissione mediante la trasfusione di sangue ed emocomponenti e il trapianto di organi, cellule e tessuti, i

riscontri derivanti dalla sorveglianza entomologica e veterinaria come precedentemente descritte (insetti vettori, avifauna stanziale appartenente a specie bersaglio, animali sentinella), confermati positivi dal CESME, sono comunicati attraverso i rapporti di prova anche al CNS e al CNT. Nel periodo di attività vettoriale, il CNS ed il CNT eseguono il costante monitoraggio delle notifiche dei casi umani di WNND al fine di assumere i conseguenti provvedimenti.

I donatori di sangue, organi, tessuti e cellule confermati positivi per WNV dovranno essere segnalati (Allegato 9), dalla struttura che rileva la positività alla Direzione Sanitaria competente, la quale provvederà ad attivare il flusso secondo quanto descritto nel paragrafo 3.10.

3.10. Registrazione dei dati e flussi informativi

3.10.1. Forme cliniche di malattia neuro-invasiva umana

All'entrata in vigore del DPR che regolerà il sistema PREMAL, i casi probabili e confermati dovranno essere segnalati al predetto sistema.

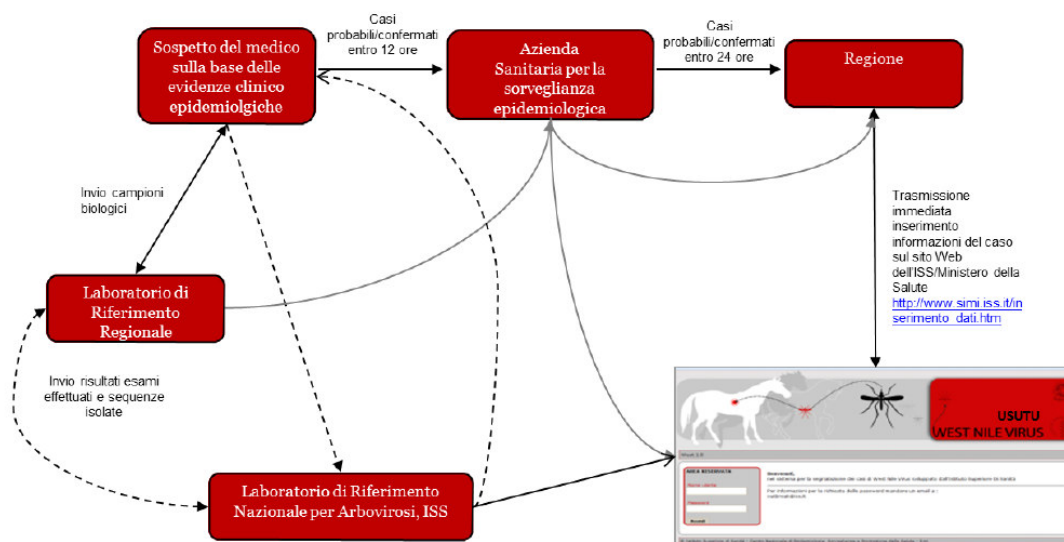
Attualmente la sorveglianza raccoglie i casi probabili e confermati secondo il seguente flusso:

1. il medico che sospetta il caso sulla base delle evidenze cliniche [forme cliniche caratterizzate da encefalite, meningite, poliradiculoneurite (sindrome di Guillain Barré atipica), paralisi flaccida acuta] ed epidemiologiche, deve segnalarlo alla ASL entro 12 ore ed inviare i campioni per la diagnosi di laboratorio:
 - al laboratorio di riferimento regionale, ove identificato (vedi Allegato 3) o, in assenza, a un laboratorio di riferimento di un'altra regione/PA, con cui esista una convenzione;
 - e/o all'Istituto Superiore di Sanità - laboratorio di riferimento nazionale (tel. 06 49903205/2663, fax 06 49902813; e-mail: arbo.mipi@iss.it).
2. in caso di positività per uno dei criteri di laboratorio previsti dalla definizione di caso probabile (Allegato 6), sulla base dell'organizzazione regionale, la struttura dell'ASL che si occupa della sorveglianza epidemiologica invia la segnalazione, utilizzando la scheda per la segnalazione di un caso di West Nile Virus – Usutu Virus (Allegato 9), entro 24 ore, alla Regione/PA e da questa immediatamente inserita sul sito web <https://www.iss.it/site/rmi/arbo/>. Solo nel caso in cui non sia possibile l'invio tramite il sito web (esempio: mancanza di accesso ad internet o non disponibilità delle credenziali di accesso al sito), sarà possibile inviare l'Allegato 9 via fax o email sia al MdS (fax: 06 59943096 e-mail: malinf@sanita.it) che all'ISS (fax 06 49902476 email: sorveglianza.arbovirosi@iss.it). Tale flusso si attiva anche per i casi confermati in laboratorio, come di seguito specificato.
3. Per ogni caso probabile andranno predisposti gli accertamenti diagnostici di laboratorio per la conferma del caso. Nell'eventualità di una conferma, la scheda dovrà essere aggiornata e ritrasmessa immediatamente secondo il flusso descritto (si veda anche lo schema sotto riportato).

In particolare, se la conferma viene effettuata presso il laboratorio di riferimento regionale, questo invierà i risultati degli esami effettuati sulla base dell'organizzazione regionale. Qualora il laboratorio di Riferimento Nazionale per gli Arbovirus riceva campioni biologici, questo eseguirà i saggi di conferma e trasmetterà i risultati alla Regione/PA e al laboratorio di provenienza (ad esempio laboratorio di riferimento regionale o laboratorio ospedaliero) che provvederà a sua volta a trasmetterli secondo i flussi previsti. Le Regioni/PA provvederanno quindi ad aggiornare/inserire la scheda nella piattaforma web (<https://www.iss.it/site/rmi/arbo/>).

Durante la stagione di massima attività vettoriale (maggio-novembre) i casi probabili e confermati dovranno essere trasmessi con la massima tempestività.

Di seguito è riportato lo schema di segnalazione dei casi di malattia neuro-invasiva da WNV e USUV attualmente vigente:



Si sottolinea che la tempestività della segnalazione e conferma dei casi è cruciale per mettere in atto le misure di prevenzione e controllo della malattia (ad esempio, NAT sulle donazioni di sangue/emocomponenti, cellule, tessuti ed organi e lotta all’insetto vettore).

Su tutti i casi probabili e confermati va effettuato un follow-up da aggiornare a 30 giorni e va, di conseguenza, aggiornata la scheda di segnalazione del caso all’interno del sito web sopra riportato.

Ai fini della sorveglianza, si raccomanda di indicare come “deceduti” solo casi notificati per cui il decesso è ragionevolmente attribuibile all’infezione da WNV o USUV.

3.10.2. Allevamenti avicoli

Gli allevamenti avicoli rurali o all’aperto, devono essere preventivamente registrati presso la Banca Dati Nazionale (BDN), anche per il tramite del SIV (<https://www.vetinfo.sanita.it>).

I campioni devono essere accompagnati dalla scheda W01 precompilata per tutti i dati anagrafici, che può essere stampata dalla BDN anche per il tramite del sistema informativo nazionale.

3.10.3. Sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio

I campioni prelevati da uccelli appartenenti a specie bersaglio ai sensi del paragrafo 3.4.3 del presente capitolo devono essere accompagnati dalla scheda W02 debitamente compilata.

3.10.4. Equidi – sorveglianza sindromica (sindromi neurologiche ed equidi deceduti o soppressi)

Il Servizio Veterinario dell’ASL deve prelevare, secondo le modalità descritte nel paragrafo 3.4.2 del presente capitolo, i campioni di siero, sangue e organi dagli animali delle aziende equine dove si sono verificati casi di WND. I campioni devono essere accompagnati dalla scheda W03 e consegnati all’IZS territorialmente competente che li invia al CESME.

3.10.5. Insetti

I campioni devono essere accompagnati dalla scheda W05 e consegnati all'IZS territorialmente competente.

3.10.6. Flussi dati – sorveglianza veterinaria

Gli IIZZSS devono registrare con cadenza mensile tutti i dati degli esami effettuati sui campioni prelevati nel territorio di loro competenza, ai sensi del presente provvedimento, nel sistema informativo nazionale per la WND e l'Usutu, secondo le modalità tecniche definite dal CESME.

Al fine di garantire un corretto flusso delle informazioni, sia gli esiti degli accertamenti di prima istanza, eseguiti dagli IIZZSS territorialmente competenti, sia gli esiti degli accertamenti di conferma, eseguiti dal CESME e comunicati ufficialmente, devono essere registrati nel sistema informativo nazionale per la WND e l'Usutu dagli IIZZSS territorialmente competenti con l'identificativo (Anno/Codice sede di accettazione/Numero di Registro) utilizzato dagli stessi al momento della prima accettazione del campione. La registrazione della sede di esecuzione dell'accertamento (CESME o IZS territorialmente competente) permetterà di distinguere gli esiti degli accertamenti di conferma da quelli di prima istanza. Tale flusso deve essere garantito per tutti i dati relativi ai virus West Nile e Usutu nell'ambito del PNA e di eventuali Piani regionali.

Il Servizio Veterinario dell'ASL deve registrare nel SIMAN puntualmente, e comunque entro 3 giorni lavorativi i casi sospetti di WND in equidi, avicoli, uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio, uccelli selvatici, e pool di zanzare. Sulla base degli esiti di conferma il Servizio Veterinario dell'ASL competente provvede a confermare o meno in SIMAN i casi sospetti di WND entro 3 giorni lavorativi dalla ricezione degli esiti degli esami di conferma. La definizione di casi sospetti e confermati è stabilita nel paragrafo 3.7 del presente capitolo. La data del sospetto deve corrispondere alla data del prelievo e la data di conferma deve corrispondere alla data di emissione del rapporto di prova del CESME. L'estinzione e chiusura dei casi confermati di WND deve avvenire entro la fine di febbraio dell'anno successivo al riscontro della positività.

3.10.7. Bollettino epidemiologico e flusso delle informazioni per la sorveglianza integrata di WNV e di USUV

L'identificazione tempestiva della circolazione virale, delle aree interessate e delle conseguenti attività di sorveglianza, è garantita dallo scambio costante di informazioni sulle positività riscontrate nell'ambito della sorveglianza veterinaria, entomologica ed umana tra il MdS, l'ISS e il CESME.

A livello nazionale viene predisposto e pubblicato periodicamente un bollettino recante i risultati delle attività di sorveglianza integrata umana, entomologica e veterinaria nei confronti dei virus West Nile e Usutu.

Capitolo 4. Sorveglianza e risposta alle arbovirosi trasmesse da zanzare invasive (*Aedes* sp.) con particolare riferimento ai virus Chikungunya, Dengue e Zika

4.1. Introduzione

Le infezioni da virus Chikungunya, Dengue e Zika vengono trasmesse all'uomo, che rappresenta l'ospite principale, generalmente dalle zanzare del genere *Aedes* che ne costituiscono i vettori primari. L'infezione da virus Zika può inoltre essere trasmessa per via sessuale. Sebbene considerate principalmente patologie di importazione, queste infezioni sono monitorate in Europa (UE e Spazio Economico Europeo-SEE) anche per ridurre il rischio di una trasmissione autoctona tramite zanzare invasive del genere *Aedes*, principalmente *Aedes albopictus*, stabilmente presenti sul territorio Europeo.

In Italia il vettore potenzialmente più competente per queste arbovirosi è *Ae. albopictus*, meglio conosciuta come “zanzara tigre”, introdotta nel 1990 e attualmente stabile e diffusa in tutto il paese fino a quote collinari, soprattutto nei centri abitati, dove stagionalmente può raggiungere densità molto elevate.

L'importanza di *Ae. albopictus* come vettore è aumentata nel corso degli ultimi anni a livello globale, come dimostrano l'emergenza di ceppi di virus Chikungunya ben adattati a questa specie, e l'epidemia di Dengue sostenuta da *Ae. albopictus* a Réunion iniziata nel 2018 e tuttora in corso.

Va tenuta in debita considerazione la possibilità che venga introdotta accidentalmente *Aedes aegypti*, il vettore principale in tutto il mondo di molte arbovirosi, non presente al momento in Italia, ma la cui introduzione aumenterebbe fortemente il rischio di trasmissione autoctona di virus quali Chikungunya, Dengue e Zika.

Altre specie considerate potenziali vettori di arbovirus, di più recente introduzione in alcune aree del nostro paese, sono *Aedes koreicus* e *Aedes japonicus*. In particolare, al 2018, *Ae. koreicus* in Italia è riportata in numerosi comuni appartenenti a 5 regioni: Friuli-Venezia Giulia, Trentino, Veneto, Lombardia e Liguria, mentre la presenza di *Ae. japonicus* sembra essere ancora limitata alla provincia di Udine (vedi Figura 1 paragrafo 2.3).

4.2. Obiettivi generali della sorveglianza delle infezioni da virus Chikungunya, Dengue e Zika

Il presente Piano ha l'obiettivo principale di ridurre il rischio di trasmissione autoctona di virus Chikungunya, Dengue e Zika sul territorio nazionale.

Questo obiettivo può essere raggiunto attraverso le specifiche attività sintetizzate in Tabella 7, che sono descritte in maggior dettaglio nei paragrafi successivi.

Tabella 7 – Attività previste dalla sorveglianza e risposta alle arbovirosi trasmesse da zanzare invasive (Aedes sp.) con particolare riferimento ai virus Chikungunya, Dengue e Zika

| Descrizione | Scopo | Criticità | Target | Strategie |
|---|--|--|---|--|
| 1. Sorveglianza epidemiologica dei casi umani: segnalazione immediata (entro 12 ore) da parte di tutti gli operatori sanitari dei casi possibili, probabili o confermati | <ul style="list-style-type: none"> - Raggiungere standard minimi di sorveglianza su tutto il territorio nazionale - Prevenire il rischio di trasmissione attraverso la donazione di sangue, organi e tessuti | <ul style="list-style-type: none"> - Chikungunya, Dengue e Zika sono malattie non comuni nel nostro paese e che possono presentare una sintomatologia non specifica. Pertanto, il rischio è quello della mancata o ritardata diagnosi da parte dei medici del territorio - Mancata applicazione del flusso informativo, dei formulari e della tempistica - Elevata percentuale di casi asintomatici (in particolare per Dengue e Zika). - Complessità nella conferma di laboratorio | <ul style="list-style-type: none"> - MMG, - PLS, - Medici di pronto soccorso - altri operatori sanitari | <p>Formazione Visite conoscitive multidisciplinari</p> <p>Sensibilizzare MMG, PLS e i medici di pronto soccorso sui rischi e sulla presentazione clinica delle infezioni da virus Chikungunya, Dengue e Zika</p> <p>Identificazione dei Laboratori di riferimento</p> |
| 2. Interventi periodici di riduzione della popolazione di zanzare Aedes mediante interventi larvicidi e di igiene ambientale . Interventi mirati con adulti in aree o situazioni di particolare abbondanza del vettore (aree verdi di scuole, centri anziani, ospedali, parchi pubblici, cimiteri, fiere, mercati, manifestazioni di natura varia). | Controllo del vettore al fine di prevenire una trasmissione autoctona | <ul style="list-style-type: none"> - Risorse limitate - Degrado del territorio e mancato risanamento ambientale - Monitoraggio entomologico non attivato - Scarsa conoscenza della problematica e degli interventi necessari | <ul style="list-style-type: none"> - Popolazione - Comuni - Operatori deputati alla disinfestazione - Scuole - Personale dei laboratori entomologici - Personale degli Uffici di confine - Personale ASL | <ul style="list-style-type: none"> - Comunicazione del rischio - Formazione ed informazione - Gestione focolai larvali in aree pubbliche da parte dei Comuni - Acquisizione servizi di disinfestazione da parte dei Comuni - Ordinanze comunali |
| 3. Incentivare i viaggiatori che si recano in aree a rischio <ul style="list-style-type: none"> - adottare le misure di prevenzione individuale - riconoscere i sintomi suggestivi della malattia durante il soggiorno oppure al loro rientro, contattando immediatamente un MMG, PLS, guardia medica, e/o pronto soccorso di riferimento. | <p>Ridurre il rischio di infezione tramite l'applicazione delle misure preventive individuali.</p> <p>Ridurre il rischio di trasmissione autoctona tramite vettore e per via sessuale (ZIKAV) tramite l'individuazione precoce dei casi importati.</p> | <ul style="list-style-type: none"> - Mancata consapevolezza dei rischi di infezione in viaggiatori in aree endemiche/epidemiche e delle diverse modalità di trasmissione - Dato il breve periodo della viremia, ritardi nella segnalazione e nell'attivazione di interventi di disinfestazione straordinaria. | <ul style="list-style-type: none"> - Viaggiatori all'arrivo in Italia da aree endemiche/epidemiche - Ambulatori di medicina dei viaggiatori - MMG/PLS - Popolazione generale - Donatori di sangue, organi, cellule e tessuti - Operatori sanitari | <ul style="list-style-type: none"> - Comunicazione del rischio - Formazione - Sensibilizzare MMG, PLS e i medici di pronto soccorso sulle modalità di riduzione del rischio di trasmissione autoctona in caso di infezione da CHIK/DEN/ZIKA |

4.2.1. **Obiettivi specifici della sorveglianza di casi umani di infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika**

I principali obiettivi specifici della sorveglianza sono:

- monitorare i casi importati in Italia, ed in particolare nelle aree in cui sono presenti zanzare potenziali vettori della malattia, per attuare tempestivamente misure mirate per il controllo di potenziali vettori locali;
- identificare precocemente epidemie e monitorare la trasmissione locale (diffusione, entità e termine), al fine di adeguare le misure di sanità pubblica (attività di prevenzione e risposta) e indirizzare le attività intersettoriali di controllo del vettore;
- prevenire la trasmissione accidentale di queste infezioni tramite trasfusione di emocomponenti labili ed il trapianto di organi, tessuti, cellule;
- identificare altre vie potenziali di trasmissione (es. sessuale).

4.2.2. **Sorveglianza entomologica**

La sorveglianza entomologica ha come obiettivi principali:

- acquisire una conoscenza della presenza e densità di infestazione da *Aedes albopictus* in particolare in aree a maggior rischio per le caratteristiche ecologico-ambientali;
- effettuare indagini entomologiche intorno (casa, lavoro e luoghi ricreativi) ai casi possibili, probabili e confermati, sia importati che sospetti autoctoni, segnalati dagli enti locali e regionali, per agevolare l'applicazione delle misure di controllo vettoriale adeguate e proporzionate al livello di rischio;
- confermare il coinvolgimento di *Aedes albopictus* in caso di circolazione autoctona e valutare la presenza di altre specie invasive.

Le Regioni, le PA ed i Comuni, nella specificità della organizzazione locale, hanno la responsabilità di effettuare le attività per il controllo straordinario delle zanzare invasive in presenza di casi di infezione, come descritto nell'allegato 10, oltre ad applicare le raccomandazioni generali già indicate nel capitolo 2.

Si ricorda che, in caso di emergenze sanitarie e di igiene pubblica, il Sindaco, massima autorità sanitaria locale, in questa veste, ha l'obbligo di emanare ordinanze contingibili ed urgenti, con efficacia estesa al territorio comunale; tali provvedimenti urgenti si rendono necessari al verificarsi di situazioni di particolare gravità che interessano l'igiene e la sanità pubblica. La giurisprudenza in merito, ha specificato che per l'adozione dei c.d. provvedimenti contingibili e urgenti deve sussistere un pericolo concreto di danno imminente tale da non permettere il differimento dell'intervento in altra data nonché l'oggettiva impossibilità dell'ente a provvedere all'urgenza con i mezzi ordinari previsti dal nostro ordinamento.

4.3. **Sorveglianza di casi umani di infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika: principi generali**

La sorveglianza dei casi importati di malattia da virus Chikungunya, Dengue e Zika **si estende per tutto l'anno**. Tuttavia, nel periodo di maggiore attività vettoriale il sistema di sorveglianza dovrà essere potenziato (in termini di tempestività e sensibilità) su tutto il territorio nazionale, per permettere l'identificazione rapida dei casi importati, ai fini dell'adozione immediata delle necessarie misure di controllo per ridurre il rischio di trasmissione autoctona.

Il periodo "standard" di maggiore attività dei vettori va dal 1 giugno al 31 ottobre. Questo intervallo di tempo può essere esteso tra aprile-maggio fino a novembre, laddove le condizioni climatiche di un determinato anno risultino particolarmente favorevoli per lo sviluppo del vettore. Il MdS di concerto con l'ISS, provvederà a comunicare eventuali variazioni.

Nel periodo di maggiore attività vettoriale, deve essere posta particolare attenzione:

- all'identificazione tempestiva dei casi importati (soggetti che rispondono ai criteri clinici ed epidemiologici delle definizioni di caso, vedi Allegato 6);
- all'individuazione di persone con criteri clinici compatibili che non abbiano viaggiato in paesi endemici, per poter riconoscere casi e focolai epidemici autoctoni presunti o accertati (definizioni riportate in Allegato 6).

4.3.1. Flussi informativi

All'entrata in vigore del DPR che regolerà il sistema PREMAL, i casi probabili e confermati dovranno essere segnalati al predetto sistema.

Attualmente, un caso di infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika deve essere segnalato dai seguenti attori in base ai flussi informativi descritti:

- 1) **il medico** che sospetta un caso possibile, sulla base del criterio clinico ed epidemiologico (vedi definizioni di caso, Allegato 6), deve segnalarlo entro 12 ore all'Azienda sanitaria competente ed inviare tempestivamente i campioni per la diagnosi di laboratorio, considerando i due algoritmi per Chikungunya e Dengue e per Zika (Allegato 15).
- 2) Una volta che il medico ha definito che i test diagnostici sono necessari, dovrà inviare i campioni, previo contatto telefonico:
 - al laboratorio di riferimento regionale, ove identificato, o, in assenza, ad altro laboratorio di riferimento con cui sia stato stipulato un accordo (Allegato 3);
 - e/o al laboratorio di riferimento nazionale (Allegato 3);
 - qualora i campioni siano stati analizzati da un laboratorio/centro privato, dovranno sempre essere inviati al laboratorio regionale o nazionale per conferma;
- 3) a seguito di **positività agli esami di laboratorio**, il caso probabile e/o confermato (Allegato 6), sulla base dell'organizzazione regionale, va immediatamente segnalato dalla struttura dell'ASL che si occupa della sorveglianza epidemiologica alla Regione/PA e da questa, entro 12 ore al MdS e all'ISS, utilizzando la scheda di segnalazione riportata in allegato 13.
 - Il laboratorio di riferimento regionale invia i risultati degli esami effettuati per Chikungunya, Dengue e Zika (incluse le sequenze se determinate) al laboratorio di Riferimento nazionale. Qualora il Laboratorio di riferimento regionale decida di inviare anche campioni biologici, il Laboratorio di riferimento nazionale esegue tempestivamente i saggi di conferma, confronta le sequenze inviate e, subito dopo, invia i risultati al Laboratorio Regionale di riferimento, ove individuato, o alla struttura sanitaria richiedente e alla ASL di appartenenza del paziente che si occupa di trasmettere il risultato alle autorità regionali competenti secondo il flusso stabilito dalle singole regioni.
 - **Qualsiasi laboratorio di analisi pubblico e/o privato** che faccia diagnosi di infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika probabile e/o confermata (vedi definizioni di caso, Allegato 6), **deve segnalarlo entro 12 ore all'ASL competente utilizzando l'apposita scheda (Allegato 13) ed inviare i campioni al laboratorio regionale o nazionale per conferma.**

Per il virus **Zika**, in aggiunta a quanto sopra descritto, è richiesto di segnalare al MdS e all'ISS, ogni caso probabile e/o confermato di virus Zika in soggetti che abbiano visitato aree affette o siano stati potenzialmente esposti attraverso altre vie di trasmissione (es. sessuale). In particolare:

- in donne in gravidanza anche asintomatiche e in tutti i neonati affetti da microcefalia e/o malformazioni congenite. Tutte le indicazioni per la sorveglianza, la gestione clinica e il follow-up dei bambini con sindrome congenita da virus Zika sono disponibili nelle **“Raccomandazioni sindrome congenita da virus Zika (SCVZ)”** pubblicate sul sito del Ministero della Salute, e già diramate con la Circolare n. 0020957 del 10/07/2017:
http://www.salute.gov.it/imgs/C_17_pubblicazioni_2623_allegato.pdf;
- in tutte le forme complicate di malattia incluse le neurologiche severe (ad es. Sindrome di Guillain-Barré o altre polineuriti, mieliti, encefalomieliti acute o altri disturbi neurologici gravi).

Il riscontro di infezione da virus Zika in donne in gravidanza, anche asintomatiche, e la notifica e follow-up della sindrome congenita associata ad infezione da virus Zika vanno segnalate utilizzando la scheda riportata in Allegato 14, che andrà aggiornata periodicamente seguendo le Raccomandazioni sindrome congenita da virus Zika (SCVZ). Tali raccomandazioni indicano il tipo di assistenza e la periodicità dei controlli che vanno assicurati al neonato nei primi mesi di vita.¹⁹

Si ricorda che eventuali malformazioni congenite andranno segnalate, tramite i Registri regionali, anche al Registro nazionale delle malformazioni congenite, istituito presso il Centro Nazionale delle Malattie Rare, Istituto Superiore di Sanità.

Qualora una Regione/PA decida, per il proprio modello organizzativo, di attivare anche una sorveglianza attraverso medici sentinella delle febbri estive, complementare e non sostitutiva dell'attività di sorveglianza descritta sopra, i risultati di tale sorveglianza dovranno essere inviati al MdS e all'ISS con la stessa tempistica e la stessa modulistica della sorveglianza ordinaria, nel caso in cui ci sia riscontro di positività.

4.3.2. Conferma dei casi

Il medico che sospetta un caso possibile, sulla base del criterio clinico ed epidemiologico, deve predisporre gli accertamenti diagnostici di laboratorio per la conferma del caso in base alle definizioni riportate nell'Allegato 6. Per ogni caso possibile/probabile in cui la classificazione sia cambiata in base agli accertamenti diagnostici effettuati (ad esempio da probabile a confermato o da possibile a non-caso), la scheda di segnalazione (Allegato 13 o Allegato 14) dovrà essere aggiornata e ritrasmesso immediatamente secondo il flusso sopra riportato. Le Figure in Allegato 15 riportano l'algoritmo per le indagini di laboratorio per la conferma di infezioni da virus Chikungunya e Dengue e per la conferma di infezioni da virus Zika.

NOTA: il virus Zika non è specificamente indicato nell'elenco degli agenti biologici classificati come patogeni per l'uomo (Allegato XLVI del D.Lgs n. 81 del 9 aprile 2008). Il virus Zika non potendo essere attribuito in modo inequivocabile a uno dei gruppi di rischio, secondo la normativa vigente, deve essere classificato nel gruppo di rischio più elevato che contiene anche i virus West Nile, Chikungunya e Dengue (parere formulato dall'ISS in data 9 novembre 2016). Si raccomanda pertanto di utilizzare un livello 3 di biocontenimento, specificando tuttavia che il livello 3 non è necessario per l'esecuzione di test diagnostici, sia molecolari che sierologici, che non comportino propagazione o concentrazione del virus.

4.4. Azioni di controllo

Quando la struttura dell'Azienda sanitaria che si occupa della sorveglianza epidemiologica acquisisce la segnalazione di caso di arbovirosi (Chikungunya, Dengue, Zika) (secondo la definizione riportata in allegato 6), la stessa dovrà attivarsi per:

¹⁹ **NOTA:** data la possibilità di esiti gravi a seguito di infezione da virus Zika nelle donne in gravidanza, si raccomanda di favorire l'accesso ai test di laboratorio e l'assistenza sanitaria anche alle persone non iscritte al SSN.

- effettuare l'indagine epidemiologica relativa al caso che garantisca un'accurata valutazione della presenza dei criteri di definizione di caso possibile, dando particolare rilevanza al criterio epidemiologico. Andrà valutato, in particolare, dove il soggetto ha soggiornato durante il periodo viremico (nei 7 gg successivi all'inizio dei sintomi) e integrare queste informazioni con i dati disponibili relativi alla dinamica stagionale del vettore.
- allertare i competenti Uffici per la predisposizione degli **interventi di disinfestazione** che, se indicato dall'indagine epidemiologica, **devono essere avviati entro 24 ore dalla segnalazione (Allegato 10)**, non solo per un caso confermato ma anche per un caso possibile o probabile;
- informare il paziente e i familiari e/o conviventi riguardo alle misure utili a ridurre il rischio di trasmissione della malattia anche per via parenterale/sessuale (Allegato 16);
- nel caso di persone non ricoverate, prelevare campioni biologici del paziente da inviare al Laboratorio regionale di riferimento o ad altro Laboratorio regionale di riferimento con cui sia stato stipulato un accordo o, in assenza, al Laboratorio nazionale di riferimento, previo contatto telefonico, e verificare che ciò sia fatto;
- in caso di conferma diagnostica valutare la presenza di eventuali casi autoctoni e di focolai epidemici attraverso una ricerca attiva;
- valutare la qualità delle attività di contrasto al vettore messe in atto come indicato in Allegato 10.

In caso di **focolaio epidemico autoctono** presunto o confermato (Allegato 6), dovrà essere avviata una indagine entomologica per la ricerca dei virus nelle zanzare e la sorveglianza andrà ulteriormente potenziata, avviando sistemi di ricerca attiva, anche con il coinvolgimento dei medici della medicina di base, ospedalieri e territoriali, per la tempestiva identificazione ed isolamento dei casi e per la predisposizione degli interventi di disinfestazione e prevenzione necessari per l'interruzione della trasmissione.

Ulteriori indicazioni operative sulle azioni di controllo del vettore e sulle attività di comunicazione del rischio sono riportate, rispettivamente, nell'Allegato 10, e nel Cap. 2 e Allegati 1 e 16.

4.5. Misure utili a prevenire la possibile trasmissione delle malattie mediante sostanze biologiche di origine umana (sangue, emocomponenti, cellule, tessuti, organi)

4.5.1. Sangue ed emocomponenti

Ai donatori di sangue, che abbiano soggiornato nelle aree dove si sono registrati casi autoctoni d'infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika, o che abbiano manifestato sintomi potenzialmente ascrivibili alle suddette infezioni, viene applicato il criterio di sospensione temporanea dalla donazione di sangue ed emocomponenti rispettivamente per 28 giorni dal rientro da tali aree e per 120 giorni dalla risoluzione completa dei sintomi (come da indicazioni contenute nella Guide to the preparation, use and quality assurance of blood components, 19a Ed. EDQM). Nel caso di soggetti a rischio per virus Zika, il criterio di sospensione temporanea per 28 giorni si applica anche ai donatori che riferiscano un rapporto sessuale con:

- *partner maschile* che ha sviluppato un'infezione documentata o sospetta oppure ha viaggiato o soggiornato in una zona con trasmissione attiva di virus Zika nei 3 mesi precedenti il predetto rapporto;
- *partner femminile* che ha sviluppato un'infezione documentata o sospetta oppure ha viaggiato o soggiornato in una zona con trasmissione attiva di virus Zika nei 2 mesi precedenti il predetto rapporto.

Il Centro nazionale sangue definisce e aggiorna le misure di prevenzione della trasmissione trasfusionale delle infezioni da virus Chikungunya, Dengue e Zika sulla base della situazione

epidemiologica e ne cura la diffusione alla rete di competenza anche mediante la pubblicazione sul sito del Centro Nazionale Sangue all'indirizzo <http://www.centronazionalesangue.it/>.

4.5.2. Organi, cellule e tessuti

Per la donazione di organi, si raccomanda di rafforzare la sorveglianza anamnestica per le seguenti tipologie di donatori:

- a) donatori residenti nelle aree dove si sono registrati casi autoctoni d'infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika segnalati dalle rianimazioni sul territorio italiano;
- b) donatori che abbiano soggiornato nelle aree dove si sono registrati casi autoctoni d'infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika.

Si raccomanda l'esecuzione, entro 72 ore dalla donazione, del test NAT per lo specifico virus su campione di sangue in caso di donatori residenti dove si sono registrati casi autoctoni d'infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika.

Per quanto riguarda la donazione di cellule staminali emopoietiche, tessuti, cellule, gameti e tessuto ovarico, in caso di donatore residente o con anamnesi positiva per aver soggiornato nelle aree dove si sono registrati casi autoctoni d'infezione, qualora non sia possibile applicare un criterio di sospensione temporanea dalla donazione, si raccomanda l'esecuzione del test NAT per lo specifico virus su campione di sangue del donatore.

Nel caso di donazione di gameti e tessuto ovarico, sono previste misure preventive anche nel caso in cui il donatore abbia avuto contatti sessuali con un partner a cui sia stata diagnosticata l'infezione da virus Zika o che abbia viaggiato in una delle aree a rischio nei sei mesi precedenti al contatto sessuale.

Il CNT definisce e aggiorna le misure di prevenzione della trasmissione attraverso organi, tessuti e cellule delle infezioni da virus Chikungunya, Dengue e Zika sulla base della situazione epidemiologica e ne cura la diffusione alla rete di competenza anche mediante la pubblicazione sul sito del CNT all'indirizzo <http://www.trapianti.salute.gov.it/> nella sezione dedicata agli "operatori".

Capitolo 5. Sorveglianza e risposta ai virus dell'encefalite virale da zecche, Toscana e ad altri arbovirus non sottoposti a specifici piani di sorveglianza e risposta

5.1. Introduzione

L'encefalite virale da zecche (tick-borne encephalitis - TBE) e la malattia neuro-invasiva da virus Toscana, sono entrambe endemiche in Italia. In questo capitolo sono inoltre incluse indicazioni per altre infezioni da arbovirus di importazione.

5.1.1. Encefalite virale da zecche (TBE)

L'encefalite virale da zecche è una malattia infettiva virale che colpisce il sistema nervoso centrale umano e può causare sintomi neurologici prolungati e, in alcuni casi, la morte. È causata da un virus del genere *Flavivirus*, famiglia *Flaviviridae*. Le zecche fungono sia da vettori che da serbatoi (vedi Par. 2.3).

Il virus infetta diversi animali, selvatici o domestici, fra cui roditori, caprioli, ovini, caprini che contribuiscono al mantenimento del ciclo di trasmissione dell'infezione. Esistono tre sottotipi:

- **sottotipo europeo**, trasmesso dalla zecca *Ixodes ricinus*, endemico nelle aree rurali e nelle foreste dell'Europa centrale, orientale e settentrionale;
- **sottotipo estremo oriente**, trasmesso principalmente dalla zecca *Ixodes persulcatus*, endemico nell'estremo oriente della Russia e nelle foreste della Cina e del Giappone;
- **sottotipo siberiano**, trasmesso dalla zecca *I. persulcatus*, endemico nella regione degli Urali, in Siberia e nell'estremo oriente della Russia, ed anche in alcune aree dell'Europa nord-orientale.

Il virus della TBE viene generalmente trasmesso alle persone attraverso la puntura di zecche infette, tuttavia è possibile infettarsi anche tramite il consumo di latte e prodotti a base di latte non pastorizzati. Questo virus non si trasmette direttamente da persona a persona, ad esclusione della trasmissione verticale dalla madre al feto. Sono inoltre stati segnalati casi di trasmissione accidentale in laboratorio da puntura di aghi infetti o associata ad aerosol.

Il periodo d'incubazione dura in media 7 giorni, ma può prolungarsi fino a 28 giorni. Se l'infezione è stata contratta per via alimentare, tramite consumo di latte non pastorizzato, o suoi derivati, ottenuti da animali infetti, il periodo d'incubazione generalmente è più breve, intorno a 4 giorni.

Circa due terzi delle infezioni umane sono asintomatiche. I casi clinici si presentano spesso con un andamento bifasico: la prima fase viremica dura mediamente 5 giorni (da 2 a 10) ed è associata con sintomi aspecifici (febbre, affaticamento, mialgia, nausea). Questa fase è a volte seguita da un intervallo asintomatico di circa una settimana (da 1 a 33 giorni) che precede la seconda fase in cui si ha l'interessamento del sistema nervoso centrale (SNC) e compaiono sintomi specifici, quali meningite, meningoencefalite, mielite, paralisi, radicolite.

Nei bambini, generalmente la seconda fase è caratterizzata da una meningite, mentre gli adulti oltre i 40 anni d'età sono a maggior rischio di sviluppare un'encefalite, con mortalità più elevata e sequele a lungo termine nelle persone di oltre 60 anni.

Il rischio di TBE è sottostimato, in particolare nei bambini, nei quali i sintomi sono frequentemente aspecifici e possono portare ad una diagnosi scorretta a meno che non vengano effettuati di routine i test sierologici per TBE.

Il sottotipo europeo è associato ad una forma prevalentemente lieve, che evolve con l'interessamento del SNC nel 20-30% dei pazienti, un tasso di mortalità dello 0,5-2%, e sequele

neurologiche in circa il 10% dei pazienti. I dati relativi alle notifiche di TBE in Italia dal 2000 al 2016 (classe V del DM 15/12/1990) mettono in evidenza che su un totale di 456 segnalazioni effettuate l'informazione sulla presenza di sequele era disponibile per 193 soggetti (con età mediana di 55 anni). Di questi il 14% ha sviluppato sequele permanenti (es. deficit motori, paresi, tetraparesi flaccida, atassie cerebellare) ed il 33 % temporanee (es. tremori, cefalea, astenia, difficoltà di concentrazione) che sono perdurate anche per mesi; la letalità è risultata essere pari allo 0,7%.

Per la prevenzione di questa infezione è disponibile un vaccino (vedi Cap. 2).

5.1.2. Infezioni da virus Toscana (TOSV)

Il virus Toscana (TOSV) è il virus appartenente al genere *Phlebovirus* (ordine dei *Bunyavirales*) presente nell'area del Mediterraneo, che ha dimostrato ad oggi maggiore virulenza umana.

TOSV è trasmesso da flebotomi (*Phlebotomus perfiliewi* e *Phlebotomus perniciosus*) diffusi sul territorio nazionale (vedi Par. 2.3). Si ritiene poco probabile che le persone possano contribuire significativamente alla trasmissione dell'infezione a causa della brevità e scarsa entità della viremia nei soggetti infetti.

Vi sono evidenze che i flebotomi possano agire da serbatoio (trasmissione per via trans-ovarica e sessuale) e che possano rimanere infetti da TOSV durante la diapausa, ma sembra improbabile che possano essere gli unici organismi a mantenere ed amplificare la trasmissione.

Il periodo di incubazione è breve (3-7 gg fino ad un massimo di 2 settimane), e probabilmente influenzato dalla carica virale della puntura infettante. La maggior parte delle infezioni umane da TOSV sono asintomatiche o caratterizzate da una sintomatologia simil-influenzale di lieve entità, tuttavia possono verificarsi forme neuro-invasive: principalmente meningiti e meningo-encefaliti. È stata documentata anche la possibile associazione tra TOSV e una sindrome simil-Guillain-Barré. Al momento non sono disponibili terapie specifiche o vaccini.

Per l'elevato tasso di mutazione e possibilità di ricombinazione propria del genere *Phlebovirus* e la sua virulenza specifica, TOSV è considerato un patogeno emergente e con un potenziale evolutivo. Tuttavia, rimane poco studiato e non è ancora noto il suo impatto sulla salute pubblica in paesi endemici come l'Italia.

5.1.3. Epidemiologia dell'encefalite virale da zecche (TBE) in Italia

La TBE è considerata un crescente problema di sanità pubblica in Italia, in Europa ed in altre parti del mondo. A livello europeo la malattia è notificabile dal 2012.

Gli ultimi dati pubblicati dall'ECDC indicano che le aree endemiche sono in via di espansione, includendo territori ad altitudini maggiori. Inoltre, con l'aumento della mobilità e dei viaggi, l'infezione può diffondersi più facilmente.

Nelle aree endemiche le persone che conducono attività all'esterno, sia per motivi ricreativi o occupazionali (pescatori, cacciatori, campeggiatori, persone che si dedicano alla raccolta di funghi e altri prodotti del sottobosco, forestali, allevatori, forze dell'ordine) sono considerate a maggior rischio di contrarre l'infezione attraverso la puntura delle zecche.

In Italia quest'infezione è stata identificata per la prima volta nel 1978 in Toscana. Dopo un periodo in cui non sono stati segnalati altri casi autoctoni, è ricomparsa nel 1994 in provincia di Belluno, diffondendosi in Veneto, Friuli Venezia-Giulia, Trento e Bolzano. La malattia mostra un andamento stagionale con la maggior parte dei casi segnalati tra maggio e ottobre, con un picco nei mesi di giugno e luglio.

Dal 2017 è stata istituita una sorveglianza nazionale delle infezioni da virus TBE. Nel 2018 sono stati segnalati 40 casi di infezione neuro-invasiva confermata in 4 Regioni/PA: Friuli-Venezia Giulia, Veneto, Trento e Bolzano.

5.1.4. Epidemiologia del TOSV in Italia

In Italia il TOSV è stato isolato per la prima volta nel 1971 ed è stato indicato come uno dei principali agenti eziologici delle meningiti e meningo-encefaliti estive. La presenza di TOSV (isolamento) e alti tassi di sieroprevalenza per *Phlebovirus* della specie Napoli (a cui appartiene TOSV) sono stati documentati in diverse Regioni italiane: Piemonte, Emilia-Romagna, Toscana, Marche, Umbria, Calabria, Sicilia.

Nel 2018, sono stati segnalati 76 casi autoctoni di infezione neuro-invasiva confermata da TOSV in Abruzzo, Emilia-Romagna, Lazio, Marche, Piemonte e Toscana.

5.2. Obiettivi della sorveglianza delle infezioni umane da virus TBE e Toscana

Gli obiettivi principali della sorveglianza sono:

- monitorare l'impatto delle infezioni umane da TOSV e TBE e garantire un efficiente scambio delle informazioni tra tutti gli Enti interessati;
- individuare eventuali condizioni di elevato rischio di infezione umana con manifestazioni cliniche per adeguare le misure di sanità pubblica (attività di prevenzione e risposta), laddove siano possibili;
- garantire il trattamento corretto dei casi;
- prevenire e controllare eventuali focolai epidemici precocemente.

5.3. Sorveglianza delle infezioni da virus TBE e Toscana nell'uomo: principi generali

La sorveglianza dei casi di TBE e TOSV si estende **per tutto l'anno**. Tuttavia, nel periodo di maggiore attività vettoriale (**marzo-novembre**) il sistema di sorveglianza dovrà essere potenziato (in termini di tempestività e sensibilità) su tutto il territorio nazionale. L'intervallo di tempo potrà essere aumentato o ridotto, a livello regionale, a seconda dell'andamento climatico e meteorologico stagionale.

Si raccomanda di porre attenzione alla diagnosi di infezioni da TBE e da TOSV, in particolare nell'ambito della diagnosi differenziale delle encefaliti e meningiti a liquor limpido.

5.3.1. Flussi informativi

La definizione di caso umano è riportata in Allegato 6.

All'entrata in vigore del DPR che regolerà il sistema PREMAL, i casi probabili e confermati dovranno essere segnalati al predetto sistema.

Attualmente un caso confermato di infezione da **virus della TBE o da TOSV** deve essere segnalato secondo il seguente flusso informativo:

- 4) il medico che sospetta il caso, sulla base del criterio clinico ed epidemiologico (vedi definizione di caso, Allegato 6), deve segnalarlo entro 24 ore all'Azienda sanitaria competente ed inviare tempestivamente i campioni per la diagnosi di laboratorio: per infezione da TBE può considerare l'algoritmo riportato in Allegato 15. I campioni dovranno essere inviati, previo contatto telefonico:
 - al laboratorio di riferimento regionale, ove identificato, o, in assenza, ad altro laboratorio di riferimento regionale con cui sia stato stipulato un accordo (Allegato 3);
 - oppure al laboratorio di riferimento nazionale (Allegato 3);

per positività agli esami di laboratorio, il caso probabile e/o confermato (Allegato 6), sulla base dell'organizzazione regionale, va segnalato dalla struttura dell'Azienda sanitaria che si occupa della sorveglianza epidemiologica alla Regione/PA.

- 2) Per ogni caso probabile andranno predisposti gli accertamenti diagnostici di laboratorio per la conferma del caso.
- 3) I casi probabili e confermati andranno segnalati al MdS e all'ISS, mediante l'apposita scheda (Allegato 13) entro 12 ore dalla conferma.

Il Laboratorio di riferimento regionale invia i risultati degli esami effettuati (incluse le sequenze) e/o i campioni biologici al laboratorio di Riferimento nazionale (Allegato 3). Il Laboratorio di riferimento nazionale esegue tempestivamente i saggi di conferma, confronta le sequenze inviate e, subito dopo, invia i risultati al Laboratorio Regionale di riferimento, ove individuato, o alla struttura sanitaria richiedente che si occupa di trasmettere il risultato alle autorità regionali competenti secondo il flusso stabilito dalle singole regioni.

5.4. Misure da adottare in caso di positività

Quando la struttura dell'Azienda sanitaria che si occupa della sorveglianza epidemiologica acquisisce la segnalazione di caso probabile di TBE o TOSV (Allegato 6), la stessa dovrà attivarsi per:

- effettuare l'indagine epidemiologica;
- informare il paziente riguardo alle misure di prevenzione (Allegato 16);
- nel caso di persone non ricoverate, prelevare campioni biologici del paziente da inviare al Laboratorio regionale di riferimento o ad altro Laboratorio regionale di riferimento con cui sia stato stipulato un accordo, o, in assenza, al Laboratorio nazionale di riferimento, previo contatto telefonico, e verificare che ciò sia fatto.

5.5. Altre arbovirosi non inseriti in specifici piani di sorveglianza e risposta

Esistono oltre 100 virus classificati come arbovirus, sia autoctoni sia di possibile importazione, in grado di causare malattia nell'uomo. La maggior parte di questi sono stati classificati in famiglie e generi tra i quali i *Togaviridae* (*Alphavirus*), i *Flaviviridae* (*Flavivirus*) e i *Bunyaviridae* (*Bunyavirus* e *Phlebovirus*) sono i più noti.

La sorveglianza dei casi umani ed il controllo dei vettori sono considerati i capisaldi nella prevenzione di queste infezioni, così come una corretta informazione della popolazione perché si vaccini, quando possibile (vedi cap. 2), e attui le misure di prevenzione personale per evitare la puntura dei diversi artropodi vettori e la loro proliferazione.

L'ECDC ha attivato un sistema di sorveglianza che raccoglie i dati dei paesi dell'UE e dello SEE.

Si richiama pertanto l'attenzione delle Regioni e PA sulla necessità di segnalare eventuali casi umani di arbovirus elencati in Tabella 8, tramite la scheda di notifica (Allegato 13) seguendo lo stesso flusso informativo illustrato precedentemente.

Tabella 8. Altri arbovirus per i quali si richiede la segnalazione in caso di diagnosi.

| Arbovirus (trasmissione) | Classificazione | Autoctono in Italia/aree a rischio | Tempistica della segnalazione | Sintomatologia/forme cliniche |
|---|--|---|-------------------------------------|--|
| Virus della Febbre Gialla (puntura di numerose specie di zanzare, in particolare, quelle del genere <i>Aedes</i> e <i>Haemagogus</i>) | Famiglia <i>Flaviviridae</i> , genere <i>Flavivirus</i> | Alcune aree di Sud-America e Africa | Immediata massimo 12 ore | Febbre, brividi, mal di testa, mal di schiena, dolori muscolari. In circa il 15% dei casi si può avere un grave coinvolgimento epatico e manifestazioni emorragiche. |
| Virus Crimean Congo Haemorrhagic Fever (puntura di zecche del genere <i>Hyalomma</i>) | Famiglia <i>Nairoviridae</i> genere <i>Orthonairovirus</i> | Alcuni paesi europei e dell'ex Unione Sovietica | Immediata massimo 12 ore | Febbre, mal di testa, mialgia, diarrea, nausea, vomito, manifestazioni emorragiche gravi. Può evolvere in epatite e deterioramento renale. |
| Virus dell'Encefalite Giapponese (JEV: puntura di zanzare appartenenti al genere <i>Culex</i>) | Famiglia <i>Flaviviridae</i> , genere <i>Flavivirus</i> . | Asia | Immediata massimo 12 ore | Febbre, mal di testa, vomito, stato confusionale, difficoltà motorie; in alcuni casi si sviluppa encefalite e coma. |
| Virus Rift Valley Fever (puntura di numerose specie di zanzare, in particolare, quelle del genere <i>Aedes</i>) | Famiglia <i>Phenuiviridae</i> , genere <i>Phlebovirus</i> . | Africa | Immediata massimo 12 ore | I sintomi, quando presenti, sono generalmente lievi e includono febbre, debolezza, mal di schiena, vertigini. In alcuni casi più gravi si possono avere anche emorragie, e coinvolgimento neurologico. |

Capitolo 6. Sorveglianza di nuove specie invasive, potenziali vettori

L'intensificarsi dei traffici commerciali ed una maggiore mobilità globale della popolazione umana hanno accresciuto negli ultimi anni il rischio di ingresso di specie esotiche in nuovi areali.

La legislazione europea (Regolamento (UE) n. 1143/2014) e italiana (Decreto legislativo 15 dicembre 2017, n. 230) evidenzia i notevoli effetti negativi sulla salute umana, sull'economia e sulla biodiversità che l'introduzione di specie invasive può causare, stabilendo norme volte a prevenire, ridurre al minimo e mitigare tali effetti. In particolare, viene individuata l'ISPRA quale ente tecnico scientifico italiano di supporto alle finalità previste dalla legislazione, fra cui l'istituzione di un sistema di sorveglianza delle specie esotiche invasive.

Si tratta di una problematica di carattere globale che, per le possibili implicazioni ecologiche e sanitarie e l'indubbio impatto sulla popolazione residente, acquista una particolare importanza per quanto concerne le specie di zanzare invasive. Queste appartengono al genere *Aedes* e sono specie ecologicamente molto plastiche, poiché prevalentemente caratterizzate da: 1) capacità di deporre uova in una varietà di contenitori artificiali; 2) resistenza delle uova a periodi di siccità o basse temperature; 3) capacità delle larve di svilupparsi anche in piccole raccolte d'acqua; 4) possibilità di adattamento ad ambienti antropizzati; 5) capacità di nutrirsi su una vasta gamma di ospiti (specie generaliste).

L'insieme di queste caratteristiche rende queste zanzare in grado di raggiungere nuovi territori attraverso il loro trasporto passivo, anche dopo lunghi viaggi, e cominciare a colonizzarli. Ciò è avvenuto negli ultimi decenni in vari paesi europei, inclusa l'Italia. Attualmente in questo elenco di specie figurano *Aedes albopictus*, *Aedes koreicus*, *Aedes japonicus*, *Aedes atropalpus*, *Aedes aegypti* e *Aedes triseriatus*. Alcune di queste specie sono attualmente presenti in Italia (vedi Cap. 2), altre sono arrivate sul nostro territorio, ma immediatamente eradicate, come accaduto con *Ae. atropalpus*. La precocità di accertamento della colonizzazione in atto e la rapidità nell'adozione delle opportune misure di contrasto sono alla base del possibile successo dell'intervento di eradicazione.

Per poter avviare una risposta rapida al possibile ingresso di una nuova zanzara, è necessario attivare una rete di sorveglianza preventiva in grado di rilevare precocemente la specie introdotta e non quando è ormai stabilmente insediata sul territorio e la sua presenza è resa manifesta dal fastidio arrecato alla popolazione.

Le diverse modalità con cui le zanzare invasive si sono introdotte, negli ultimi decenni, sia in Italia che in Europa, hanno evidenziato l'estrema varietà e diffusione dei potenziali canali di ingresso di queste specie, detti anche Point of Entry (PoE); queste vie di ingresso andrebbero censite su tutto il territorio e quindi valutate in base ai diversi fattori di rischio.

Dalla letteratura in merito emerge che i principali PoE sono rappresentati da:

- aziende che importano merci dall'estero;
- porti, aeroporti, interporti, dogane;
- grandi stazioni di rifornimento e di sosta.

Una volta censiti i potenziali PoE, è necessario selezionare quei siti in cui attivare prioritariamente una sorveglianza entomologica, in base:

- alla tipologia delle merci importate: aziende che importano grandi pneumatici da rigenerare o aziende vivaistiche che acquistano specie di piante che necessitano di acqua o di supporti umidi per il loro trasporto (es. *Dracaena* spp. o "lucky bamboo");
- al volume delle merci movimentate;

- ai paesi di origine delle merci: paesi in cui la zanzara è stabilmente presente o lungo la rotta commerciale;
- alla modalità di gestione delle merci che vi transitano: per esempio merci stoccate all'aperto o merci non disinfestate.

Infine, per monitorare possibili introduzioni in aree indenni di specie di zanzare da aree confinanti in cui la specie sia già stabilmente presente, attraverso il trasporto passivo (ad esempio all'interno di veicoli), è necessario selezionare stazioni di rifornimento e di sosta, lungo i principali assi di traffico veicolare, privilegiando quelle di una certa grandezza e di raccordo con direttrici stradali rilevanti.

Entro il 2023, le Regioni e PA dovranno, seguendo le linee guida riportate in allegato (allegato 17) iniziare la sorveglianza dell'introduzione di nuove specie di zanzare invasive, individuando i principali siti a rischio di introduzione, e sottoponendoli a sorveglianza, predisponendo un programma di visite ispettive indirizzate alla verifica delle condizioni del sito e alla ricerca di larve e adulti di zanzare invasive.

Nelle more dell'istituzione di un sistema di sorveglianza informatizzato da parte dell'ISPRA, qualsiasi introduzione di nuova specie di zanzara invasiva andrà immediatamente comunicata dal laboratorio per posta elettronica alla Regione/PA, al MdS (malinf@sanita.it), all'ISS (ento.mipi@iss.it) e all'ISPRA (specieinvasive@isprambiente.it), per definire nel più breve tempo possibile le misure per l'eradicazione rapida o le misure per la gestione del fenomeno.

I risultati della sorveglianza delle zanzare invasive saranno inoltre trasmessi per via ordinaria annualmente (entro febbraio dell'anno successivo), corredati da una breve descrizione del sistema di sorveglianza, dalle Regioni e PA al MdS, che produrrà un rapporto consolidato da diffondere tramite i canali istituzionali.

Capitolo 7. Monitoraggio della resistenza agli insetticidi

7.1. Premessa

Quando sottoposti ad un'intensa pressione selettiva legata ad un intenso utilizzo di insetticidi, gli insetti sviluppano meccanismi di resistenza di vario tipo: i) ridotta penetrazione dell'insetticida attraverso la cuticola, ii) aumento dell'attività enzimatica con finalità detossificante verso il principio attivo dell'insetticida (come ad esempio l'aumento dell'attività monossigenasica del citocromo P450 o delle carbossilesterasi), iii) mutazioni nel sito target del principio attivo che ne riducono l'affinità (come ad esempio le mutazioni *knockdown resistance* – *kdr* - nel canale del sodio tensione-sensibile, VSSC, nel caso di resistenza ai piretroidi e al diclorodifeniltricloroetano, ovvero del DDT). L'insorgenza di meccanismi di resistenza e la loro diffusione nelle popolazioni rischia di rendere inefficaci le strategie di controllo preventive (tramite larvidici) ed emergenziali in caso di trasmissione autoctona di arbovirosi (tramite larvicidi e adulticidi), come ampiamente dimostrato nelle popolazioni di *Anopheles* vettrici di malaria in aree tropicali, alcune delle quali sono ormai resistenti a tutte le classi di insetticidi oggi disponibili. Per questo l'OMS ha redatto linee guida che raccomandano di monitorare l'insorgenza di resistenze agli insetticidi (IR) nelle principali specie di vettori, al fine di mettere in atto opportune misure di gestione e ridurre la diffusione^{20,21}.

Per quanto riguarda le specie di Culicidi vettori (o potenziali vettori) di arbovirosi in Italia, ad oggi sono stati evidenziati elevati livelli di resistenza al larvicida Diflubenzuron di popolazioni di *Culex pipiens* in Emilia-Romagna²² e ridotta sensibilità ad adulticidi a base di permetrina e/o α -cipermetrina in popolazioni di *Aedes albopictus* di Emilia-Romagna, Veneto, Lazio (in particolare nelle aree colpite dall'epidemia di Chikungunya nel 2017) e Puglia^{23,24}. È ragionevole supporre che la selezione di questi meccanismi di resistenza sia legato all'utilizzo di insetticidi a cadenza regolare durante il periodo estivo per ridurre il fastidio provocato da zanzare appartenenti a queste e/o ad altre specie (per es. *Ae. caspius* e *Ae. detritus*²⁵).

Sebbene le informazioni disponibili siano ancora molto frammentarie e limitate ad alcune Regioni, risulta chiaro che il potenziale di diffusione di questi meccanismi di resistenza sia elevato e che sia necessario mettere in atto un sistema di monitoraggio al fine di evidenziare l'insorgenza e la diffusione del fenomeno e di consentire di attivare in tempi congrui politiche di gestione del problema, prevalentemente attraverso la rotazione di diversi principi attivi.

Entro il 2025, ogni Regione/PA, inizierà ad implementare un'attività di monitoraggio della resistenza a prodotti insetticidi impiegati, che permetta di allertare il sistema sull'insorgenza di tale fenomeno e di adottare conseguentemente strategie di controllo alternative secondo quanto specificato in questo capitolo. L'attività di monitoraggio verrà svolta dai Dipartimenti di

²⁰ Global vector control response 2017–2030. Geneva: World Health Organization; 2017.

²¹ Manual on prevention of establishment and control of mosquitoes of public health importance in the WHO European Region. World Health Organization 2019

²² Grigoraki L, Puggioli A, Mavridis K, Douris V, Montanari M, Bellini R, Vontas J. Striking diflubenzuron resistance in *Culex pipiens*, the prime vector of West Nile Virus. *Sci Rep.* 2017; 7(1):11699. doi: 10.1038/s41598-017-12103-1

²³ Pichler V, Bellini R, Veronesi R, Arnoldi D, Rizzoli A, Lia RP, et al. First evidence of resistance to pyrethroid insecticides in Italian *Aedes albopictus* populations 26 years after invasion. *Pest Manag Sci.* 2018;74(6):1319-27. <https://doi.org/10.1002/ps.4840> PMID: 29278457, 2019

²⁴ Pichler V, Malandrucolo C, Serini P, Bellini R, Severini F, Toma L, Di Luca M, Montarsi F, Ballardini M, Manica M, Petrarca V, Vontas J, Kasai S, Della Torre A, Caputo B. Phenotypic and genotypic pyrethroid resistance of *Aedes albopictus*, with focus on the 2017 chikungunya outbreak in Italy. *Pest Manag Sci.* 2019. doi: 10.1002/ps.5369

²⁵ Bellini R and Veronesi R, Il programma di lotta ai Culicidi nelle località costiere della Regione Emilia-Romagna inserite nel Parco del Delta del Po. *Atti XVII Congr Naz It Ent*, pp. 795–798 (1994)

Prevenzione delle ASL col supporto della struttura regionale di competenza e delle competenze entomologiche disponibili sul territorio.

7.2. Resistenza a biocidi con effetto larvicida

In aree oggetto di trattamenti larvicidi per la prevenzione della riproduzione di potenziali vettori di arbovirosi (vedi Capitolo 2), l'attività di valutazione dell'efficacia dell'intervento attraverso il prelievo a campione di larve prima, se possibile, e dopo un trattamento (ad es. in tombini stradali, focolai idonei tanto per *Cx pipiens* che per *Ae. albopictus*, permette di rilevare prontamente la possibile insorgenza di resistenza ai principi attivi utilizzati. Infatti, una volta confermato che i trattamenti siano stati svolti in maniera ottimale, la presenza di larve vive o di adulti neo-sfarfallati è, a seconda del prodotto larvicida utilizzato, un'indicazione della potenziale insorgenza di resistenza. In questi casi, dovranno essere svolti biosaggi specifici per accertare la presenza e l'entità della resistenza, con protocolli standardizzati distinti a seconda del prodotto utilizzato come indicato nel protocollo OMS²⁶. I risultati dovranno essere inviati al Referente Regionale per l'Entomologia che, se necessario, con la consulenza dell'ISS confermerà il dato rispetto a ceppi di *Cx pipiens* e di *Ae. albopictus* suscettibili di riferimento e concorderà con la Regione/PA e l'ASL un piano di monitoraggio spazio-temporale. Questo necessiterà dell'individuazione di uno o più siti sentinella e un piano di gestione della resistenza nella Provincia/Regione, valutando la sensibilità delle popolazioni di zanzare ad altri principi attivi da utilizzare in sostituzione, preferibilmente con dei piani di rotazione.

Nel caso di evidenze di resistenza delle larve di *Cx pipiens* al Diflubenzuron (come recentemente riscontrato in Emilia-Romagna), per monitorare la possibile insorgenza/diffusione di resistenza su scala geografica più vasta, è possibile ricorrere a saggi molecolari che consentono la genotipizzazione di mutazioni puntiformi associate alla resistenza²². A tal fine si consiglia di effettuare campionamenti di ≥ 100 adulti/sito, in località limitrofe a quelle in cui è stata evidenziata resistenza e almeno in un'area di ciascuna Provincia, preferibilmente in siti in cui è noto l'utilizzo di Diflubenzuron contro zanzare e/o insetti parassiti delle piante. Potranno essere utilizzati campioni raccolti nelle attività di monitoraggio della popolazione Culicidica previste per la sorveglianza integrata di WNV. Si raccomanda di effettuare i biosaggi di cui sopra nel caso le analisi molecolari rivelassero la presenza di alleli associati alla resistenza.

Qualora si rendano disponibili ulteriori saggi per la genotipizzazione di mutazioni legate alla resistenza ad altri principi attivi non solo in *Cx pipiens* ma anche in *Ae. albopictus*, si raccomanda l'utilizzo di tali saggi PCR per il monitoraggio spazio-temporale, utilizzando, ove possibile, campioni raccolti nelle attività di monitoraggio.

7.3. Resistenza a biocidi con effetto adulticida

Se in una Regione/PA o parte di essa vengono impiegati ripetutamente adulticidi per ridurre il fastidio causato dalla presenza di zanzare o per le attività di controllo previste dal PNA, si raccomanda di saggiare la suscettibilità delle popolazioni locali di vettori ai biocidi con effetto adulticida utilizzati tramite biosaggi condotti seguendo protocolli standardizzati dell'OMS, e di valutare anche la sensibilità delle popolazioni di zanzare ad altri principi attivi da utilizzare eventualmente in sostituzione. A tal fine è necessaria la raccolta di uova o larve e l'allevamento fino allo stadio adulto su cui vengono effettuati i biosaggi in aree limitrofe a quelle trattate auspicabilmente durante, se non è possibile prima, i trattamenti (per valutare l'efficacia del prodotto utilizzato) e a distanza di 1-2 settimane dalla fine (per valutare se i trattamenti abbiano indotto insorgenza di resistenza).

Qualora si rendano disponibili ulteriori saggi per la genotipizzazione di mutazioni legate alla resistenza a piretroidi in *Ae. albopictus* o in *Cx pipiens* (ad es. sulla base di mutazioni *kdr*⁴), se ne

²⁶ WHO/CDS/WHOPES/GCDPP/2005.13 <https://apps.who.int/iris/handle/10665/69101>

raccomanda l'utilizzo per acquisire dati di base sulla distribuzione spazio della resistenza, utilizzando, ove possibile, campioni raccolti nelle attività di monitoraggio. In caso di riscontro di presenza di alleli associati a resistenza a piretroidi si raccomanda la conferma della resistenza tramite biosaggi (vedi sopra) e l'individuazione siti sentinella in aree con documentato utilizzo di piretroidi da monitorare nel tempo (almeno a cadenza annuale).

Capitolo 8. Indicazioni temporali sull'implementazione del PNA e valutazione

Considerando la complessità degli interventi previsti dal PNA e la diversità delle situazioni locali, sia in termini ambientali, epidemiologici, organizzativi, si riassumono i tempi entro cui le Regioni e PA si impegnano ad adottare i provvedimenti attuativi.

Tabella 9. Tempi di attuazione dei diversi provvedimenti previsti dal PNA

| Provvedimento | Immediato | Entro il 2023 | Entro il 2025 |
|---|-----------|---------------|---------------|
| Recepimento del Piano a livello regionale/PA | X | | |
| Attuazioni di esperienze pilota di integrazione del Piano con altre politiche | | | X |
| Individuazione di uno o più referenti regionali per l'implementazione del Piano | X | | |
| Istituzione di un Tavolo multisettoriale a livello di Regione o di Provincia Autonoma | | | X |
| Individuazione di uno o più laboratori di riferimento regionale per la sorveglianza umana, entomologica e veterinaria | X | | |
| Attivazione di misure di comunicazione del rischio | | X | |
| Attivazione di interventi di formazione del personale | | X | |
| Attivazione di interventi di prevenzione ambientale | | X | |
| Attivazione di interventi di contrasto ai vettori <ul style="list-style-type: none"> rimozione di focolai monitoraggio entomologico disinsettazione aeromobili e merci | X X | X | |
| Vaccinazione | X | | |
| Sorveglianza e controllo virus WN e USUTU | X | | |
| Sorveglianza e controllo virus Chikungunya, Dengue e Zika | X | | |
| Sorveglianza e controllo virus TBE, TOSV e altri arbovirus | X | | |
| Definizione e avvio di un piano di Sorveglianza sui siti a rischio per l'introduzione specie di zanzare invasive | | X | |
| Definizione e avvio di un piano di Monitoraggio dei fenomeni di resistenza | | | X |

Le Regioni e PA invieranno, entro **febbraio 2021**, entro **febbraio 2022** e entro **febbraio 2026**, una relazione al Ministero della Salute – Direzione Generale della prevenzione sanitaria e Direzione Generale della sanità animale e dei farmaci veterinari, relativamente ai provvedimenti adottati, redatta utilizzando il modello riportato in Allegato 18.

Allegati

Allegato 1 – Principi di base per la comunicazione del rischio

I principi base della comunicazione del rischio sono i seguenti.

1. Stabilire e mantenere un dialogo con la comunità e le parti interessate. Ascoltare, riconoscere ed affrontare le loro preoccupazioni.
2. “Sii il primo, sii veloce e sii frequente”. Nella comunicazione del rischio il personale deve mantenere una continua linea di comunicazione con le comunità interessate e gli *stakeholder* anche quando, come nel caso ad esempio del virus Zika, i fatti si stiano ancora evolvendo. La comunicazione deve essere regolare ed affidabile, l'aggiornamento delle informazioni deve avvenire man mano che la situazione evolve, sempre coinvolgendo la cittadinanza e le varie parti interessate.
3. Creare e mantenere la fiducia essendo onesti su ciò che è noto e non noto. Comunicare riguardo all'incertezza e spiegare cosa si sta facendo per aumentare le conoscenze. Fornire i dati disponibili e aggiornarli regolarmente. Non respingere paure e preoccupazioni, per quanto irrazionali. Riconoscere e chiarire voci, miti e idee sbagliate e trovare modi per affrontare efficacemente tali malintesi.
4. Comunicare fatti, figure e dati con empatia e in un linguaggio comprensibile per il pubblico. Anticipare i nuovi sviluppi e preparare le varie parti interessate. Coordinarsi con i vari *stakeholder* per obiettivi, strategie, messaggi e consigli coerenti.
5. Riconoscere gli ostacoli ai comportamenti raccomandati. Fornire risorse, strategie e supporto su come affrontarli. Utilizzare reti e partnership per stabilire buoni meccanismi di ascolto per identificare e affrontare rapidamente voci, preoccupazioni e disinformazione.
6. Dedicare del tempo a raccogliere informazioni su ciò che la popolazione ritiene necessario sapere e integrare questi risultati in strategie e tattiche di comunicazione e coinvolgimento.
7. Trasformare la scienza e la conoscenza di esperti in comunicazione contestualizzata a cui le persone possano relazionarsi, capire e fidarsi. Usare parole, immagini e altri aiuti che siano culturalmente appropriati e in linea con i livelli educativi e le preferenze. Questo richiede abilità nel trasferimento delle conoscenze e nella comunicazione traslazionale.
8. Coinvolgere e responsabilizzare le persone. Dare priorità ai gruppi target e alle parti interessate e sfruttare i social network. Qualora possibile, tutte le comunicazioni dovrebbero essere discusse, concordate e comunicate dai leader delle comunità locali ed altri soggetti interessati che sono considerati a rischio.

BIBLIOGRAFIA

1. L'emergenza Chikungunya in Emilia-Romagna: apprendere dall'esperienza. P. Angelini, AC Finarelli, G. Silvi, BM Borrini, G. Frasca, A. Mattivi, E. Massimiliani, C. Po, R. Angelini, C. Venturelli, P. Macini
2. “Piano regionale di sorveglianza integrata e misure di lotta ai vettori anno 2017” – Direzione Prevenzione, Sicurezza Alimentare, Veterinaria, U.O. Prevenzione e Sanità Pubblica – Regione Veneto.
3. Linee Guida Per La Comunicazione Del Rischio - Efsa www.efsa.europa.eu/riskcomm
4. Risk communication in the context of Zika virus, Interim guidance - 1 March 2016 WHO
5. C. Albanesi, L. Pietrantonio, B. Zani, E. Cicognani, G. Prati, B. Porretta. Dipartimento di Scienze dell'Educazione, Alma Mater Studiorum - Università di Bologna “La Comunicazione Istituzionale Dei Rischi LINEE GUIDA”
6. Documento guida di comunicazione del rischio per la salute. AA.VV. Redatto in attuazione del Progetto CCM 2015 “Ambiente e salute nel PNP 2014-2018: rete nazionale di epidemiologia ambientale, valutazione di impatto integrato sull'ambiente e salute, formazione e comunicazione (EpiAmbNet)”. 2018, Arpa Emilia-Romagna.

Allegato 2 – Referenti delle Regioni e delle Province Autonome

Regione/PA _____

| Nome e cognome | Ente | Indirizzo | Telefono | Email | Competenze | | | |
|----------------|------|-----------|----------|-------|--------------------|--------------------------|---------------|--------------------------|
| | | | | | Sorveglianza umana | Sorveglianza veterinaria | Entomologiche | Comunicazione formazione |
| | | | | | | | | |
| | | | | | | | | |
| | | | | | | | | |
| | | | | | | | | |
| | | | | | | | | |

Inviare a:

Ministero della Salute, Direzione Generale della Prevenzione sanitaria, Ufficio 5, Viale Ribotta 5, 00144 Roma

email: malinf@sanita.it, p.parodi@sanita.it

Allegato 3 - Elenco dei laboratori di riferimento per la diagnosi di arbovirosi, ruoli e requisiti minimi

Ruoli e requisiti minimi dei laboratori di riferimento per la diagnosi umana di arbovirosi

I laboratori di riferimento per la diagnosi umana di arbovirosi dovrebbero avere almeno i seguenti ruoli e requisiti minimi:

- ruolo di interfaccia con i reparti ospedalieri, e con i medici di medicina generale e di pronto soccorso, per fornire le indicazioni per la corretta raccolta, confezionamento ed invio dei campioni biologici necessari per l'esecuzione dei test diagnostici, nonché delle notizie anamnestiche minime necessarie, che sempre dovrebbero accompagnare il campione biologico, per la corretta impostazione della diagnosi, attraverso l'utilizzo della scheda utilizzata per la notifica dei casi;
- esecuzione di test molecolari e sierologici disponibili in commercio, per l'esecuzione di una diagnosi di prima linea, con la possibilità di ricevere campioni ed eseguire i test 7 giorni a settimana e 24 ore al giorno; ruolo di invio, se necessario, di campioni per l'esecuzione di test di conferma, o di test diagnostici non disponibili localmente, al Laboratorio di Riferimento Nazionale o ad altro Laboratorio di Riferimento Regionale;
- partecipazione ad eventuali eventi formativi o di aggiornamento, e ad eventuali test di valutazione esterna della qualità.

Elenco dei laboratori per diagnosi umana

LABORATORIO DI RIFERIMENTO NAZIONALE

Dipartimento Malattie Infettive – Istituto Superiore di Sanità
Viale Regina Elena 299
00100 Roma
Email: arbo.mipi@iss.it
Tel. 06 49902663
Fax 06 49902813

Referente: Dott.sa Giulietta Venturi

REGIONE EMILIA-ROMAGNA:

Laboratorio CREEM c/o Unità Operativa di Microbiologia Azienda Ospedaliero, Universitaria di Bologna
Via Massarenti, 9
40138-BOLOGNA
Email: mariacarla.re@unibo.it; giada.rossini@unibo.it
Tel: 0512144316
Fax: 0512143076

Referente: Prof.ssa Maria Carla Re

FRIULI VENEZIA GIULIA:

SC UCO Igiene e Sanità Pubblica
Università di Trieste
ASUITS - Ospedale di Cattinara
Strada di Fiume, 447
34149 TRIESTE
Tel. 040 933 4623 - cell. 340 0838558
Email: pierlanfranco.dagaro@asuits.sanita.fvg.it
pdagaro@units.it

Referente: Prof. Pierlanfranco D'Agaro

REGIONE LAZIO:

Unità Operativa Complessa Laboratorio di Virologia e Laboratori di Biosicurezza I.N.M.I. - I.R.C.C.S. "Lazzaro Spallanzani"

Via Portuense, 292

00149-ROMA

Email: maria.capobianchi@inmi.it; segreviro@inmi.it;

tel: 0655170434; 0655170690

Fax: 065594555

Referente: Dott.sa Maria R. Capobianchi

REGIONE LIGURIA

Dipartimento di Scienze della Salute (DiSSal) dell'Università degli studi di Genova

UO Igiene

Via Pastore, 1

16132 Genova

e-mail: icardi@unige.it

Tel. 010/5552996

Fax. 010/5556745

Referente: Prof. Giancarlo Icardi

REGIONE LOMBARDIA:

Laboratorio di Microbiologia, Azienda Ospedaliera "L. Sacco"

Via G. B. Grassi, 74

20157 MILANO

Email: microbiologia@hsacco.it

Tel: 0239042239; 02.50319831

Fax: 0250319832

Referente: Dott.ssa M. Rita Gismondo

S.S. Virologia Molecolare, S.C. Microbiologia e Virologia, Fondazione IRCCS Policlinico San Matteo

Via Taramelli 5

27100 PAVIA

Email: f.baldanti@smatteo.pv.it

Tel: 0382502633; 0382502283

Fax: 0382502599

Referente: Prof. Fausto Baldanti

REGIONE MARCHE:

SOD Virologia, Azienda Ospedaliero-Universitaria Ospedali Riuniti di Ancona

Via Conca 71 Torrette di Ancona

60020 - Ancona

Email: p.bagnarelli@univpm.it

Tel: 0715964928; 0715964849

Fax: 0715964850

Referente: Prof.ssa Patrizia Bagnarelli

REGIONE PIEMONTE:

Laboratorio di Microbiologia e Virologia del Dipartimento di Malattie infettive, Ospedale Amedeo di Savoia di Torino

Corso Svizzera, 164

10149 TORINO

Email: valeria.ghisetti@unito.it

Tel: 0114393838

Fax: 0114393912

Referente: Dott.ssa. Valeria Ghisetti

REGIONE PUGLIA:

Unità Operativa Complessa di Igiene, Laboratorio di Epidemiologia molecolare, Azienda Ospedaliero-Universitaria Policlinico di Bari

Piazza Giulio Cesare

70124 BARI

Email: maria.chironna@uniba.it

Tel: 0805592328

Fax: 0805478472

Direttore: Prof. Michele Quarto

Referente: Prof.ssa Maria Chironna

REGIONE SARDEGNA:

A.O.U. di Cagliari c/o San Giovanni di Dio

Via Ospedale

09124 CAGLIARI

Email:

Tel: 0706092224

Fax: 0706092516

Referente: Dott. Ferdinando Coghe

REGIONE SICILIA:

U.O. DIPARTIMENTALE DIAGNOSTICA SPECIALISTICA PATOLOGIE DIFFUSIVE

Azienda Ospedaliera Universitaria "P. Giaccone" di PALERMO

Via del Vespro, 141

90127 PALERMO

Email: giustina.vitale@unipa.it

Tel:

Fax:

Cell: 3294170977

Referente: Dott.ssa Giustina Vitale

REGIONE TOSCANA:

UOC virologia Universitaria Azienda Ospedaliero - Universitaria Pisana

PISA

Email: mauro.pistello@med.unipi.it

Tel: 0502213781

Fax: 0502213524

Referente: Prof. Mauro Pistello

Laboratorio di microbiologia e virologia Azienda Ospedaliero, Universitaria Careggi

FIRENZE

Email: gianmaria.rossolini@unifi.it

Tel: 0557949285; 0557949287; 0557945749

Fax:

Cell. 3488513062

Referente: Prof. Gian Maria Rossolini

Laboratorio microbiologia e virologia, Azienda Ospedaliero - Universitaria Senese
SIENA

Email: cusi@unisi.it

Tel: 0577233850

Fax: 0577233870

Referente: Prof. Maria Grazia Cusi

PROVINCIA AUTONOMA TRENTO:

Unità Operativa di Microbiologia e Virologia, presidio ospedaliero S. Chiara

Largo Medaglie d'Oro, 9

38122 TRENTO

Email: paolo.lanzafame@apss.tn.it

Tel: 0461903270

Fax: 0461903615

Referente: Dott. Paolo Lanzafame

PROVINCIA AUTONOMA BOLZANO:

Laboratorio Aziendale di Microbiologia e Virologia

Comprensorio Sanitario di Bolzano

Azienda Sanitaria della Provincia Autonoma di Bolzano

Via Amba Alagi 5, 39100 Bolzano

Email: elisabetta.pagani@sabes.it

Tel: 0471907300

Fax: 0471272631

Referente: Dott.ssa Elisabetta Pagani

REGIONE VENETO:

Centro Regionale di Riferimento di Genofenotipizzazione ed Epidemiologia molecolare degli agenti da infezione per la Diagnostica microbiologica e virale, U.O.C. di Microbiologia e Virologia, Azienda Ospedaliera Universitaria di Padova

Via Giustiniani, 2

35128 PADOVA

Email: giorgio.palu@unipd.it

Tel: 0498272350; 0498211325

Fax: 0498211997

Referente: Prof. Giorgio Palù

Elenco dei laboratori per diagnosi veterinaria

ISTITUTO ZOOPROFILATTICO SPERIMENTALE DEL LAZIO E DELLA TOSCANA

Sede di **ROMA**

Diagnosi sierologica

Email: teresa.scicluna@izslt.it

Via Appia Nuova ,1411

Tel: 0679099315

Fax:0679340724

Referente: Dott.sa Maria Teresa Scicluna

Diagnosi molecolare

Email: giuseppe.manna@izslt.it

Tel:0679099332

Fax 0679340724

Referente: Dott. Giuseppe Manna

ISTITUTO ZOOPROFILATTICO SPERIMENTALE DELLA LOMBARDIA E DELL'EMILIA ROMAGNA

Sede di **BRESCIA**

Diagnosi sierologica e molecolare

Email: virologia@izsler.it; davide.lelli@izsler.it

Via Bianchi, 9

Tel. 0302290361

Fax: 0302290535

Referente: Dott. Davide Lelli

Sede di **REGGIO EMILIA**

Diagnosi molecolare

Email: paolo.bonilauri@izsler.it

Via Pitagora, 2

Tel. 0522277996

Fax: 0522518639

Referente: Dott. Bonilauri Paolo

ISTITUTO ZOOPROFILATTICO SPERIMENTALE DEL MEZZOGIORNO

Sede di **PORTICI (NA)**

Diagnosi sierologica

Email: roberto.iannone@cert.izsmportici.it

Via Salute, 2

Tel: 0817865-286

Fax: 0817763125

Referente: Dott. Roberto Iannone

Diagnosi molecolare

Email: maurizio.viscardi@cert.izsmportici.it

Tel: 0817865296

Fax: 081 7763125

Referente: Dott. Maurizio Viscardi

ISTITUTO ZOOPROFILATTICO SPERIMENTALE PIEMONTE, LIGURIA E VALLE D'AOSTA

Sede di **TORINO**

Diagnosi sierologica

Email: virologia@izsto.it

Via Bologna 148

Tel: 0112686247

Fax: 0112475933

Referente: Dott.ssa Loretta Masoero

Diagnosi molecolare

Email: cristina.casalone@izsto.it

Tel: 0112686296

Fax 0112475933

Referente: Dott.ssa Cristina Casalone

ISTITUTO ZOOPROFILATTICO SPERIMENTALE DELLA PUGLIA E DELLA BASILICATA

Sede di **FOGGIA**

Diagnosi sierologica

Email: nicola.cavaliere@izspb.it doriano.chiocco@izspb.it

Via Manfredonia, 20

Tel: 0881786308

Fax: 0881786369

Referente: Dott. Nicola Cavaliere

Diagnosi molecolare

Email: i.padalino@izsfg.it

Tel: 0881786384

Fax: 0881786369

Referente: Dott.ssa Iolanda Padalino

ISTITUTO ZOOPROFILATTICO SPERIMENTALE DELLA SARDEGNA

Sede di **SASSARI**

Diagnosi sierologica e molecolare

Email: giantonella.puggioni@izs-sardegna.it

Via Vienna, 2

Tel: 0792892356

Fax: 0792892324

Referente: Dott.ssa Giantonella Puggioni

ISTITUTO ZOOPROFILATTICO SPERIMENTALE DELLA SICILIA

Sede di **PALERMO**

Diagnosi sierologica e molecolare

Email: giuseppa.purpari@izssicilia.it

Via G. Marinuzzi, 3

Tel: 0916565229

Fax: 0916565227

Referente: Dott.ssa Giuseppa Purpari

ISTITUTO ZOOPROFILATTICO SPERIMENTALE DELL'UMBRIA E DELLE MARCHE

Sede di **PERUGIA**

Diagnosi sierologica

Email: s.costarelli@izsum.it

Via Salvemini, 1 Perugia

Tel: 0753433036

Fax: 075343289

Referente: Dott.ssa Silva Costarelli

Diagnosi molecolare

Email: m.giammarioli@izsum.it

Tel: 0753433030'

Fax 07535047

Referente: Dott.ssa Monica Giammarioli

Sede di **ANCONA**

Diagnosi sierologica e molecolare

mail: s.gavaudan@izsum.it

Via Cupa di Posatora

Tel: 07141760

Fax: 07142758

Referente: Dott.Stefano Gavaudan

ISTITUTO ZOOPROFILATTICO SPERIMENTALE DELLE VENEZIE

Sede di **LEGNARO (PD)**

Diagnosi sierologica e molecolare

Email: cterregino@izsvenezie.it

viale dell'Università, 10

Tel: 049 8084377

Fax: 0498084360

Referente: Dott. Calogero Terrigno

Allegato 4 – Sorveglianza e risposta ai virus West Nile e USUTU - Aree a rischio di trasmissione

Figura 1. Province classificate ad alto rischio di trasmissione (AR) (in rosso) per il virus West Nile



Figura 2. Province classificate a basso rischio di trasmissione (BR) (in azzurro) per il virus West Nile



Tabella 1. Province ricadenti nelle aree ad alto rischio di trasmissione (AR)

| Regione/Provincia | Superficie totale (Km ²) | Numero di aree |
|-----------------------|--------------------------------------|----------------|
| Lombardia | | 13 |
| Como | 1279,04 | 1 |
| Lecco | 814,58 | 0,5 |
| Varese | 1198,11 | 1 |
| Cremona | 1770,46 | 1 |
| Mantova | 2341,44 | 1,5 |
| Lodi | 782,99 | 0,5 |
| Brescia | 4785,62 | 3 |
| Pavia | 2968,64 | 1,5 |
| Milano | 1575,65 | 1 |
| Bergamo | 2745,94 | 1,5 |
| Monza e della Brianza | 405,41 | 0,5 |
| Veneto | | 9 |
| Verona | 3096,39 | 2 |
| Treviso | 2479,83 | 1,5 |
| Venezia | 2472,91 | 1,5 |
| Padova | 2144,15 | 1,5 |
| Rovigo | 1819,35 | 1 |
| Vicenza | 2722,53 | 1,5 |
| Emilia-Romagna | | 16,5 |
| Piacenza | 2585,86 | 2 |
| Parma | 3447,48 | 2,5 |
| Reggio nell'Emilia | 2291,26 | 1,5 |
| Modena | 2688,02 | 2 |
| Bologna | 3702,32 | 2,5 |
| Ferrara | 2635,12 | 2 |
| Ravenna | 1859,44 | 1,5 |
| Forlì-Cesena | 2378,4 | 2 |
| Rimini | 864,88 | 0,5 |
| Piemonte | | 16 |
| Torino | 6827 | 4 |
| Vercelli | 2081,64 | 1,5 |
| Novara | 1340,28 | 1 |
| Cuneo | 6894,94 | 4,5 |
| Asti | 1510,19 | 1 |
| Alessandria | 3558,83 | 2 |
| Biella | 913,28 | 0,5 |
| Verbano-Cusio-Ossola | 2260,91 | 1,5 |

| | | |
|------------------------------|---------|-------------|
| Friuli-Venezia Giulia | | 5,5 |
| Udine | 4907,24 | 3,5 |
| Gorizia | 467,14 | 0,5 |
| Trieste | 212,51 | 0 |
| Pordenone | 2275,42 | 1,5 |
| Toscana | | 16 |
| Massa-Carrara | 1154,68 | 1 |
| Lucca | 1773,22 | 1,5 |
| Firenze | 3513,69 | 2,5 |
| Livorno | 1213,71 | 1 |
| Pisa | 2444,72 | 2 |
| Arezzo | 3233,08 | 2,5 |
| Siena | 3820,98 | 3 |
| Grosseto | 4503,12 | 2,5 |
| Lazio | | 10,5 |
| Viterbo | 3615,24 | 2,5 |
| Roma | 5363,28 | 4 |
| Latina | 2256,16 | 1,5 |
| Frosinone | 3247,08 | 2,5 |
| Basilicata | | 2,5 |
| Matera | 3478,89 | 2,5 |
| Sicilia | | 15 |
| Trapani | 2469,62 | 1,5 |
| Palermo | 5009,28 | 3 |
| Messina | 3266,12 | 2 |
| Agrigento | 3052,59 | 2 |
| Caltanissetta | 2138,37 | 1 |
| Enna | 2574,7 | 1,5 |
| Catania | 3573,68 | 2 |
| Ragusa | 1623,89 | 1 |
| Siracusa | 2124,13 | 1 |
| Sardegna | | 17,5 |
| Sassari | 7692,09 | 5,5 |
| Nuoro | 5638,02 | 4 |
| Cagliari (città metr.) | 1248,68 | 1 |
| Oristano | 2990,45 | 2 |
| Sud Sardegna | 6530,78 | 5 |

Tabella 2. Province ricadenti nelle aree a basso rischio di trasmissione (BR)

| Regione/Provincia | Superficie totale (Km ²) | Numero di aree |
|-----------------------|--------------------------------------|----------------|
| Liguria | | 3 |
| Imperia | 1154,78 | 0,5 |
| Savona | 1546,29 | 1 |
| Genova | 1833,79 | 1 |
| La Spezia | 881,35 | 0,5 |
| Toscana | | 0 |
| Prato | 365,72 | 0 |
| Lazio | | 1,5 |
| Rieti | 2750,52 | 1,5 |
| Umbria | | 5,5 |
| Perugia | 6337,15 | 4 |
| Terni | 2127,18 | 1,5 |
| Marche | | 5,5 |
| Pesaro e Urbino | 2567,78 | 1,5 |
| Ancona | 1963,22 | 1 |
| Macerata | 2779,34 | 1,5 |
| Ascoli Piceno | 1228,27 | 1 |
| Fermo | 862,77 | 0,5 |
| Abruzzo | | 3,5 |
| Teramo | 1954,38 | 1 |
| Pescara | 1230,33 | 1 |
| Chieti | 2599,58 | 1,5 |
| Molise | | 3 |
| Campobasso | 2925,41 | 2 |
| Isernia | 1535,24 | 1 |
| Campania | | 8,5 |
| Caserta | 2651,35 | 1,5 |
| Benevento | 2080,44 | 1,5 |
| Napoli | 1178,93 | 0,5 |
| Avellino | 2806,07 | 2 |
| Salerno | 4954,16 | 3 |
| Puglia | | 12 |
| Foggia | 7007,54 | 4,5 |
| Bari | 3862,88 | 2,5 |
| Taranto | 2467,35 | 1,5 |
| Brindisi | 1861,12 | 1 |
| Lecce | 2799,07 | 1,5 |
| Barletta-Andria-Trani | 1542,95 | 1 |
| Calabria | | 9 |
| Cosenza | 6709,75 | 4 |
| Catanzaro | 2415,45 | 1,5 |
| Reggio di Calabria | 3210,37 | 2 |
| Crotone | 1735,68 | 1 |
| Vibo Valentia | 1150,64 | 0,5 |

Tabella 3. Province ricadenti nelle aree a rischio minimo di trasmissione (RM)

| Regione/Provincia | Superficie totale (Km ²) |
|--|---|
| Valle d'Aosta | |
| Valle d'Aosta | 3260.90 |
| Prov. Aut. Bolzano/<i>Bozen</i> | 7398.38 |
| Prov. Aut. Trento | 6207.12 |
| Lombardia | |
| Sondrio | 3195.76 |
| Veneto | |
| Belluno | 3672.26 |
| Toscana | |
| Pistoia | 964.12 |
| Abruzzo | |
| L'Aquila | 5047.55 |
| Basilicata | |
| Potenza | 6594.44 |

Allegato 5 – Sorveglianza e risposta ai virus West Nile e USUTU – Numero di allevamenti da campionare e numero di animali da prelevare

Tabella 1. Numero di allevamenti da campionare per la ricerca del WNV e dell'USUV.
(Campione per il rilievo dell'infezione nel 5% degli allevamenti con il 95% di LC)

| N. totale di allevamenti sul territorio | N. di allevamenti da campionare |
|--|--|
| ≤ 34 | tutti |
| 35 – 50 | 35 |
| 51 – 80 | 42 |
| 81 – 250 | 53 |
| ≥ 250 | 60 |

Tabella 2. Numero di capi da sottoporre a prelievo per la ricerca del WNV e dell'USUV.
(Campione per il rilievo dell'infezione nel 10% degli animali con il 95% di LC)

| Popolazione | N. di capi da prelevare |
|--------------------|--------------------------------|
| ≤ 10 | tutti |
| 11 | 10 |
| 12 | 11 |
| 13 – 14 | 12 |
| 15 – 16 | 13 |
| 17 – 18 | 14 |
| 19 – 20 | 15 |
| 21 – 23 | 16 |
| 24 – 26 | 17 |
| 27 – 30 | 18 |
| 31 – 35 | 19 |
| 36 – 41 | 20 |
| 42 – 48 | 21 |
| 49 – 58 | 22 |
| 59 – 72 | 23 |
| 73 – 93 | 24 |
| 94 – 128 | 25 |
| 129 – 199 | 26 |
| 200 – 418 | 27 |
| ≥ 419 | 28 |

Allegato 6 – Definizioni di caso umano di arboviroosi e di focolaio epidemico

| | West Nile | Usutu |
|---|---|---|
| Criterio clinico | Qualsiasi persona che presenti febbre o almeno una delle seguenti manifestazioni cliniche: <ul style="list-style-type: none"> - encefalite; - meningite a liquor limpido; - poliradicolo-neurite (simil Guillain-Barré); - paralisi flaccida acuta. | Qualsiasi persona che presenti febbre o almeno una delle seguenti manifestazioni cliniche: <ul style="list-style-type: none"> - encefalite; - meningite a liquor limpido; - poliradicolo-neurite (simil Guillain-Barré); - paralisi flaccida acuta. |
| Criteri di laboratorio¹ | <u>Test di laboratorio per caso probabile:</u> <ul style="list-style-type: none"> - Risposta anticorpale IgM specifica al WNV nel siero; <u>Test di laboratorio per caso confermato (almeno uno dei seguenti):</u> <ul style="list-style-type: none"> - isolamento del WNV nel siero, nelle urine e/o nel liquor; - identificazione dell'acido nucleico del WNV nel sangue, nelle urine e/o nel liquor; - risposta anticorpale specifica al WNV (IgM) nel liquor; - titolo elevato di IgM WNV e identificazione di IgG WNV nel siero e conferma mediante neutralizzazione. | <u>Test di laboratorio per caso probabile:</u> <ul style="list-style-type: none"> - Risposta anticorpale IgM specifica all'USUV* nel siero; <u>Test di laboratorio per caso confermato (almeno uno dei seguenti):</u> <ul style="list-style-type: none"> - isolamento dell'USUV nel siero, nelle urine e/o nel liquor; - identificazione dell'acido nucleico dell'USUV* nel sangue, nelle urine e/o nel liquor; - risposta anticorpale specifica all'USUV (IgM)* nel liquor; - titolo elevato di IgM USUV* e identificazione di IgG USUV nel siero e conferma mediante neutralizzazione. |
| Classificazione | | |
| Classificazione – Possibile | Non Applicabile | Non Applicabile |
| Classificazione – Probabile | Persona che soddisfa il criterio clinico ed il criterio di laboratorio per caso probabile. | Persona che soddisfa il criterio clinico ed il criterio di laboratorio per caso probabile. |
| Classificazione – Confermato | Persona che soddisfa almeno uno dei criteri di laboratorio per caso confermato. | Persona che soddisfa almeno uno dei criteri di laboratorio per caso confermato. |

* N.B: non disponibili in commercio test molecolari e per la rilevazione di IgM specifiche per la diagnosi di USUV: si raccomanda l'invio dei campioni ai Laboratori di Riferimento per l'esecuzione di saggi in house eventualmente disponibili.

¹ I risultati di laboratorio vanno interpretati in funzione della presenza o meno di vaccinazione contro i flavivirus.

| | Chikungunya (CHIK) |
|---|---|
| Criterio clinico | Esordio acuto di febbre e poliartralgia grave (tale da limitare le normali attività quotidiane), in assenza di altre cause. |
| Criteri di laboratorio¹ | <p><u>Test di laboratorio per caso probabile:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> - presenza di anticorpi di tipo IgM anti-CHIKV in un unico campione di siero. <p><u>Test di laboratorio per caso confermato (almeno uno dei seguenti):</u></p> <ul style="list-style-type: none"> - isolamento virale effettuato su campioni clinici prelevati entro 7 giorni dalla comparsa dei sintomi; - identificazione di acido nucleico del CHKV in campioni clinici; - sieroconversione da un titolo negativo a positivo, o incremento di 4 volte del titolo anticorpale per anticorpi specifici anti-CHIKV in campioni consecutivi (ad almeno 14 giorni l'uno dall'altro); - identificazione di anticorpi di tipo IgM anti-CHIKV in un unico campione di siero e conferma con test di neutralizzazione. |
| Criterio epidemiologico | Storia di viaggio o residenza, nelle 2 settimane precedenti, in un'area con documentata trasmissione di Chikungunya. |
| Classificazione | |
| Classificazione - Possibile | Persona che soddisfa il criterio clinico ed epidemiologico. |
| Classificazione – Probabile | Qualsiasi persona che soddisfi sia i criteri di caso possibile che i criteri di laboratorio per caso probabile. |
| Classificazione – Confermato | Persona che soddisfa almeno uno dei criteri di laboratorio per caso confermato. |

¹ I risultati dei test sierologici devono essere interpretati considerando eventuali precedenti esposizioni ad altri alphavirus e flavivirus

| | Dengue (DENV) |
|---|---|
| Criterio clinico | <ul style="list-style-type: none"> - <u>Dengue classica</u>. Qualunque persona che presenti: febbre e almeno 2 dei seguenti sintomi: nausea, vomito, dolore oculare o retro-orbitale, cefalea, esantema cutaneo maculo-papulare, mialgia, artralgie. Sono segni predittivi di dengue grave: dolore addominale o dolorabilità, vomito persistente, accumulo di fluidi, sanguinamento dalle mucose, letargia, ingrossamento del fegato, irrequietezza. - <u>Dengue grave</u>. dengue con uno qualsiasi dei seguenti sintomi: grave fuoriuscita plasmatica che porta a shock o accumulo di liquidi con difficoltà respiratoria; grave sanguinamento; o grave insufficienza d'organo come transaminasi elevate ≥ 1000 UI / L, alterazione della coscienza o insufficienza cardiaca. |
| Criteri di laboratorio¹ | <p><u>Test di laboratorio per caso probabile:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> - presenza di anticorpi di tipo IgM anti-DENV in un unico campione di siero. <p><u>Test di laboratorio per caso confermato (almeno uno dei seguenti):</u></p> <ul style="list-style-type: none"> - isolamento virale effettuato su campioni biologici prelevati entro 7 giorni dalla comparsa dei sintomi; - identificazione di acido nucleico di DENV in campioni biologici; - identificazione dell'antigene virale di DENV in campioni biologici; - identificazione di anticorpi di tipo IgM anti-DENV in un unico campione di siero E conferma con test di neutralizzazione; - sierconversione da un titolo negativo a positivo o incremento di 4 volte del titolo anticorpale per anticorpi specifici anti-DENV in campioni consecutivi (ad almeno 14 giorni l'uno dall'altro) e conferma mediante neutralizzazione. |
| Criterio epidemiologico | Storia di viaggio o residenza nelle 2 settimane precedenti in un'area con trasmissione documentata e sostenuta di Dengue. |
| Classificazione | |
| Classificazione – Possibile | Persona che soddisfa il criterio clinico ed epidemiologico. |
| Classificazione – Probabile | Qualsiasi persona che soddisfi sia i criteri di caso possibile che i criteri di laboratorio per caso probabile. |
| Classificazione – Confermato | Persona che soddisfa almeno uno dei criteri di laboratorio per caso confermato. |

¹ I risultati dei test sierologici devono essere interpretati considerando eventuali precedenti esposizioni ad altri alphavirus e flavivirus.

| | Zika (ZIKV) |
|---|--|
| Criteri clinici | <p>Una persona che presenta esantema cutaneo, con o senza febbre <u>e</u> almeno uno dei seguenti segni o sintomi:</p> <ul style="list-style-type: none"> • artralgia, • mialgia, • congiuntivite non purulenta/iperemia. |
| Criteri di laboratorio¹ | <p><u>Test di laboratorio per caso probabile:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> • rilevamento di anticorpi IgM specifici per ZIKV nel siero <p><u>Test di laboratorio per caso confermato (almeno uno dei seguenti):</u></p> <ul style="list-style-type: none"> • identificazione dell'acido nucleico di ZIKV da un campione clinico; • identificazione dell'antigene del ZIKV in un campione clinico; • isolamento del ZIKV da un campione clinico; • identificazione di anticorpi IgM specifici verso il ZIKV in 1 o più campioni di siero e conferma mediante test di neutralizzazione; • sier conversione o aumento di quattro volte del titolo di anticorpi specifici per ZIKV in due campioni successivi di siero e conferma mediante test di neutralizzazione. |
| Criteri epidemiologici | <ul style="list-style-type: none"> - Anamnesi riportante un'esposizione in un'area con trasmissione di ZIKV nelle due settimane precedenti l'insorgenza dei sintomi, o - Contatti sessuali con un caso confermato di infezione da ZIKV nei 3 mesi (uomo), o 2 mesi (donna) precedenti - Contatti sessuali con una persona che abbia soggiornato in un'area con trasmissione da ZIKV nei 3 mesi (uomo) o 2 mesi (donna) precedenti |
| Classificazione | |
| Classificazione – Caso possibile | Persona che soddisfa il criterio clinico ed epidemiologico. |
| Classificazione probabile - Caso | Qualsiasi persona che soddisfi sia i criteri di caso possibile che i criteri di laboratorio per caso probabile. |
| Classificazione confermato - Caso | Qualsiasi persona che soddisfi i criteri di laboratorio per caso confermato. |

¹ I risultati dei test sierologici devono essere interpretati considerando eventuali precedenti esposizioni ad altri alphavirus e flavivirus.

| | Focolaio autoctono da virus Chikungunya, Dengue o Zika |
|--|--|
| Criteri per la definizione di focolaio presunto | <p>Due o più casi di infezione da virus Chikungunya, Dengue o Zika di cui:</p> <ul style="list-style-type: none"> • un caso probabile o confermato, e • uno o più casi (possibili/probabili/confermati) <p>che non abbiano viaggiato fuori dall'Italia nei 15 giorni prima dell'insorgenza dei sintomi, che siano insorti nell'arco temporale di 30 giorni in un'area territorialmente ristretta</p> |
| Criteri per la definizione di focolaio confermato | <p>Due o più casi di infezione da virus Chikungunya, Dengue o Zika di cui almeno</p> <ul style="list-style-type: none"> • due casi confermati, e • uno o più casi (possibili/probabili/confermati) <p>che non abbiano viaggiato fuori dall'Italia nei 15 giorni prima dell'insorgenza dei sintomi, e che siano insorti nell'arco temporale di 30 giorni in un'area territorialmente ristretta</p> |

| | TBE |
|---------------------------------|---|
| Criteri clinici | Qualsiasi persona che presenti sintomi clinici di infiammazione del sistema nervoso centrale (SNC) (es. meningite, meningo-encefalite, encefalomyelitis, encefaloradiculite). |
| Criteri di laboratorio | <u>Caso probabile:</u> <ul style="list-style-type: none"> • Identificazione degli anticorpi IgM specifici in un unico campione di siero. |
| | <u>Caso confermato:</u> almeno uno dei seguenti cinque criteri: <ul style="list-style-type: none"> • identificazione di RNA virale tramite NAT su campione di sangue (sangue intero, siero) e/o di liquido cefalorachidiano (CSF); • presenza di anticorpi IgM e IgG specifici nel siero*; • presenza di IgM o IgM e IgG nel CSF (produzione intratecale); • siero-conversione o aumento significativo degli anticorpi specifici per TBE in coppie di campioni di siero; • isolamento del virus della TBE da un campione clinico. |
| Criteri epidemiologici | <ul style="list-style-type: none"> • Persona esposta alla stessa fonte alimentare (prodotti a base di latte non pastorizzato) di un caso confermato di TBE durante un focolaio epidemico. • Possibile esposizione a un morso di zecca in un'area endemica o risiedere in un'area endemica. |
| Classificazione dei casi | |
| Caso probabile | Qualsiasi persona che soddisfi i criteri clinici e di laboratorio per un caso probabile, o Qualsiasi persona che soddisfi i criteri clinici e presenti una correlazione epidemiologica. |
| Caso confermato | Qualsiasi persona che soddisfi i criteri clinici e almeno uno dei criteri di laboratorio per la conferma del caso. |

*PRNT per conferma dei risultati positivi nel caso di uno status vaccinale e/o di precedenti esposizioni ad altri flavivirus; Test di avidity per conferma dei risultati positivi, consigliato in pazienti con pregressa vaccinazione per TBE.

| | TOSV |
|-------------------------------------|---|
| Criterio clinico | <p>Qualsiasi persona che presenti febbre e/o almeno una delle seguenti manifestazioni cliniche:</p> <ul style="list-style-type: none"> - meningite a liquor limpido; - meningo encefalite; - encefalite; - polineuropatia (sindrome simil Guillain-Barré). |
| Criteri di laboratorio | <p><u>Test di laboratorio per caso probabile:</u></p> <ul style="list-style-type: none"> - risposta anticorpale IgM specifica al TOSV nel siero; <p><u>Test di laboratorio per caso confermato (almeno uno dei seguenti):</u></p> <ul style="list-style-type: none"> - isolamento del TOSV da liquor e/o altri campioni biologici (sangue, urine); - identificazione dell'acido nucleico del TOSV nel liquor e/o altri campioni biologici (sangue, urine); - identificazione di IgM specifiche per TOSV nel liquor; - identificazione di IgM e IgG specifiche per TOSV nel siero; - sieroconversione da un titolo negativo a positivo, o incremento di 4 volte del titolo anticorpale per anticorpi specifici anti-TOSV in campioni consecutivi (ad almeno 14 giorni l'uno dall'altro). |
| Classificazione – Probabile | Persona che soddisfa il criterio clinico ed il criterio di laboratorio per caso probabile. |
| Classificazione – Confermato | Persona che soddisfa il criterio clinico e almeno uno dei criteri di laboratorio per caso confermato. |

Allegato 7 – Procedure operative per le catture entomologiche e la gestione dei campioni

Schema operativo per l'uso di trappole tipo CDC (o CDC-light) addizionate con CO₂

Le trappole per insetti ematofagi tipo CDC-light o tipo CDC modificata, entrambe innescate a CO₂ sono particolarmente indicate per la cattura di esemplari adulti appartenenti a differenti specie crepuscolari e notturne di Culicidi.

La trappola tipo CDC-light prevede la presenza di una lampadina (a luce bianca) come fonte di attrazione in aggiunta al ghiaccio secco che, sublimando, produce vapori di anidride carbonica (CO₂) che hanno un forte potere attrattivo sulle femmine in cerca del pasto di sangue. Possono essere utilizzate trappole dello stesso tipo modificate, che non prevedono l'installazione della lampadina.

Un comune modello di queste trappole (es. trappola tipo CDC modificata innescata con CO₂) (Figura 1), è costituito:

da un recipiente adiabatico (thermos) (1) dove si pone una quantità prestabilita di ghiaccio secco (circa 1Kg), che, sublimando produce del gas che si propaga al di fuori del contenitore grazie a dei fori (2), creando una nube di anidride carbonica sotto la trappola; può essere inoltre presente al di sotto del thermos una lampadina a luce bianca (trappola tipo CDC-light addizionate con CO₂).

- Le zanzare, attratte dal gradiente del gas (ed eventualmente dalla sorgente luminosa), entrano nel raggio d'azione di una ventola (3) azionata da un motorino elettrico che le aspira, attraverso un'imboccatura (4), spingendole in un sacchetto di tulle (5).
- La trappola, la cui ventola è alimentata da una batteria da 12V, va preferibilmente posizionata in maniera stabile e ad un'altezza tale che l'imboccatura resti a circa 1,5 m di altezza da terra. Alberi, pali e cancellate sono ideali a questo scopo. La trappola deve essere azionata poco prima del tramonto (tra le 17:00 e le 19:00) e deve restare attiva fino al mattino seguente (circa ore 8:00).

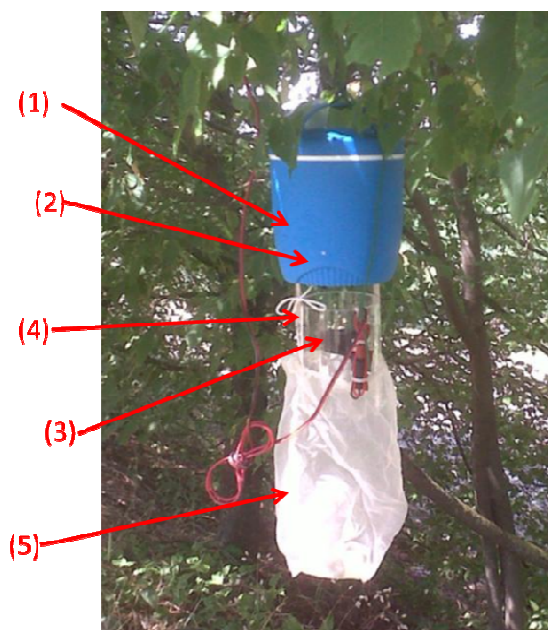


Figura 1: trappola tipo CDC modificata a CO₂.

Schema operativo per l'uso di trappole tipo Gravid

La trappola per insetti ematofagi tipo Gravid viene usata per catturare le femmine gravide di zanzare che, dovendo deporre le uova, si avvicinano all'acqua. In questo modo è possibile

collezionare femmine adulte che hanno compiuto e digerito almeno un pasto di sangue, e potrebbero albergare il virus nelle ghiandole salivari.

La Gravid Trap prevede un sistema di aspirazione che poggia su un catino al cui interno vi è dell'acqua stagnante utilizzata come attrattivo. L'attrattivo è una soluzione acquosa che può essere raccolta localmente oppure preparata per simulare l'acqua trovata nell'habitat naturale. L'attrattivo può essere infatti preparato miscelando acqua, lievito di birra e fieno, il tutto lasciato a macerare per 1 o 2 giorni.

La trappola è formata da due parti (Figura 2):

- parte superiore: box con maniglia di trasporto, chiusura e cerniere (1) contenente tubo di scarico con motore e ventola, alloggiamento per batterie (4 pile a torcia da 1.5V), interruttore (2), tubo di aspirazione (3) e contenitore per la raccolta degli insetti (4);
- parte inferiore: vassoio (5) che fa da contenitore per l'attrattivo e da supporto per la parte superiore.

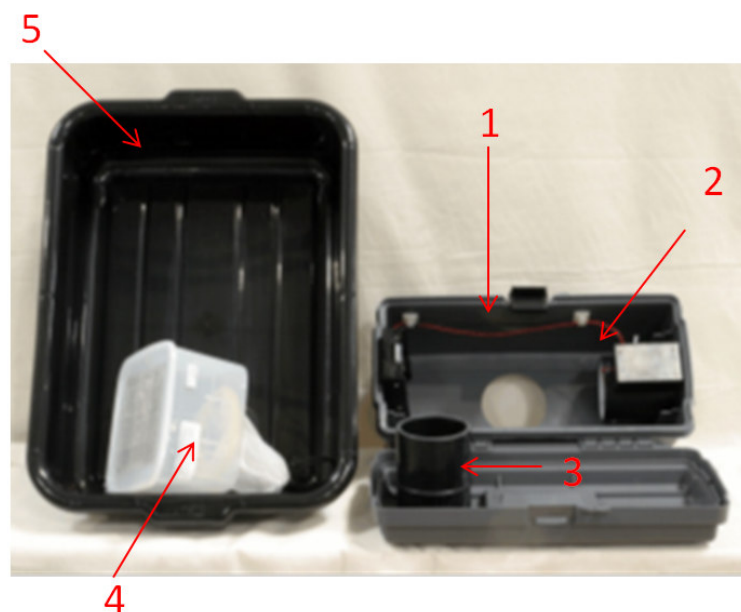


Figura 2: trappola tipo Gravid non assemblata.

Assemblaggio della trappola:

- aprire il box e togliere le parti interne;
- montare la camera di raccolta dalla parte esterna del tubo e dalla parte più corta dello stesso (Figura 3);



Figura 3: contenitore per la raccolta degli insetti e tubo di aspirazione assemblati.

- mettere il tubo di aspirazione così montato nell'apertura sul fondo del box, in modo tale che la sua estremità più lunga sia fuori dal box stesso;



Figura 4: parte superiore della trappola Gravid assemblata.

- posizionare le 4 batterie nell'apposito alloggiamento;
- posizionare il box sulla parte superiore del vassoio (appoggiare i piedi del box sui bordi del vassoio) (Figura 4)
- riempire il vassoio con il mix attrattivo fino a un dito dalla bocca del tubo di aspirazione
- accendere l'interruttore e chiudere il coperchio per il corretto funzionamento della trappola (Figura 5)



Figura 5: trappola Gravid assemblata e posizionata.

- la trappola, la cui ventola è alimentata da una batteria da 4 pile a torcia da 1.5V, deve essere azionata poco prima del tramonto (tra le 17:00 e le 19:00) e deve restare attiva fino al mattino seguente (circa ore 8:00).

Schema operativo per l'uso di trappole tipo BG-Sentinel

La trappola per insetti ematofagi tipo BG-Sentinel è particolarmente indicata per la cattura di esemplari adulti di specie di Culicidi diurne, ad esempio appartenenti al genere *Aedes*.

La trappola BG-Sentinel prevede l'utilizzo di sistema di aspirazione potenziato da un attrattivo artificiale (BG-Lure) che rilascia sostanze volatili che mimano quelle rilasciate dal corpo umano (combinazione di acido lattico, ammoniaca ed altre sostanze organiche).

Le zanzare, attratte dalla miscela di odori emanata dal BG-Lure (10) e spinte dal flusso di aria creato dalla ventola (7), vengono raccolte all'interno di un sacchetto in tessuto nero (3).

Assemblaggio della trappola (Figura 6):

- montare le 3 stecche (6) nella parte interna della struttura cilindrica bianca (5) in corrispondenza delle parti scoperte dell'anello metallico;
- applicare prima l'imbuto di stoffa nero aperto (2) e poi il sacchetto per la raccolta delle zanzare (3) all'imbuto di plastica nero (1) e posizionarli nella trappola, in corrispondenza del tubo di aspirazione interno (7);
- posizionare l'attrattivo nell'apposita tasca;
- coprire la trappola con il "cappuccio" di tessuto bianco tipo garza (4).

La trappola, la cui ventola può essere alimentata a corrente (220V) (8) o tramite batteria da 12V con appositi cavetti (9), deve essere posizionata a terra e deve rimanere in funzione per 24 ore dopo la sua accensione. È importante verificare la disponibilità di corrente elettrica.



Figura 6: trappola BG-Sentinel non assemblata.

Schema operativo per l'uso di aspiratori (a bocca o elettrici)

Il metodo dell'aspirazione è particolarmente indicato per catturare femmine adulte ingorgate all'interno dei siti di riposo, soprattutto lungo le pareti/soffitti di box, di pollai o di ogni tipo di ricovero animale, durante le prime ore della mattina.

- Aspiratore a bocca (Figura 7): tubo di plexiglass di circa 1.5 cm di diametro e di circa 40 cm di lunghezza collegato con un tubo flessibile di gomma per l'aspirazione; tra i due viene posto un filtro (es. velo di tulle).



Figura 7: aspiratore a bocca.

- Una volta catturate, riporre le zanzare in un bicchiere di carta/plastica chiuso superiormente con una rete a maglia sottile fissato con un elastico e sul cui fondo o sul cui lato è stato praticato un foro tale da permettere l'inserimento del tubo dell'aspiratore; chiudere poi il foro con dell'ovatta per impedire la fuga delle zanzare.
- Aspiratore elettrico: utile per la rapida cattura delle zanzare e per eliminare i rischi dell'aspirazione a bocca. Dispositivo costituito da: corpo principale con interruttore e alloggiamento per due pile a torcia (1,5V), contenitore di raccolta (con rete sul fondo), tappo in gomma collegato a un tubo di raccolta.



Figura 8: aspiratore elettrico.

- Una volta effettuata la cattura, togliere il tappo di gomma nero collegato al tubo di aspirazione, chiudere con l'apposito coperchio bianco, spegnere l'aspiratore e rimuovere il contenitore con le zanzare.



Figura 9: barattolo per la raccolta delle zanzare catturate con aspiratore elettrico.

Schema operativo per la cattura larvale e gestione del campione

La cattura larvale può essere utilizzata per migliorare il monitoraggio delle specie di zanzare in una data area e può fungere da valido strumento per la valutazione dell'efficacia degli interventi di lotta e controllo verso gli insetti vettori.

Dovrebbero essere ispezionati i focolai larvali siti in prossimità delle trappole per adulti ed eventualmente presenti in aree dove è stata rilevata la circolazione virale.

Per focolai larvali si intende qualunque raccolta di acqua (naturale o artificiale, perenne o temporanea) in cui vengano rinvenute, anche sporadicamente, larve di zanzara (es. aree allagate aperte e boschive, stagni o pozze, rigagnoli e ruscelli, canali di irrigazione, vasche, abbeveratoi, canalette di scolo e contenitori di varia natura).

Il campionamento va effettuato mediante un apposito «pescalarve» standard di 500 ml (o mediante l'uso di contenitori di plastica o mestoli) per prelevare l'acqua con le larve dal focolaio (Figura 10). In presenza di raccolte d'acqua estese quali stagni, impaludamenti, canali di bonifica, ecc. gli stadi acquatici delle zanzare vanno cercati solamente lungo i bordi erbosi o in pozze isolate dal corpo d'acqua principale.

Usualmente solo le larve di 4 stadio (cioè quelle di maggiori dimensioni) sono utili per l'identificazione di specie.

Una volta che sono state raccolte, le larve possono essere trasferite con una pipetta di plastica in contenitori contenenti etanolo al 70%. Altrimenti, se l'acqua è molto sporca, filtrare con una garza stesa su un colino e sciacquare il contenuto con acqua pulita prima del trasferimento in etanolo al 70%.

- Etichettare il campione, registrando con una matita il sito e la data di cattura.

- Conservare i campioni in etanolo al 70% a temperatura ambiente, al riparo dalla luce diretta ed inviare al laboratorio accompagnato dalla scheda W05.

In alternativa, se le catture larvali sono effettuate con lo scopo di farle sfarfallare, raccogliere l'acqua con le larve in taniche che verranno chiuse con garze ed elastici (per consentire l'entrata di ossigeno). Una volta in laboratorio, mettere il contenuto delle taniche in vaschette coperte da reti a maglie sottili e aspettare che le larve sfarfallino. Una volta sfarfallate, aspirare gli adulti e procedere con la gestione del campione (zanzare adulte).



Figura 10: raccolta larvale mediante l'uso di apposito "pescalarve".

Scelta del sito per il posizionamento delle trappole per esemplari adulti

- ❖ Le trappole devono essere posizionate all'aperto.
- ❖ Non devono essere situate nei pressi di altre fonti di attrazione particolarmente forti, onde evitare fenomeni di competizione o potenziamento. Si dovranno pertanto evitare le prossimità di fonti di luce, calore, anidride carbonica ed altri attrattivi.
- ❖ La scelta deve inoltre andare incontro a ragioni di sicurezza dell'operatore che posiziona la trappola, della trappola stessa e della pubblica sicurezza a meno di essere in possesso di specifici permessi.

Il sito di campionamento deve tener presente di quelle che sono le caratteristiche ecologiche dei siti larvali delle diverse specie di zanzare che si voglia catturare. Il sito di campionamento dovrebbe essere individuato in aree con elevata presenza di raccolte di acqua stagnanti (es. zone irrigue, piccoli stagni, pozze con canali secondari in cui sia presente acqua ferma durante il periodo estivo). Inoltre, relativamente a *Culex*, andrebbero preferite aree caratterizzate dalla presenza di specie migratorie di uccelli o aree in cui precedentemente è stata rilevata la circolazione del WNV in altre specie animali (es. polli o equidi).

Nota: Una volta scelto il sito, occorre che esso venga georeferenziato. Nel tempo può capitare che il sito prescelto non risulti più idoneo e pertanto se ne dovrà scegliere un altro, il più vicino possibile al primo, in modo da poter utilizzare i dati raccolti fino a quel momento.

Predisposizione e posizionamento delle trappole

- Prima di procedere con il posizionamento delle trappole accertarsi che le batterie siano cariche.
- Verificare che sacchetti e contenitori usati per la raccolta degli insetti non presentino aperture e siano integri.
- Verificare che la ventola sia funzionante collegandola brevemente alla batteria.
- Dovuta attenzione deve essere fatta a come si sistema il materiale sul mezzo di trasporto. In particolare la strumentazione (trappole, batterie, contenitore del ghiaccio secco) devono essere disposte in modo che non si muovano troppo durante il tragitto, al fine di scongiurarne eventuali danneggiamenti o causandone l'apertura e la perdita del ghiaccio secco. Prestare attenzione anche alla disposizione delle batterie evitando che gli elettrodi non tocchino fra loro o su superfici metalliche.

- Le trappole vanno posizionate in zone protette da condizioni ambientali avverse (es. forte vento, pioggia diretta), in particolare le trappole di tipo CDC e Gravid devono essere collocate preferibilmente in zone ombreggiate e non esposte al sole del tramonto o dell'alba.

Note per la corretta gestione delle trappole tipo CDC addizionate di CO₂:

- Per stabilire la quantità giusta di ghiaccio secco da mettere in ciascuna trappola occorre tener presente anche la temperatura cui sarà esposta e il formato del ghiaccio (pellet o panetti). I pellet, specie se di piccolo diametro, sublimano più in fretta, ma sono di più facile gestione dei panetti, che spesso devono essere spezzati.
- Raccogliere il ghiaccio secco in un sacchetto di carta prima di metterlo nella trappola, per limitare la formazione di condensa sui fori di uscita del gas.
- Quando si manipola il ghiaccio secco occorre indossare guanti ad isolamento termico e occhiali, in modo da evitare ustioni per contatto con una sostanza che ha una temperatura molto al di sotto dello zero.
- Ricordarsi di portare con sé la scheda dati di sicurezza (SDS) per il ghiaccio secco, da richiedere al fornitore del ghiaccio secco.

Ritiro ed invio dei campioni presso l'IZS competente per territorio.

I sacchetti di raccolta dovrebbero essere ritirati dopo l'alba (intorno alle 8:00 del mattino), ma non troppo tardi, per evitare che tutte le zanzare muoiano per disidratazione prima del ritiro e che le batterie si scarichino, causando la perdita degli esemplari non più trattiene dal flusso d'aria prodotto dalla ventola.

Il ritiro prevede le seguenti operazioni da eseguire necessariamente nell'ordine proposto:

1. verificare che la ventola sia in funzione prima di eseguire qualsiasi operazione; è importante eseguire le successive operazioni di raccolta delle sacche con la ventola funzionante;
2. far convogliare le zanzare verso il fondo della retina di raccolta (trappole CDC e BG-Sentinel) e stringere con una mano la retina nella sua parte priva di zanzare;
3. staccare la retina (trappole CDC e BG-Sentinel) o la camera di raccolta della Gravid Trap e chiuderne l'apertura con l'apposita stringa;
4. mettere da parte il sacchetto o contenitore per la raccolta prestando attenzione a non schiacciare le zanzare;
5. staccare il cavo di alimentazione della trappola e la trappola dal suo supporto;
6. recuperare tutto il materiale (retine e strumentazione).

Durante il trasporto, i sacchi e contenitori devono essere trasportati refrigerati (+4°C) evitando che gli insetti possano essere schiacciati.

Gli insetti possono essere uccisi ponendo le retine in congelatore a -20°C per almeno 15-30 minuti. In alternativa, qualora vi sia del ghiaccio secco residuo nel suo contenitore o nel thermos della CDC, i campioni possono essere riposti al loro interno: in tal modo gli insetti vengono uccisi e rimangono conservati congelati. Successivamente gli insetti uccisi vanno riposti in provette tipo Falcon, tra due strati di cotone idrofilo non eccessivamente pigiato (Figura 11). La provetta deve contenere per circa 1/4 del suo volume del gel di silice o altro dissecante per evitare la formazione di muffe. I due strati di cotone dovranno esser posti in maniera tale che i campioni non si muovano durante la spedizione perdendo i caratteri utili all'identificazione, ma senza che i due strati schiaccino i campioni stessi. I campioni devono essere etichettati (tipo di trappola, luogo e data) e accompagnati dalla scheda W05. Va utilizzata una scheda W05 per ogni data di cattura. Per data di cattura si intende la data della mattina in cui si raccolgono gli insetti.



Figura 11: Falcon contenente insetti disposti tra 2 strati di cotone.

Allegato 8 – Specifiche sull'intervento per il controllo del vettore *Culex pipiens*

Le attività di sorveglianza entomologica previste dal Piano nelle aree ad alto e a basso rischio di trasmissione e le misure da adottare in caso di positività sono finalizzate al rilevamento precoce della circolazione virale attraverso l'individuazione di zanzare infette.

In base al tipo di positività rilevata dal Piano e alla situazione epidemiologica del caso specifico, si possono delineare diversi scenari (di seguito descritti) che richiedono differenti interventi di controllo.

1) Responsabilità

La Regione e le ASL competenti per il territorio, sono responsabili della valutazione e della gestione locale del rischio sanitario. La programmazione, la pianificazione e la valutazione degli interventi di controllo dei potenziali vettori vanno disposti e adattati localmente dal Dipartimento di Prevenzione della ASL. Tale ufficio, supportato da una struttura regionale di competenza, decide l'azione da intraprendere, avvalendosi delle competenze entomologiche disponibili sul territorio e dei Comuni ai quali è demandata l'attività di controllo del vettore. Pertanto, piani d'intervento straordinari vanno implementati e affiancati al più presto a quelli previsti dal protocollo del Piano, al fine di identificare le responsabilità per le diverse azioni da intraprendere e le strutture di riferimento idonee a svolgerle. In particolare, l'Amministrazione pubblica dovrà avvalersi di imprese di disinfestazione pubbliche – se esistenti - o private che assicurino rapidamente e efficacemente l'interruzione della catena di trasmissione della malattia e, qualora l'Amministrazione non disponga di una mappatura georeferenziata dei potenziali focolai larvali presenti su suolo pubblico, sarà richiesto all'impresa disinfestatrice di censire e mappare tutti i fossati, tombini, caditoie ed aree umide oggetto dei trattamenti.

2) Attivazione della procedura d'indagine nel territorio

La procedura d'indagine deve essere attivata da una struttura, rappresentata dall'Autorità Sanitaria competente, idonea a lanciare l'allarme in presenza di casi confermati o sospetti di WND o USUV, sia umani che animali. Per questi ultimi si faccia riferimento alle sezioni rilevanti del Piano.

3) Definizione dell'area d'indagine a seguito di casi umani e relativo sopralluogo

Sebbene sia molto difficile stabilire in assoluto la distanza che una zanzara può percorrere in volo attivo, è possibile affermare che le femmine di *Culex pipiens* non si spostano molto dal focolaio larvale d'origine, né dalla fonte del pasto di sangue disponibile. Per tali presupposti, in caso di circolazione virale, l'area d'indagine viene limitata ad una superficie di circa 200 metri di raggio intorno al caso da WNV/USUV, nel luogo in cui il soggetto si è presumibilmente infettato, che non necessariamente coincide con la residenza, secondo quanto emerso dall'indagine epidemiologica. L'area d'indagine deve essere rapidamente identificata e georeferenziata, riportando nella mappa il numero e la localizzazione di tutti i possibili focolai larvali interni all'area interessata. Il sopralluogo deve valutare la presenza e densità del vettore e l'eventuale necessità di un intervento di controllo. Nel caso si ritenga opportuno eseguire tale intervento, si dovrà valutare l'effettiva area da trattare e i siti specifici (vedi punto 4).

4) Obiettivi e modalità degli interventi di controllo

In presenza di dimostrata circolazione virale, è di cruciale importanza intervenire con tempestività e competenza. Gli interventi descritti dai protocolli operativi che seguono hanno lo scopo, tra l'altro, di circoscrivere l'area dove si sono verificati due o più casi umani di malattia neuroinvasiva o di infezione recente tra loro correlati, e di ridurre rapidamente la densità dell'insetto vettore, per impedire che zanzare già infette possano infettare altri soggetti sani o spostarsi in aree limitrofe.

A seconda dell'area affetta e delle specie colpite, è possibile distinguere diversi scenari:

- a) Caso umano di malattia neuroinvasiva o di infezione recente di accertata importazione di WNV da aree nazionali ad alto rischio di trasmissione o estere: non è previsto alcun tipo di intervento di controllo straordinario.
- b) Singolo caso umano di malattia neuroinvasiva o di infezione recente da WNV non seguito da uno o più casi, correlati nello spazio e nel tempo (vedi punto d): non si ritiene necessario un intervento straordinario adulticida.
- c) Uno o più casi da WNV in equini, animali sentinella e specie aviarie selvatiche, nonché il riscontro dei virus in pool di zanzare: si rimanda a quanto previsto dai singoli protocolli regionali, raccomandando comunque un intervento di tipo ordinario (ricerca ed eliminazione dei focolai larvali e trattamento con larvicidi di quelli non rimovibili) al fine di contenere la crescita della popolazione del vettore nell'area d'indagine.
- d) Cluster di 2 o più casi umani di malattia neuroinvasiva da WNV, la cui correlazione spazio temporale sia stata confermata mediante indagine epidemiologica, le azioni di contrasto al vettore dipendono dal diverso contesto ambientale:
 - d1) area estesamente urbanizzata (densità >1500 abitanti/km²; fonte Eurostat) o mediamente urbanizzata (densità compresa fra 300 e 1500 abitanti/km², fonte Eurostat): si procede intensificando le attività di rimozione dei focolai larvali e attività larvicide nei focolai non rimovibili e procedendo eventualmente con interventi adulticidi nel luogo di presunta esposizione dei casi. In ragione della difficoltà di individuare i potenziali target (ambienti e locali con presenza di zanzare), si raccomanda accurata ispezione del territorio da parte degli operatori, che valuteranno di conseguenza la necessità di azioni di controllo ponendo particolare attenzione a piccole aree verdi, macchie arbustive o fabbricati di servizio, che possano dar rifugio alle zanzare adulte;
 - d2) area scarsamente urbanizzata o rurale (densità <300 abitanti/km²; fonte Eurostat): si procede intensificando le attività di rimozione dei focolai larvali e attività larvicide in quelli non rimovibili.

In presenza di circolazione virale in particolari siti ritenuti sensibili, come ospedali, strutture residenziali protette, aree ricreative, parchi pubblici ecc., oppure in occasione di eventi sociali all'aperto, quali fiere o sagre, che si svolgano tra il crepuscolo e la notte, è necessario valutare l'applicazione di un intervento mirato di disinfestazione con adulticidi.

Per quanto concerne tutti i principi attivi, adulticidi e larvicidi, è bene ricordare che, a parità di efficacia, devono essere scelti quelli con il migliore profilo tossicologico. Inoltre, in assenza di studi condotti su popolazioni locali di *Cx. pipiens*, si consiglia, in maniera preventiva, una rotazione dei prodotti insetticidi impiegati in certe aree, onde evitare che possano insorgere nelle zanzare forme di resistenza ad alcuni principi attivi (vedi Cap. 7).

Intervento adulticida. Tale attività potrà essere eseguita secondo due modalità.

- 1) *Intervento spaziale abbattente*: tale trattamento, da effettuarsi solo in caso di necessità e con le dovute cautele, ha lo scopo di ridurre rapidamente la densità delle zanzare già infette o che potrebbero infettarsi su uccelli viremici. A questo scopo vengono utilizzati prodotti a base di piretroidi di prima generazione sinergizzati o miscele di molecole di prima e seconda generazione (ad esempio fenotrina), veicolate in formulati senza solventi. Tenendo conto che le zanzare in genere non volano molto in alto rispetto al suolo, i prodotti saranno distribuiti con atomizzatore o nebulizzatore puntato verso l'alto con un angolo superiore a 80°, contando poi anche su un effetto di ricaduta. I trattamenti, effettuati con automezzo idoneo che proceda a 5-10 km/h, con particolato a volume basso (goccioline intorno a 50 micron di diametro), dovranno coprire tutta l'area interessata.

Per ottimizzare l'efficacia di questi principi attivi che presentano un rapido effetto abbattente, ma non duraturo, se ne consiglia un uso durante le ore notturne, sia per le abitudini crepuscolari e notturne della zanzara, sia per ridurre al minimo l'effetto denaturante della luce solare su tali insetticidi. Qualora necessario, ulteriori trattamenti potranno essere effettuati in base all'andamento del dato epidemiologico.

2) *Intervento murale di ambienti interni e semi-interni*: tale trattamento deve essere condotto solo dopo che l'indagine entomologica accerti la presenza di zanzare all'interno dei locali e con le dovute cautele. Considerando che *Cx. pipiens* è una zanzara endofila (ovvero che dopo la suzione di sangue digerisce il pasto al coperto), questo intervento ha lo scopo di colpire, in maniera mirata, gli adulti di zanzara che si riparano in certi ambienti durante il giorno. La tipologia dei locali da trattare con insetticidi ad azione residua può risultare molto variabile:

- in ambiente urbano i trattamenti murali ad azione residua possono interessare potenziali siti di riposo della zanzara all'interno dei fabbricati (androni, sottoscala, seminterrati, cantine, lunghi ballatoi, box, locali di servizio vari) e vanno effettuati solamente dopo accurate ispezioni condotte in loco;
- in zona rurale le zanzare possono concentrarsi all'interno di alcuni tipi di fabbricati non abitati, ma accessibili alle zanzare, quali depositi di attrezzi, fienili, garage, pollai, stalle e ricoveri animali in genere. Per questi ultimi, naturalmente, il trattamento murale deve venire effettuato in assenza degli animali stessi. Per quanto riguarda le abitazioni, si tratteranno soltanto le pareti dei locali semichiusi (terrazze, verande, porticati). Qualora porte e finestre non fossero schermate da zanzariere se ne dovrà consigliare la rapida installazione.

I trattamenti murali saranno effettuati con piretroidi ad azione residua (di seconda e terza generazione quali permetrina, deltametrina, cipermetrina, ecc.), applicati con pompe a pressione costante, in ragione di 1 litro di soluzione per 10 m² (100m² con pompa da 10 litri) in esterni, o in locali disabitati, utilizzando anche atomizzatori portatili. Un solo trattamento è sufficiente per assicurare la completa copertura dell'area interessata per varie settimane, ma in caso di necessità è possibile effettuare un secondo ciclo di trattamenti a distanza di 7-10 giorni dal primo.

Intervento larvicida. Per i trattamenti larvicidi è necessario tenere presente che *Cx. pipiens*, oltre a condividere gli stessi focolai con *Ae. albopictus* (contenitori di varia natura, tombini e caditoie stradali), si riproduce anche in focolai ipogei (ad esempio vasche di raccolta delle acque di falda freatica situate al di sotto degli edifici, fondamenta o cantine allagate) e, in zona rurale, in focolai di diversa natura, come canali irrigui, risaie, canalette, fossi, stagni, abbeveratoi, pozze temporanee e altri ristagni d'acqua al suolo, anche contenenti forte carica organica.

Nei casi di emergenza sopra descritti, nell'area interessata dalla circolazione virale, il trattamento larvicida deve essere intensificato rispetto agli interventi routinari condotti a calendario, e deve seguire quello adulticida, se ritenuto necessario. Per il trattamento di fossati e specchi d'acqua, la scelta preferenziale è per i larvicidi biologici a base di batteri sporigeni, estremamente selettivi, quindi efficaci sulle larve di *Cx. pipiens*, e poco nocivi per l'ambiente:

- i prodotti a base di *Bacillus thuringiensis* var. *israeliensis* (B.t.i.), hanno una azione rapidissima (poche ore), ma rimangono attivi solo per pochi giorni, richiedendo dunque trattamenti ripetuti;
- i prodotti a base di *Bacillus sphaericus* (B.s.) presentano una azione più lenta, ma rimangono attivi anche per alcune settimane e per questo motivo potrebbero selezionare ceppi resistenti di *Cx. pipiens*;

- da alcuni anni sono disponibili sul mercato nuove associazioni tra i due batteri che uniscono i pregi dei due prodotti.

Poiché le acque presenti nelle caditoie dei tombini spesso presentano un forte carico organico, i prodotti a base di batteri sporigeni potrebbero risultare poco efficaci, risultando molto più utili in un secondo momento, nella fase di mantenimento. In tali focolai possono essere impiegati i regolatori della crescita (IGR), quali il piriproxyfen e il methoprene o prodotti analoghi (diflubenzuron). Questi principi attivi, seppure molto efficaci sulle larve di zanzara, sono considerati poco selettivi e quindi più dannosi per l'ambiente, rispetto ai prodotti a base di bacilli; inoltre presentano un'azione relativamente più lenta ma prolungata nei focolai larvali. A causa del loro meccanismo d'azione che interferisce con il processo di sviluppo e di muta dell'insetto, la valutazione dell'intervento può risultare più complessa. Al fine di massimizzare l'efficacia del trattamento, potrà utilizzarsi, qualora ritenuto necessario, un misto di IGR e batteri sporigeni.

Anche la scelta del tipo di formulati da impiegare (pastiglie, granulari, emulsioni o sospensioni concentrate) va effettuata in base alle condizioni ambientali e alle necessità operative, seguendo le indicazioni d'uso.

Per il trattamento di focolai di una certa estensione è consigliabile utilizzare formulati dispersibili in acqua (emulsioni o sospensioni concentrate) o granulari (dove fosse necessario penetrare la vegetazione acquatica) piuttosto che tavolette effervescenti o formulati microgranulari, che sono più adatti a piccoli focolai non rimovibili in un contesto peri-domestico. Il trattamento dei tombini nei fondi privati può essere effettuato anche dai proprietari stessi dopo il primo sopralluogo dell'autorità sanitaria (sono disponibili blister di tavolette pre-dosate per un uso domestico).

In alternativa, è possibile utilizzare film monomolecolari, a base siliconica, perché mostrano una buona efficacia come mezzo fisico di controllo delle larve di zanzara. È bene ribadire che, in assenza di studi ulteriori, se ne consiglia un uso professionale, in ambiente urbano, rivolto esclusivamente al trattamento dei tombini di raccolta delle acque grigie, confinato ai sistemi fognari muniti di depuratore.

Numero e periodicità dei trattamenti, dipendono dal tipo di principio attivo e dal formulato scelti. Inoltre, sebbene alcuni formulati possano rimanere attivi per oltre 3-4 settimane, i trattamenti larvicidi vanno comunque ripetuti in caso di forti piogge.

Intervento di bonifica ambientale. Parallelamente all'intervento di disinfestazione, un'altra azione da condurre rapidamente in situazioni di emergenza, è la rimozione dei focolai larvali peri-domestici in giardini, orti, cortili, terrazzi o balconate, attraverso una capillare ispezione "porta a porta" delle abitazioni presenti nell'area interessata.

5) Interruzione del contatto uomo-vettore

Per evitare di essere punti da una zanzara in zona di circolazione virale (presenza di vettori già infetti), si può ricorrere a misure di protezione individuale, che consistono, per chi dovesse protrarre le proprie attività oltre il crepuscolo, nell'uso di un abbigliamento idoneo (che lasci scoperte il minor numero possibile di zone corporee), o di preparati insetto-repellenti per uso topico [ad esempio N-dietiltoluamide (DEET) o icaridina (KBR 3023)], da spruzzare o spalmare sulle parti scoperte del corpo. Per quanto riguarda invece le abitazioni, per evitare l'ingresso delle zanzare, si deve ricorrere all'uso di zanzariere a maglie fitte da collocare su porte e finestre. Spirali fumigene (zampironi, solo per uso esterno) o elettro-emanatori di insetticida (per interni) possono risultare utili per mantenere le zanzare lontane da aree di piccole dimensioni.

Allegato 9 – Scheda per la segnalazione di un caso umano di infezione da virus WN - USUTU



SCHEDA PER LA SEGNALAZIONE DI UN CASO UMANO DI INFEZIONE DA VIRUS WEST NILE - USUTU



I dati della scheda dovranno essere inseriti nel portale al seguente indirizzo <https://www.iss.it/site/rmi/arbo/>²⁷

West Nile Virus (WNV) |__| Usutu Virus (USUV) |__| Coinfezione WNV / USUV |__|

Dati della segnalazione

Data di segnalazione: |__|

Regione: |__| Asl: |__|

Dati di chi compila la scheda

Nome e Cognome del Medico: |__|

Telefono: |__| E-mail: |__|

Informazioni Generali

Nome: |__| Cognome: |__|

Sesso: M |__| F |__| Data di nascita: |__| Comune di residenza: |__|

Donatore: Sì |__| No |__| Ha donato nei 28 giorni precedenti: Sì |__| No |__|

Tipologia di donatore: Sangue |__| Cellule |__| Tessuti |__| Organi |__|

Luogo di più probabile esposizione: (presenza nel luogo nelle 3 settimane precedenti l'inizio della sintomatologia)

Nazione: |__|

Se ITALIA, Indirizzo: |__| Comune: |__|

Indicare se si tratta di: Domicilio abituale |__| Altro domicilio |__|

Anamnesi

Per TRASFUSIONE di sangue o emocomponenti nei 28 giorni precedenti l'inizio dei sintomi? Sì |__| No |__| Non noto |__|

Per TRAPIANTI di organi/tessuti/cellule nei 28 giorni precedenti l'inizio dei sintomi? Sì |__| No |__| Non noto |__|

Informazioni sullo Stato Vaccinale

Il paziente è stato vaccinato per: Tick Borne Encephalitis: Sì |__| No |__| Non noto |__|
Febbre Gialla: Sì |__| No |__| Non noto |__|
Encefalite Giapponese: Sì |__| No |__| Non noto |__|

Informazioni Cliniche

Presenza di sintomi: Sì |__| No |__|*

Febbre: Sì |__| No |__| Non noto |__| Data inizio febbre/altri sintomi: |__|

Manifestazione clinica: Encefalite |__|
Meningite |__|

²⁷ Solo nel caso in cui non sia possibile l'inserimento dei dati nel portale, compilare la scheda in stampatello in modo leggibile e inviarla via fax o email sia al Ministero della Salute (fax: 06 59943096 e-mail: malinf@sanita.it) che all'ISS (fax 06 49902476 email: sorveglianza.arbovirossi@iss.it).

Poliradiculoneurite ☐ (Sindrome di Guillain Barré atipica)
 Paralisi flaccida acuta ☐
 Altro, *specificare* ☐ _____

Condizioni di rischio pre-esistenti: Sì ☐ No ☐ Non noto ☐

Se sì, *specificare* _____

Il paziente è stato ricoverato? Sì ☐ No ☐ Non noto ☐

Se sì, **Data ricovero:** _____ **Nome Ospedale:** _____

Esami di Laboratorio

LIQUOR: Sì ☐ No ☐ Non noto ☐

Data prelievo del campione: _____

☐ IgM Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

☐ IgG Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

☐ PCR Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

☐ Isolamento virale Pos ☐ Neg ☐

SIERO / SANGUE: Sì ☐ No ☐ Non noto ☐

Data prelievo del campione: _____

☐ IgM Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

☐ IgG Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

☐ Neutralizzazione Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

☐ PCR Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

☐ Test NAT Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

☐ Isolamento virale Pos ☐ Neg ☐

URINE: Sì ☐ No ☐ Non noto ☐ **Data prelievo del campione:** _____

☐ PCR Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

Solo per WNV, se effettuato il sequenziamento indicare: Lineage 1: ☐ Lineage 2: ☐ Altro: ☐

Invio del campione al Laboratorio presso ISS: Sì ☐ No ☐ se sì, **Data di invio:** _____

Esito e Follow-up (aggiornare a 30 giorni)

Esito: Guarito ☐ **Data Esito (ultimo aggiornamento):** _____

In miglioramento ☐

Grave ☐

Deceduto* ☐

Non noto ☐

Non applicabile ☐

Comparsa di sintomi successiva a riscontro NAT positiva ☐

Classificazione

| | CONFERMATO | PROBABILE |
|----------------------------|--------------------------|--------------------------|
| Caso: Neuroinvasivo | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| Solo Febbre | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| Sintomatico altro | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| Donatore | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| Asintomatico | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |

Caso: AUTOCTONO (stessa Regione) ☐ AUTOCTONO (proveniente da altra Regione) ☐ IMPORTATO ☐ (da Stato Estero)

Note:

*Si raccomanda di indicare nel sistema di sorveglianza come “decaduti” solo casi notificati per cui il decesso è ragionevolmente attribuibile all’infezione notificata.

Allegato 10 – Specifiche sull'intervento per il controllo di Aedes albopictus in caso di circolazione virale accertata o sospetta

1) Responsabilità

La Regione/PA e le ASL competenti per il territorio sono responsabili della valutazione e della gestione locale del rischio sanitario derivante dalla circolazione di un arbovirus trasmesso da *Aedes*. Le Regioni/PA individuano e nominano un proprio Referente per interfacciarsi con le Autorità Sanitarie, sia a livello nazionale (MdS e ISS) che locale (ASL, Sindaci, ecc.) e per coordinare le attività in caso di emergenze sanitarie (vedi Cap. 2). La programmazione, la pianificazione e la valutazione degli interventi di controllo dei potenziali vettori vanno disposti e adattati localmente dal Dipartimento di Prevenzione della ASL. Tale ufficio, supportato da una struttura regionale di competenza, decide l'azione da intraprendere, avvalendosi delle competenze entomologiche disponibili sul territorio e dei Comuni ai quali è demandata l'attività di controllo del vettore.

Pertanto, piani d'intervento straordinari, in cui vengono identificate tutte le azioni da intraprendere in caso di emergenza e le strutture idonee a svolgerle, andranno previsti a livello locale e dovranno essere attivati per rafforzare le attività ordinarie di controllo delle zanzare, già in atto sul territorio. A questo scopo, ove presente, il Comune può avvalersi del servizio di disinfestazione pubblico, o in alternativa di imprese private. Il Comune dovrebbe prevedere, oltre agli interventi ordinari di controllo del vettore, anche i protocolli operativi per gli interventi in emergenza in presenza di casi umani di arbovirosi; inoltre, qualora l'Amministrazione non disponga di una mappatura georeferenziata dei potenziali focolai larvali presenti su suolo pubblico, sarà richiesto all'impresa disinfestatrice di censire e mappare tutti i focolai larvali (tombini, fossati, caditoie ecc.) oggetto dei trattamenti.

2) Definizione dell'area d'indagine a seguito di casi umani e relativo sopralluogo

La procedura d'indagine deve essere attivata dall'Autorità Sanitaria competente in presenza di casi umani di arbovirosi trasmesse da zanzare del genere *Aedes*. Sebbene sia molto difficile stabilire in assoluto la distanza che una zanzara può percorrere in volo attivo, si può affermare che anche le femmine di *Aedes* non si spostano molto dal focolaio larvale d'origine. Per tali presupposti, in caso di circolazione virale, l'area d'indagine, e quindi eventualmente d'intervento, viene limitata ad una superficie di circa 200 metri di raggio intorno al luogo in cui il soggetto si è presumibilmente infettato. L'indagine epidemiologica dovrà valutare se, oltre all'abitazione, vi siano altri luoghi a rischio dove il soggetto può aver trascorso la maggior parte della propria giornata e dove sia stato potenzialmente esposto alla puntura di zanzare ad attività diurna, come la zanzara tigre (come ad es. ambienti esterni di scuole, luoghi di lavoro, centri anziani ed altre aree ricreative).

L'area d'indagine deve essere rapidamente identificata, e, qualora non sia abbiano dati di localizzazione a supporto, deve essere georeferenziata la posizione di tutti i possibili focolai larvali interni all'area.

L'acquisizione di dati da un monitoraggio già attivo, se presente, e il sopralluogo da parte di personale competente, permetterà di valutare la necessità di un intervento di controllo, anche in base a fattori climatici ed ambientali. Durante il sopralluogo si valuteranno la presenza del vettore, se possibile l'eventuale densità, e le effettive aree da trattare, che dipenderanno dall'ambiente e dalla tipologia abitativa dell'area stessa, oltre che dal numero di casi rilevato. In tale occasione, sarà possibile segnalare eventuali ostacoli che potrebbero rallentare l'intervento stesso e richiedere, qualora necessario, l'ausilio della Polizia Municipale (es. problemi di circolazione o impossibilità di accesso all'area segnalata).

In caso di allerta, la ASL competente, contatta l'Autorità Sanitaria Locale (Sindaco/i) per avviare tempestivamente gli interventi di controllo del vettore. Il Comune potrà provvedere ad

emanare e diffondere una relativa “Ordinanza Sindacale” che avvisi la popolazione sui potenziali rischi di contagio e che indichi le opportune misure di bonifica primaria e di igiene ambientale a cui la cittadinanza deve attenersi (eliminazione dei focolai larvali rimovibili, trattamento e/o copertura di quelli inamovibili), imponendo, se necessario, la possibilità di accedere alle aree private da parte degli operatori dell’impresa di disinfestazione.

3) Il Sistema di Monitoraggio

Le recenti epidemie di Chikungunya in Italia hanno chiaramente evidenziato, oltre all’urgenza di una diagnosi clinica tempestiva, la necessità di monitorare la presenza e densità del vettore implicato nella circolazione della malattia, durante il periodo di maggior rischio (1 giugno – 31 ottobre). Questo intervallo di tempo può essere esteso ad aprile-maggio e a novembre, laddove le condizioni climatiche e ambientali risultino particolarmente favorevoli per lo sviluppo del vettore.

In assenza di casi umani di arbovirosi:

In assenza di circolazione virale, *Ae. albopictus* è considerata un problema di tipo ambientale perché fonte di fastidio, specialmente in presenza di alte densità di popolazione. Poiché *Ae. albopictus* è ormai ampiamente diffusa sul territorio, per l’amministrazione comunale risulta difficile e dispendioso economicamente e dal punto di vista delle risorse umane, predisporre un monitoraggio capillare su tutto il territorio di competenza. Per questo motivo, si sollecita l’implementazione di un sistema di monitoraggio *Hot Spot* che preveda il posizionamento di alcune stazioni di rilevamento (vedi Par. 2.3.3.). In questo caso si possono prediligere le ovitracce e/o trappole BG Sentinel®, il cui numero e collocazione potranno essere stabiliti con la consulenza di esperti entomologi e con le altre Autorità sanitarie competenti per territorio. In particolare, si dovranno scegliere aree al di sotto di 600 m slm, nelle quali la popolazione risulta maggiormente esposta alle punture della specie, come le grandi città, i centri urbani costieri e di pianura, e siti particolarmente sensibili, quali parchi, giardini, scuole, ospedali, cimiteri ecc. Questo sistema permetterà di acquisire dati utili circa la presenza e l’abbondanza della zanzara tigre, l’inizio e il termine della sua attività trofica con le fluttuazioni stagionali durante l’anno. Queste informazioni risulteranno utili non solo per valutare l’opportunità del trattamento insetticida in determinate condizioni climatiche, ma saranno anche in grado di stimare localmente la qualità del trattamento effettuato. Qualora nell’area monitorata si verificassero uno o più casi umani da arbovirosi, sarà necessario, dopo aver acquisito il dato dalle ovitracce posizionate, rimuoverle prima che vengano effettuati gli interventi di controllo, per poi attivare i protocolli esposti successivamente al punto 4. Infine, il sistema *Hot Spot*, attivato in particolari siti sensibili, detti *Point of Entry* (porti, aeroporti, interporti), potrebbe essere in grado di rilevare la possibile introduzione di nuove *Aedes* invasive, come ad es. *Aedes aegypti* (vedi Cap. 6).

L’attività di monitoraggio può essere condotta anche attraverso la raccolta delle forme immature (larve e pupe), ispezionando a campione i potenziali focolai larvali, come ad es. i tombini. In questo caso, si otterranno informazioni su *Ae. albopictus* e *Cx. pipiens*, che spesso in ambiente urbano condividono questa tipologia di focolai, ma anche sull’efficacia dei trattamenti larvicidi e sulla possibile insorgenza di fenomeni di resistenza ai principi attivi impiegati (vedi Cap. 7)

In presenza di casi umani importati e/o autoctoni:

Qualora, il sopralluogo e la contestuale indagine epidemiologica, evidenziassero la presenza di casi di febbre da virus Chikungunya, Dengue o Zika in un’area dove non sia attivo un sistema di monitoraggio del vettore, questo va messo in opera nell’area di possibile esposizione per evidenziare la presenza ed eventuale densità di *Aedes*. Poiché vi è la necessità di avere una tempestiva informazione sulla presenza del vettore (adulti e larve), è necessario utilizzare

sistemi che diano tali informazioni in tempi rapidi. Pertanto il monitoraggio può essere effettuato nei seguenti modi:

- posizionamento di una trappola BG Sentinel® con attrattivo (Lure, Octenolo, ecc) o attivate con CO₂ all'interno o in prossimità dell'abitazione del caso umano in funzione dal primo mattino al crepuscolo;
- valutazione della presenza di adulti per osservazione diretta;
- verifica della presenza di focolai larvali attivi sia in area pubblica che privata.

Gli adulti delle zanzare catturate potranno essere utilizzati per la ricerca virologica dell'agente patogeno. Inoltre l'utilizzo di BG Sentinel® e l'osservazione di adulti o di larve permetterà di valutare anche l'efficacia dei trattamenti che verranno attivati, dando indicazioni sulla necessità o meno di ulteriori interventi (vedi paragrafo 5). La trappola potrà essere attivata subito dopo il primo ciclo di trattamento insetticida e, qualora fosse rilevato un caso introdotto, resterà in funzione per le successive due settimane dall'intervento, al termine delle quali il follow-up verrà sospeso; in presenza di casi autoctoni o focolai epidemici sarà lasciata attiva per tutta la stagione (fino ad ottobre, o, in caso permangano condizioni favorevoli, fino a fine novembre).

Il numero di trappole da utilizzare dipenderà dal numero di casi, dall'ampiezza dell'area interessata, e della tipologia abitativa; comunque se ne posizionerà almeno una per una superficie di 100-200 m di raggio intorno al luogo di presunta esposizione. Prima dell'eventuale intervento insetticida e dopo aver acquisito il dato del monitoraggio, saranno rimosse.

Tutti i dati entomologici raccolti localmente (sia in caso di circolazione virale che di monitoraggio di routine) saranno inviati a ciascun Referente regionale per le opportune valutazioni.

4) Obiettivi e modalità degli interventi di controllo

In presenza di casi importati o autoctoni di arbovirosi, è di cruciale importanza intervenire con tempestività e competenza. Gli interventi descritti dai protocolli operativi che seguono, hanno lo scopo di ridurre drasticamente e rapidamente la densità dell'insetto vettore, dopo aver circoscritto l'area dove si sono verificati uno o più casi. Per tutte le attività ispettive e di controllo sarà bene avvalersi di personale esperto e qualificato.

L'intervento di controllo, in caso di emergenza, si basa sostanzialmente su due attività, distinte ma contemporanee:

- disinfestazione dell'area interessata con insetticidi, dando precedenza agli interventi adutticidi, sia su suolo pubblico che nelle proprietà private;
- ricerca ed eliminazione dei focolai larvali peri-domestici, con ispezioni "porta a porta" delle abitazioni comprese nella zona segnalata.

A completamento dell'intervento straordinario, andranno potenziate le attività di informazione dei residenti sul rischio in corso (vedi Cap. 2).

Definizione dell'area da trattare

In presenza di un singolo caso sospetto o confermato, l'area da trattare sarà compresa entro un raggio non inferiore a 100 m (con valore ottimale di 200 m da valutare in base alla tipologia e densità abitativa) dall'abitazione o dal sito di presunta esposizione e potrà essere ulteriormente ampliata di altri 200 m qualora si verificassero altri casi all'interno di questa prima fascia. In presenza di focolai epidemici, soprattutto in area urbanizzata, l'area da trattare e le relative modalità di intervento andranno stabilite di volta in volta, dopo accurata ispezione del territorio, possibilmente utilizzando come confini al trattamento, barriere naturali o artificiali

(es. un corso d'acqua, un'ampia zona incolta, un parco pubblico, una strada a grande percorrenza, lunghi edifici a più piani ecc.).

Intervento adulticida

Tale attività potrà essere eseguita secondo due modalità:

- **Intervento spaziale abbattente:** per ottimizzare l'efficacia di questi principi attivi che presentano un rapido effetto abbattente, ma non duraturo, questi trattamenti vanno effettuati preferenzialmente durante le prime ore del mattino (tranne che in presenza di alveari nelle vicinanze dell'area trattata, dove è preferibile evitare il trattamento al mattino) o al tramonto, per colpire le zanzare rispettivamente all'inizio e alla conclusione dell'attività trofica diurna e per ridurre al minimo l'effetto denaturante dei raggi solari sugli insetticidi. Si utilizzeranno prodotti a base di piretroidi di prima generazione sinergizzati o miscele di molecole di prima e seconda generazione (ad esempio fenotrina), veicolate in formulati senza solventi. Tenendo conto che la zanzara tigre vola a poca distanza dal suolo, i prodotti saranno distribuiti con atomizzatore o nebulizzatore puntato verso l'alto con un angolo superiore a 80°, contando poi anche su un effetto di ricaduta. I trattamenti, effettuati con automezzo idoneo che proceda a 5-10 km/h, con particolato a volume basso (goccioline intorno a 50 micron di diametro), dovranno coprire tutta l'area interessata. Qualora necessario, ulteriori trattamenti potranno essere effettuati in base all'andamento del dato epidemiologico.
- **Intervento residuale:** trattandosi di specie prevalentemente esofila (*Ae. albopictus* digerisce il pasto di sangue all'aperto), il trattamento dei siti di riposo con insetticidi ad azione residua ricopre un ruolo importante. Questi trattamenti vanno effettuati sul verde presente lungo i bordi delle strade dell'area interessata (siepi, piante arbustive, alberi bassi, cespugli, erba alta). L'atomizzatore automontato (su mezzo che procede con velocità pari a circa 5-10 km/h) verrà utilizzato con lento movimento, trattando una fascia di verde fino a 3 m d'altezza. Il particolato deve essere grossolano (100-200 micron) e il trattamento deve essere bagnante. L'azione può essere integrata dall'impiego di una pompa a pressione costante o di un irroratore ad alta pressione che emette goccioline di 150-200 micron di diametro, eseguita da un operatore che proceda a piedi e che utilizzi la lancia in modo da rilasciare la prevista quantità di principio attivo per m² di superficie (come da istruzioni del prodotto utilizzato in base alla pressione d'uscita). Stesso tipo di trattamento si effettuerà sulla vegetazione all'interno delle proprietà private, che sarà trattata, dove possibile, mediante lancia, atomizzatori o pompe spalleggiate. I principi attivi da impiegare sono piretroidi di seconda e terza generazione, dotati di buona attività residuale. Va sottolineato che alcuni di questi principi attivi, come deltametrina, cipermetrina e permetrina, specialmente se formulati con solventi organici, possono esplicare una azione irritante, allontanando le zanzare prima che abbiano assunto la dose letale di insetticida. L'etofenprox sembra non possedere questo effetto e test recenti ne hanno evidenziato una buona persistenza. Un solo trattamento è sufficiente per assicurare la completa copertura dell'area interessata per varie settimane, ma in caso di necessità è possibile effettuare un secondo ciclo di trattamenti a distanza di 7-10 giorni dal primo. I trattamenti ad effetto residuale hanno un forte impatto sulle popolazioni di artropodi non bersaglio, fra cui le api, e accelerano l'insorgenza della resistenza agli insetticidi sia da parte delle zanzare sia degli insetti fitofagi. Pertanto la tecnica di irrorare con trattamenti di copertura le essenze arboree e arbustive in modo sistematico e continuativo deve essere evitata. Prima di decidere l'intervento dovrà essere posta particolare attenzione alla presenza di fioriture in atto nonché di eventuale melata nel qual caso l'intervento dovrà essere procrastinato.

Intervento larvicida

Gran parte dei focolai larvali di *Ae. albopictus* è rappresentata da contenitori di varia natura, soprattutto su suolo privato, con acqua che permetta lo sviluppo delle larve. Sul suolo pubblico invece, i focolai di *Ae. albopictus* sono costituiti principalmente da tombini e caditoie per lo smaltimento delle acque di superficie. L'ispezione capillare e la ricerca di focolai larvali, su suolo pubblico e privato, va condotta possibilmente subito prima dei trattamenti insetticidi e sarà ripetuta, negli stessi siti, prima di ogni intervento successivo. Nelle aree private i trattamenti vanno riservati ai focolai non rimovibili (vasche, fontane, tombini ecc.) che possono essere effettuati anche dai proprietari stessi dopo il primo sopralluogo delle autorità (sono disponibili blister di tavolette pre-dosate per un uso settimanale). Nei casi di emergenza descritti, il trattamento larvicida deve seguire quello adulticida, a cui va data comunque la precedenza. Per il trattamento dei tombini, è possibile scegliere fra larvicidi biologici a base di batteri sporigeni, *Bacillus thuringensis* var. *israeliensis* (B.t.i.) da solo (che però rimane attivo solo per pochi giorni) o in associazione con *Bacillus sphaericus* (B.s.) che, pur avendo scarsa attività sulle larve di Aedini, in qualche modo prolunga l'azione del primo e regolatori della crescita (IGR) o prodotti analoghi, che sono più vantaggiosi dal punto di vista economico però necessitano di valutazioni di efficacia condotte in laboratorio per via dell'intrinseco meccanismo d'azione. Tuttavia, poiché spesso le acque presenti nelle caditoie dei tombini presentano un forte carico organico, i prodotti a base di batteri sporigeni potrebbero in alcuni casi risultare poco efficaci, mentre possono risultare molto più utili in un secondo momento, nella fase di mantenimento. Pertanto, per i primi trattamenti potrà utilizzarsi, qualora necessario, un misto di IGR e batteri. Anche la scelta del tipo di formulati da impiegare (pastiglie, granulari o emulsioni o sospensioni concentrate) va effettuata in base alle condizioni ambientali e alle necessità operative, seguendo le indicazioni d'uso. In alternativa, è possibile utilizzare film monomolecolari, a base siliconica, perché mostrano una buona efficacia come mezzo fisico di controllo delle larve di zanzara. È bene ribadire che, in assenza di studi ulteriori, se ne consiglia un uso professionale, in ambiente urbano, rivolto esclusivamente al trattamento dei tombini di raccolta delle acque grigie, confinato ai sistemi fognari muniti di depuratore. Numero e periodicità dei trattamenti, dipendono dal tipo di principio attivo e dal formulato scelti. Inoltre, sebbene alcuni formulati possano rimanere attivi per oltre 3-4 settimane, i trattamenti larvicidi vanno comunque ripetuti in caso di forti piogge.

Per quanto concerne tutti i principi attivi, adulticidi e larvicidi, è bene ricordare che, a parità di efficacia, devono essere scelti quelli con il migliore profilo tossicologico. Inoltre, si consiglia, in maniera preventiva, una rotazione dei prodotti insetticidi impiegati in certe aree, onde evitare che possano insorgere nelle zanzare forme di resistenza ad alcuni principi attivi.

Intervento di bonifica ambientale

Parallelamente all'intervento di disinfezione, un'altra azione da condurre rapidamente in situazioni di emergenza, è la rimozione dei focolai larvali in giardini, orti, cortili, terrazzi o balconate, attraverso una capillare ispezione "porta a porta" delle abitazioni presenti nell'area interessata. A ciò va accompagnata l'informazione sui corretti comportamenti da adottare per evitare la proliferazione delle larve della zanzara tigre (vedi Cap. 2).

In allegato 11 è riportato l'elenco dei biocidi presenti sul mercato italiano, mentre in allegato 12 sono descritte le deroghe relative alla messa a disposizione sul mercato e all'uso dei biocidi.

Tempistica dei trattamenti

Da giugno ad ottobre (periodo estendibile ad aprile-maggio e novembre, in base alle condizioni climatiche e alle indicazioni del sistema di monitoraggio), in presenza di casi di arbovirosi, importati o autoctoni, l'Autorità sanitaria preposta deve attivare l'intervento antivettoriale entro le 24h dalla notifica.

In particolare, in presenza di singoli casi umani, importati o autoctoni è previsto un ciclo di trattamenti adulticidi nei tre giorni successivi alla notifica, da condurre capillarmente, sia su suolo pubblico che privato, e parallelamente al trattamento larvicida e di bonifica ambientale. Qualora i casi probabili non vengano confermati, i successivi interventi non verranno effettuati.

In presenza di una epidemia in corso, che insista su una vasta area, vanno previsti trattamenti adulticidi e larvicidi contemporanei a partire dalle abitazioni dei casi. Nei giorni successivi, i trattamenti vengono estesi ad aree limitrofe non ispezionate/trattate, fino a copertura completa dell'area interessata dall'epidemia. Successivi cicli completi di intervento a copertura dell'intera area colpita saranno condotti in base all'andamento del dato epidemiologico e alle indicazioni del sistema di monitoraggio, e comunque fino a cessato allarme. Il numero di squadre che deve operare sul territorio, viene deciso di concerto con le Autorità competenti e con gli esperti entomologi, a seconda dell'estensione del focolaio epidemico e della tipologia abitativa dell'area interessata (e quindi della rapidità con cui i mezzi e uomini possono spostarsi ed operare sul territorio).

I vari interventi andranno replicati in caso di pioggia.

5) Valutazione degli interventi e follow-up dell'area trattata

Premesso che, in presenza di casi umani di arbovirosi e in assenza di un sistema di monitoraggio già attivo sul territorio, è necessario intervenire tempestivamente abbattendo la popolazione di zanzare, è di fondamentale importanza valutare l'efficacia degli interventi realizzati e seguire l'evoluzione del fenomeno (follow-up dell'area trattata). A tal fine verranno posizionate delle trappole (con le modalità indicate nel paragrafo 3), che rimarranno attive per due settimane consecutive, in presenza di casi importati, mentre il periodo sarà esteso a tutta la stagione in presenza di casi autoctoni o episodi epidemici. Per valutare l'intervento adulticida si deve stimare la densità relativa del vettore nell'area trattata, confrontando i dati raccolti nell'indagine entomologica prima e dopo il trattamento.

La valutazione dei risultati dell'intervento di controllo deve essere affidata ad un esperto entomologo e comunque ad un soggetto diverso da quello che ha effettuato il controllo stesso.

6) Interruzione del contatto uomo-vettore

Per evitare di essere punti da una zanzara in zona di circolazione virale (presenza di vettori già infetti), si può ricorrere a misure di protezione individuale, che consistono, per chi dovesse protrarre le proprie attività oltre il crepuscolo, nell'uso di un abbigliamento idoneo (che lasci scoperte il minor numero possibile di zone corporee), o di preparati insetto-repellenti per uso topico (ad esempio N-dietiltoluamide (DEET) o icaridina (KBR 3023)), da spruzzare o spalmare sulle parti scoperte del corpo. Per quanto riguarda invece le abitazioni, per evitare l'ingresso delle zanzare, si deve ricorrere all'uso di zanzariere a maglie fitte da collocare su porte e finestre. Spirali fumigene (zampironi, solo per uso esterno) o elettro-emanatori di insetticida (per interni) possono risultare utili per mantenere le zanzare lontane da aree di piccole dimensioni.

Allegato 11 – Biocidi

Il **Regolamento (UE) n. 528/2012** del Parlamento europeo e del Consiglio, del 22 maggio 2012, relativo alla messa a disposizione sul mercato e all'uso dei biocidi, ha lo scopo di migliorare il funzionamento del mercato interno attraverso l'armonizzazione delle norme relative alla messa a disposizione sul mercato e all'uso dei biocidi, garantendo anche un elevato livello di tutela della salute umana e animale e dell'ambiente. Le disposizioni del Regolamento si fondano sul principio di precauzione. La protezione delle categorie di persone più deboli è oggetto di particolare attenzione.

Il regolamento europeo entra in vigore prevedendo comunque un periodo di transizione. Attualmente alcuni prodotti, presidi medico chirurgici, in Italia vengono autorizzati ai sensi del DPR 392/98 e del provvedimento 5 febbraio 1999, tale norma nel tempo verrà completamente sostituita dal regolamento europeo.

Il Regolamento (UE) 528/2012 prevede che i principi attivi, per essere utilizzati nei prodotti biocidi o anche nei presidi medico chirurgici debbano essere in revisione secondo il Regolamento UE sui biocidi n. 528/2012 o essere stati approvati ed inseriti nella lista positiva per il tipo di prodotto corrispondente.

Di seguito il link al sito dell'European Chemicals Agency (ECHA), dove è possibile trovare l'elenco aggiornato dei principi attivi che sono in revisione o che sono stati approvati, e che perciò possono essere utilizzati come insetticidi. Il sito viene costantemente aggiornato seguendo il processo di revisione da parte degli stati membri.

https://echa.europa.eu/it/information-on-chemicals/biocidal-active-substances?p_p_id=dissactivesubstances_WAR_dissactivesubstancesportlet&p_p_lifecycle=1&p_p_state=normal&p_p_mode=view&p_p_col_id=column-1&p_p_col_pos=2&p_p_col_count=3&dissactivesubstances_WAR_dissactivesubstancesportlet_javax.portlet.action=dissActiveSubstancesAction

Le sostanze contenute nei prodotti possono essere più o meno pericolose per l'uomo e per l'ambiente.

Tali sostanze perciò possono essere divise in sostanze candidate alla sostituzione, potenziali candidate alla sostituzione, non candidate alla sostituzione e sostanze che non destano preoccupazione.

Una sostanza può essere classificata candidata alla sostituzione quando ha delle caratteristiche tali da ritenere necessario voler limitare la sua permanenza sul mercato. Mentre una sostanza che non desta preoccupazione è una sostanza che non sembrerebbe presentare preoccupazioni per l'essere umano e per l'ambiente.

Si richiama comunque gli utilizzatori di prodotti insetticidi a leggere e ad attenersi a quanto riportato nell'etichetta del prodotto. Tutti i prodotti presenti sul mercato italiano per poter essere utilizzati e venduti devono essere autorizzati dal Ministero della Salute e pertanto riportare la dicitura:

AUTORIZZAZIONE DEL MINISTERO DELLA SALUTE N.

PRODOTTO BIOCIDA o PRESIDIO MEDICO CHIRURGICO

Allegato 12 – Deroghe previste dal Regolamento (UE) n. 528/2012 del Parlamento europeo e del Consiglio, del 22 maggio 2012, relativo alla messa a disposizione sul mercato e all'uso dei biocidi

Gli articoli da 55 a 57 del Regolamento (UE) 528/2012 prevedono **deroghe** ai requisiti generali, deroghe per la ricerca e sviluppo e l'esenzione dalla registrazione ai sensi della normativa REACH.

Nell'articolo 55 troviamo tre tipologie di deroghe.

1) Autorizzazione per un uso limitato e controllato.

Uno Stato membro può consentire la messa a disposizione sul mercato o l'uso di un prodotto biocida, che non è autorizzato se vi è un pericolo imprevisto per la salute pubblica o degli animali o l'ambiente che non può essere contenuto con altri mezzi. Tali prodotti biocidi possono essere immessi sul mercato solo per un uso limitato e controllato e sotto la supervisione dello Stato membro che lo ha autorizzato e per un periodo non superiore a 180 giorni. Solo con una richiesta motivata dello Stato membro, la Commissione Europea estendere tale periodo per non più di 550 giorni.

2) Autorizzazione provvisoria

Per un prodotto biocida contenente una nuova sostanza attiva non ancora approvata, lo Stato membro può concedere un'autorizzazione provvisoria per un periodo non superiore a tre anni, rinnovabile per un anno. Tale autorizzazione provvisoria può essere concessa solo dopo che lo Stato membro, che ha valutato la nuova sostanza attiva, ha presentato una raccomandazione per l'approvazione di questa sostanza e lo Stato membro che ha ricevuto la domanda di autorizzazione provvisoria ritenga che il prodotto rispetti le disposizioni di cui all'articolo 19, paragrafo 1 punti (b), (c) e (d) tenendo conto dei fattori di cui all'articolo 19, paragrafo 2, del regolamento biocidi.

3) Autorizzazione rilasciata per proteggere il patrimonio culturale

Un prodotto biocida, che contiene un principio attivo non approvato, può essere autorizzato dall'autorità competente dello Stato membro se questo principio attivo è essenziale per la protezione del patrimonio culturale e non esistono alternative appropriate sul mercato. Una domanda contenente la debita giustificazione deve essere presentata dallo Stato membro alla Commissione e l'autorizzazione può essere fornita solo con il consenso della Commissione.

Ai sensi dell'articolo 56, prove ed esperimenti a fini di ricerca e sviluppo scientifici o finalizzati ai prodotti e ai processi, che interessano un biocida non autorizzato o una sostanza attiva non approvata destinata esclusivamente all'uso in un prodotto biocida, possono aver luogo solo a determinate condizioni.

Più precisamente le disposizioni dovrebbero applicarsi solo alle società che intendono iniziare:

(a) l'attività di ricerca e sviluppo (R&S) di nuove sostanze attive (ovvero non presenti sul mercato prima del 14 maggio 2000);

(b) l'attività di ricerca e sviluppo su sostanze esistenti che non beneficiano delle disposizioni transitorie di cui agli articoli 89 e 93 (ossia non fanno parte del programma di revisione). Può riguardare, ad esempio, il principio attivo esistente che non è stato sostenuto nell'ambito del programma di revisione e per il quale le società hanno presentato domande di approvazione ai sensi dell'articolo 11 o che presentino domande di approvazione a norma dell'articolo 7 del regolamento o domande di inserimento in allegato I ai sensi dell'articolo 28, paragrafo 3.

L'art.57, infine, contempla un'esenzione dalla registrazione REACH per le sostanze attive fabbricate o importate per l'uso in biocidi autorizzati per l'immissione sul mercato a norma degli articoli 27, 55 e 56 del regolamento.

Le deroghe possono essere chieste da soggetti pubblici o privati che intendano effettuare una delle attività sopra specificate, trasmettendo un'istanza all'autorità competente dello Stato in cui l'attività si svolge.

Qualora l'attività per la quale si chiede la deroga si svolga in Italia, l'istanza va trasmessa a:

Ministero della Salute

Direzione generale dei dispositivi medici – Ufficio I

Via Ribotta, 5

00144 Roma EUR

Allegato 13 – Scheda per la segnalazione di un caso di arbovirosi eccetto WNV e USUV



**SCHEDA PER LA SEGNALAZIONE DI UN CASO DI
ARBOVIROSI (ECCETTO WNV E USUV)**



Copia della scheda dovrà essere inviata a malinf@sanita.it e a sorveglianza.arbovirosi@iss.it
[COMPILARE IN STAMPATELLO IN MODO LEGGIBILE]

Chikungunya ☐ Dengue ☐ Virus Zika ☐ TBE ☐ Virus Toscana ☐ Altro

Dati della segnalazione

Data di segnalazione

Regione

Asl

Dati di chi compila la scheda

Nome e Cognome del medico

Telefono

E-mail

Informazioni Anagrafiche

Nome

Cognome

Sesso ☐ M ☐ F

Data di nascita

Luogo di Esposizione

Indicare il luogo di più probabile esposizione (presenza nel luogo nei 15 giorni precedenti l'inizio della sintomatologia)

Nazione

Se in ITALIA, indirizzo

Comune

Indicare se si tratta di: ☐ Domicilio abituale ☐ Altro domicilio

Via di trasmissione

Indicare la via di

☐ Vettore ☐ Sessuale ☐ Trasfusione/Trapianto

☐ Alimentare ☐ Altro

(prodotti non pastorizzati)

Se Altro, specificare

Informazioni Generali

Donatore ☐ Sì ☐ No Tipo di Donatore: ☐ Sangue ☐ Cellule ☐ Tessuti ☐ Organi

Ha donato nei 28 giorni precedenti l'inizio dei ☐ Sì ☐ No

Anamnesi per TRASFUSIONE di sangue o emocomponenti nei 28 giorni precedenti l'inizio dei sintomi? ☐ Sì ☐ No

Anamnesi per TRAPIANTO di organi/tessuti/cellule nei 28 giorni precedenti l'inizio dei sintomi? ☐ Sì ☐ No

Gravidanza ☐ Sì ☐ No Se sì, N. di settimane

Stato vaccinale

Il soggetto è stato vaccinato per: Tick Borne Encephalitis ☐ Sì ☐ No ☐ Non noto

Febbre Gialla ☐ Sì ☐ No ☐ Non noto

Encefalite Giapponese ☐ Sì ☐ No ☐ Non noto

Informazioni Cliniche

Presenza di sintomi ☐ Sì ☐ No Data inizio sintomi

Manifestazione Clinica:

Febbre ☐ Astenia/Cefalea ☐ Artralgia ☐ Poliartralgia grave ☐ Mialgia ☐ Esantema ☐

Nausea vomito ☐ Dolore oculare o retro-orbitale ☐ Congiuntivite non purulenta/iperemia ☐

Encefalite ☐ Meningite ☐ Poliradiculoneurite[§] ☐ Meningo-encefalite ☐ Encefalomielite ☐

Altro, specificare

Condizioni di rischio preesistenti ☐ Sì ☐ No ☐ Non noto

Se sì, specificare

Ricovero ospedaliero ☐ Sì ☐ No ☐ Non noto

Se sì, Data ricovero Ospedale

[§] Sindrome di Guillain Barré atipica

Esami di Laboratorio

Esami di laboratorio riferiti a[^]: Chikungunya ☐ Dengue ☐ Zika Virus ☐ TBE ☐ Toscana Virus ☐

LIQUOR

☐ Si ☐ No ☐ Non noto

Data prelievo del campione

____/____/_____

☐ IgM ☐ Pos ☐ Neg ☐ Dubbio
☐ IgG ☐ Pos ☐ Neg ☐ Dubbio
☐ PCR ☐ Pos ☐ Neg ☐ Dubbio
☐ Isolamento ☐ Pos ☐ Neg

SIERO/SANGUE ☐ Si ☐ No ☐ Non noto

Data prelievo del campione

____/____/_____

☐ IgM ☐ Pos ☐ Neg ☐ Dubbio
☐ IgG ☐ Pos ☐ Neg ☐ Dubbio
☐ Neutralizzazione ☐ Pos ☐ Neg ☐ Dubbio
☐ PCR ☐ Pos ☐ Neg ☐ Dubbio
☐ Isolamento ☐ Pos ☐ Neg

URINE

☐ Si ☐ No ☐ Non noto

Data prelievo del campione

____/____/_____

☐ PCR ☐ Pos ☐ Neg ☐ Dubbio

Invio del campione al Laboratorio

☐ Si ☐ No

Se sì, data

____/____/_____

[^] In caso di coinfezione indicare nelle note il risultato degli esami di laboratorio del secondo patogeno

Esito e Follow-up

(aggiornare l'esito almeno una volta a distanza di 30 giorni)

- ☐ Guarito
☐ In miglioramento
☐ Grave
☐ Deceduto[#]
☐ Non noto
☐ Non applicabile (es. donatore asintomatico)

Data

____/____/_____

(se deceduto, indicare la data del decesso)

[#] Si raccomanda di indicare come "deceduto" solo il caso per cui il decesso è ragionevolmente attribuibile all'infezione da Arbovirus.

Classificazione del caso

Caso:

☐ CONFERMATO

☐ PROBABILE

Tipo di

☐ AUTOCTONO, stessa Regione

☐ AUTOCTONO, proveniente da altra Regione

☐ IMPORTATO, da stato Estero

Note

Allegato 14 – Scheda per la segnalazione e il follow-up di un caso di infezione da virus Zika in gravidanza

Regione _____ ASL/Ospedale _____

☐ Primo invio ☐ Aggiornamento del gg mm aa

Informazioni anagrafiche sulla puerpera/madre

Cognome _____ Nome _____

Data di nascita gg mm aa

Luogo di nascita _____
Comune _____ Provincia _____ Stato _____

Domicilio abituale: _____
Via/piazza e numero civico _____ Comune _____ Provincia _____

Nazionalità _____ Cittadinanza _____

Se la cittadinanza non è italiana specificare l'anno di arrivo in Italia: aa

Anamnesi sui fattori di rischio:

rapporti sessuali durante la gravidanza con partner proveniente da area affetta (indipendentemente dai sintomi) Si ☐ No ☐

residente in un'area dove il vettore principale della malattia è presente: Si ☐ No ☐

ha viaggiato durante la gravidanza in un'area affetta: Si ☐ No ☐

1. _____
2. _____
3. _____

Stato Estero

data inizio

data fine

anamnesi positiva per trasfusione di sangue o emocomponenti nei 28 giorni precedenti la diagnosi/segnalazione Si ☐ No ☐

anamnesi positiva per donazione di sangue o emocomponenti nei 28 giorni precedenti la diagnosi/segnalazione Si ☐ No ☐

Vaccinazioni nei confronti di altri Flavivirus:

Tick borne encephalitis S N ☐ Non noto; Febbre Gialla S N ☐ Non noto; Encefalite Giapponese S N ☐ Non noto

Contatto con altri casi nei 15 giorni precedenti l'inizio dei sintomi Si ☐ No ☐

Se si specificare i nominativi ed i relativi contatti:

Esami di laboratorio effettuati

Ricerca anticorpi IgM nel siero No ☐ Si ☐ se si, specificare:

Data prelievo Titolo Zika Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Titolo altri flavivirus _____ Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Ricerca anticorpi IgG nel siero No ☐ Si ☐ se si, specificare:

Data prelievo Titolo Zika Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Titolo altri flavivirus _____ Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Test di neutralizzazione No ☐ Si ☐ se si, specificare:

Data prelievo Titolo _____

PCR No ☐ Si ☐ se si, specificare:

Siero Data prelievo Saliva Data prelievo Urine Data prelievo

POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐ POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐ POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Isolamento virale No ☐ Si ☐ se si, specificare:

materiale: siero [†] e/o saliva [†] e/o urine [†]

Data prelievo Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Classificazione di caso: Zika: POSSIBILE ☐ PROBABILE ☐ CONFERMATO ☐

Tipo caso: IMPORTATO ☐ AUTOCTONO ☐

Informazioni cliniche

Segni e sintomi pregressi o in corso

Febbre ☐ Si ☐ No Congiuntiviti ☐ Si ☐ No
Eritema cutaneo ☐ Si ☐ No Dolori articolari ☐ Si ☐ No
Dolori muscolari ☐ Si ☐ No Cefalea ☐ Si ☐ No
Altri _____ Nessun segno e/o sintomo ☐ Si ☐ No

Data inizio sintomatologia gg mm aa

Ricovero SI ☐ NO ☐

se sì, Data ricovero gg mm aa Data dimissione gg mm aa

Ospedale _____ Reparto: _____ UTI: ☐ Si ☐ No

Informazioni gravidanza - parto

Età gestazionale (numero settimane compiute di amenorrea) settimane

Termine previsto della gravidanza: gg mm aa

Data del parto gg mm aa

Esito della gravidanza: nato vivo a termine ☐ nato vivo pretermine ☐ nato morto ☐ aborto spontaneo ☐ IVG ☐

Struttura in cui è avvenuto il parto e indirizzo _____

ISTRUZIONI E NOTE PER LA COMPILAZIONE

La scheda va compilata per tutte le donne in gravidanza che costituiscono un caso probabile di infezione da virus Zika, e inviata immediatamente e ritrasmessa, alla conferma o meno di infezione della madre, secondo il seguente flusso, indipendentemente dal periodo di attività del vettore:

Medico → entro 12h → ASL | Dipartimento Prevenzione ASL → immediatamente → Regione | Regione → entro 12h → Ministero
Salute/ISS

Inviare contestualmente a: - Ministero della Salute: via fax: 06/5994.3096 o via mail a malinf@sanita.it; - Istituto Superiore di Sanità, via fax: 06/49904267 –o via email a sorveglianza.epidemiologica@pec.iss.it e a malattierare@iss.it

Informazioni anagrafiche del bambino

☐ Primo invio ☐ Aggiornamento del gg mm aa

Cognome _____ Nome _____

Sesso ☐ Maschio ☐ Femmina Data di nascita gg mm aa

Luogo di nascita _____
Comune Provincia Stato

Domicilio abituale: _____
Via/piazza e numero civico Comune Provincia

Nazionalità _____ Cittadinanza _____

Se la cittadinanza non è italiana specificare l'anno di arrivo in Italia: aa

Epoca gestazionale o età a cui è stata diagnosticata la sindrome congenita associata ad infezione da virus Zika:
epoca gestazionale in settimane età: < di 1 mese Mesi Anni Non noto ☐

Data di diagnosi: gg mm aa

Storia materna (se è stata già compilata scheda per la notifica e follow-up dei casi di virus Zika in gravidanza, compilare solo il nome e cognome della madre se no inviare contestualmente le due schede)

Cognome _____ Nome _____

Data di nascita gg mm aa

Luogo di nascita _____
Comune Provincia Stato

Domicilio abituale: _____
Via/piazza e numero civico Comune Provincia

Nazionalità _____ Cittadinanza _____

Esami di laboratorio per la conferma di infezione da virus Zika effettuati No ☐ Si ☐ Non Noto ☐

Classificazione di caso: Zika: POSSIBILE ☐ PROBABILE ☐ CONFERMATO ☐

Tipo caso: IMPORTATO ☐ AUTOCTONO ☐

Informazioni sul neonato/nato morto²⁸

Bambino in vita ☐ Sì ☐ No

se no, data di decesso gg mm aa

Autopsia eseguita ☐ Sì ☐ No referto anatomopatologico finale: (se possibile allegare referto) _____

Causa di morte (dal relativo certificato) 1: _____ (iniziale)
2: _____ (intermedia)
3: _____ (finale)

Se sì, vivo a termine ☐ vivo pretermine ☐
data ultima valutazione del bambino gg mm aa

Esami di routine nel bambino

Peso alla nascita (in grammi) _____

Lunghezza alla nascita (in cm) _____

Misurazione circonferenza cranica _____ (in cm, arrotondata al decimale più vicino)

Presenza di microcefalia (< 2 DS rispetto a valore standard): ☐ Sì ☐ No

Presenza di microcefalia grave (< 3 DS rispetto a valore standard): ☐ Sì ☐ No

Esiti esame fisico del neonato _____

Esiti esame neurologico del neonato _____

SCREENING NEONATALE (esito) _____

ECOGRAFIA DEL CRANIO ☐ RM ☐ TAC ☐

Presenza di calcificazioni intracraniche:

☐ Sì, identificate prima della nascita ☐ Sì, identificate dopo la nascita ☐ No ☐ Non noto

Presenza di altre alterazioni intracraniche morfologiche (specificare) _____:

☐ Sì, identificate prima della nascita ☐ Sì, identificate dopo la nascita ☐ No ☐ Non noto

²⁸ consultare il nosografico SDO della madre

ALTRE MALFORMAZIONI CONGENITE: ☐ Si (specificare) _____ ☐ No

ESAME OFTALMOLOGICO ☐ Si ☐ No Esito _____

ESAME UDITO ☐ Si ☐ No

Se sì, specificare quale _____ Esito _____

| Esami di laboratorio effettuati | | | |
|---|---|---|---|
| PCR <input type="checkbox"/> No <input type="checkbox"/> Si <input type="checkbox"/> se sì, specificare: | | | |
| Siero Data prelievo ____ ____ ____ ____ ____ ____ | Urine Data prelievo ____ ____ ____ ____ ____ ____ | Liquido cefalorachidiano Data prelievo ____ ____ ____ ____ ____ ____ | Placenta Data prelievo ____ ____ ____ ____ ____ ____ |
| POS <input type="checkbox"/> NEG <input type="checkbox"/> Dubbio <input type="checkbox"/> | POS <input type="checkbox"/> NEG <input type="checkbox"/> Dubbio <input type="checkbox"/> | POS <input type="checkbox"/> NEG <input type="checkbox"/> Dubbio <input type="checkbox"/> | POS <input type="checkbox"/> NEG <input type="checkbox"/> Dubbio <input type="checkbox"/> |

Ricerca anticorpi IgM nel siero No ☐ Si ☐ se sì, specificare:

Data prelievo ____|____|____|____|____|____| Titolo _____ Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Ricerca anticorpi IgM nel liquido cefalorachidiano No ☐ Si ☐ se sì, specificare:

Data prelievo ____|____|____|____|____|____| Titolo _____ Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Test di neutralizzazione No ☐ Si ☐ se sì, specificare:

Data prelievo ____|____|____|____|____|____| Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Altri eventuali test (specificare) No ☐ Si ☐ se sì, specificare:

Effettuato su _____

Data prelievo ____|____|____|____|____|____| Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Trasmissione del virus Zika congenita ☐ perinatale ☐

Follow-up del neonato (se è stata già compilata scheda per la notifica e follow-up della sindrome congenita associata ad infezione da virus Zika compilare solo nome e cognome se no inviare contestualmente le due schede)

☐ **Primo invio** ☐ **Aggiornamento del gg** **mm** **aa**

Cognome e nome del
neonato _____

Data di nascitag **mm** **aa**

A DUE SETTIMANE

Test tiroidei (TSH, T4) ☐ **Si** esito _____ ☐ **No**

Esame oftalmologico ☐ **Si** esito _____ ☐ **No**

Esame dell'udito (specificare test) _____ Esito _____

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

A UN MESE

Esame neurologico ☐ **Si** esito _____ ☐ **No**

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

A DUE MESI

Esame neurologico ☐ **Si** esito _____ ☐ **No**

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

A TRE MESI

Test tiroidei (TSH, T4) ☐ **Si** esito _____ ☐ **No**

Esame oftalmologico ☐ **Si** esito _____ ☐ **No**

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

A QUATTRO-SEI MESI

Esame dell'udito (specificare test) _____ Esito _____

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

A NOVE MESI
 Esame audiometrico-comportamentale ☐ Sì ☐ No
 Monitoraggio parametri della crescita
 Circonferenza cranio _____
 Peso _____
 Lunghezza _____
 Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____
 Osservazioni _____

A DODICI MESI
 Monitoraggio parametri della crescita
 Circonferenza cranio _____
 Peso _____
 Lunghezza _____
 Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____
 Osservazioni _____

A VENTIQUATTRO MESI
 Monitoraggio parametri della crescita
 Circonferenza cranio _____
 Peso _____
 Lunghezza _____
 Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____
 Osservazioni _____

Operatore sanitario che ha compilato la scheda (timbro e firma)

Nome _____ Cognome _____

In stampatello e leggibile

In stampatello e leggibile

ISTRUZIONI E NOTE PER LA COMPILAZIONE

La scheda va aggiornata e ritrasmessa al momento del parto (nati vivi, nati morti, aborti) e al momento dei controlli di follow-up del neonato a 2 settimane, 1 mese, 2 mesi, 3 mesi, 4-6 mesi, 12 mesi e 24 mesi, secondo il seguente flusso, indipendentemente dal periodo di attività del vettore:

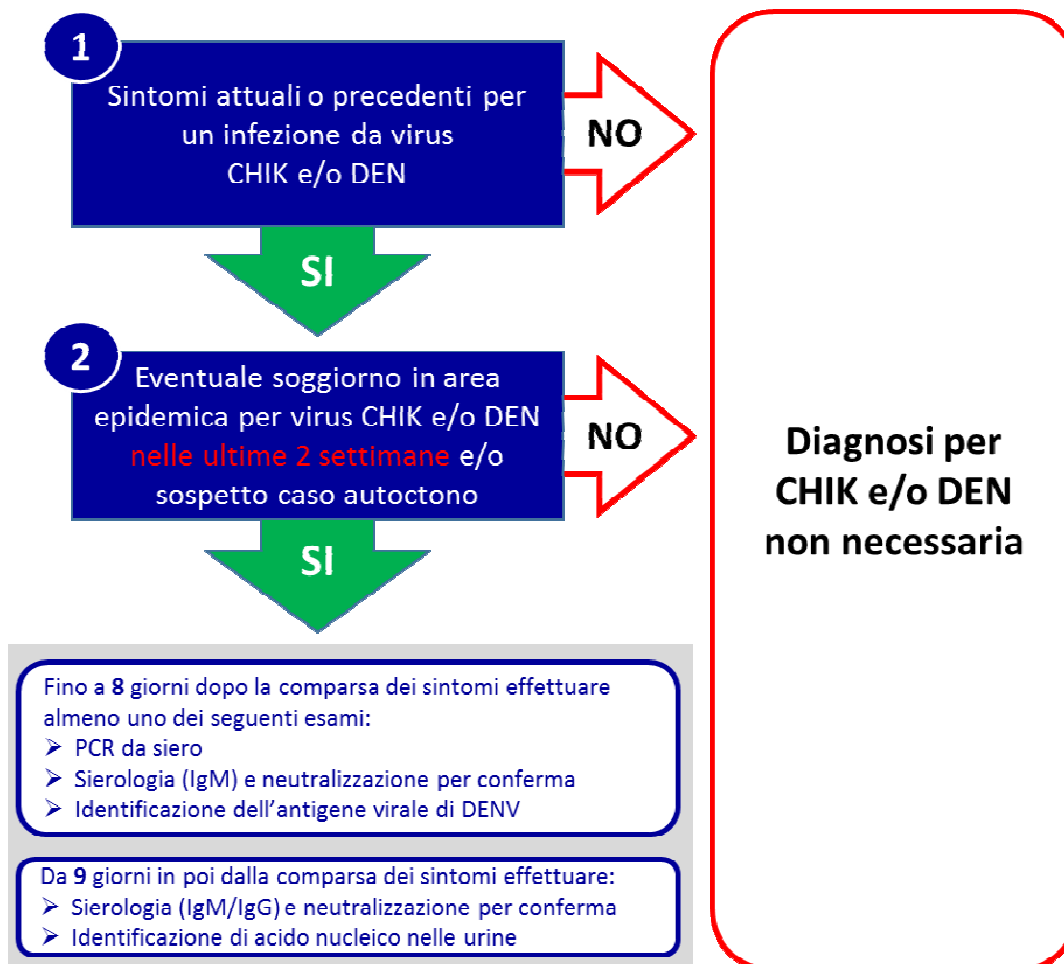
Medico → entro 12h → ASL | Dipartimento Prevenzione ASL → immediatamente → Regione | Regione → entro 12h → Ministero
 Salute/ISS

Ogni caso di malformazione congenita da virus Zika va inoltre notificato al Registro Regionale delle Malformazioni Congenite, ove esistente.

Inviare contestualmente a: - Ministero della Salute: via fax: 06/5994.3096 o via mail a malinf@sanita.it; - Istituto Superiore di Sanità, via fax: 06/49904267 – o via email a sorveglianza.epidemiologica@pec.iss.it e a malattierare@iss.it

Allegato 15 – Algoritmi per le indagini di laboratorio sui casi sospetti di Chikungunya, Dengue, Zika, TBE

Algoritmo per le indagini di laboratorio sui casi sospetti di Chikungunya e Dengue.



Box 1: Interpretazione clinica dei risultati di laboratorio in caso di sospetta infezione da virus Zika

La definizione di “caso confermato” di virus Zika ai fini della sorveglianza epidemiologica riflette la definizione di caso europea, e include tra i criteri di laboratorio per un caso confermato anche l’identificazione di anticorpi IgM specifici verso il virus Zika in uno o più campioni di siero confermata mediante test di neutralizzazione. Tale criterio, che non prende in considerazione i risultati di test eseguiti verso altri flavivirus, è adeguata per la conferma del caso nell’ambito della sorveglianza, anche perché consente l’armonizzazione e comparabilità dei dati a livello europeo.

Si vuole tuttavia precisare che, ai fini della corretta valutazione clinica dei risultati di laboratorio, non si può non tener conto delle criticità derivanti dalla estesa cross-reattività tra diversi flavivirus, in particolare in seguito a infezioni da parte di un flavivirus in soggetti già in precedenza infettati o immunizzati da altri flavivirus. Questo è particolarmente importante nel caso del virus Zika, viste le conseguenze che una diagnosi di infezione da virus Zika, in particolare in donne in gravidanza, potrebbe avere.

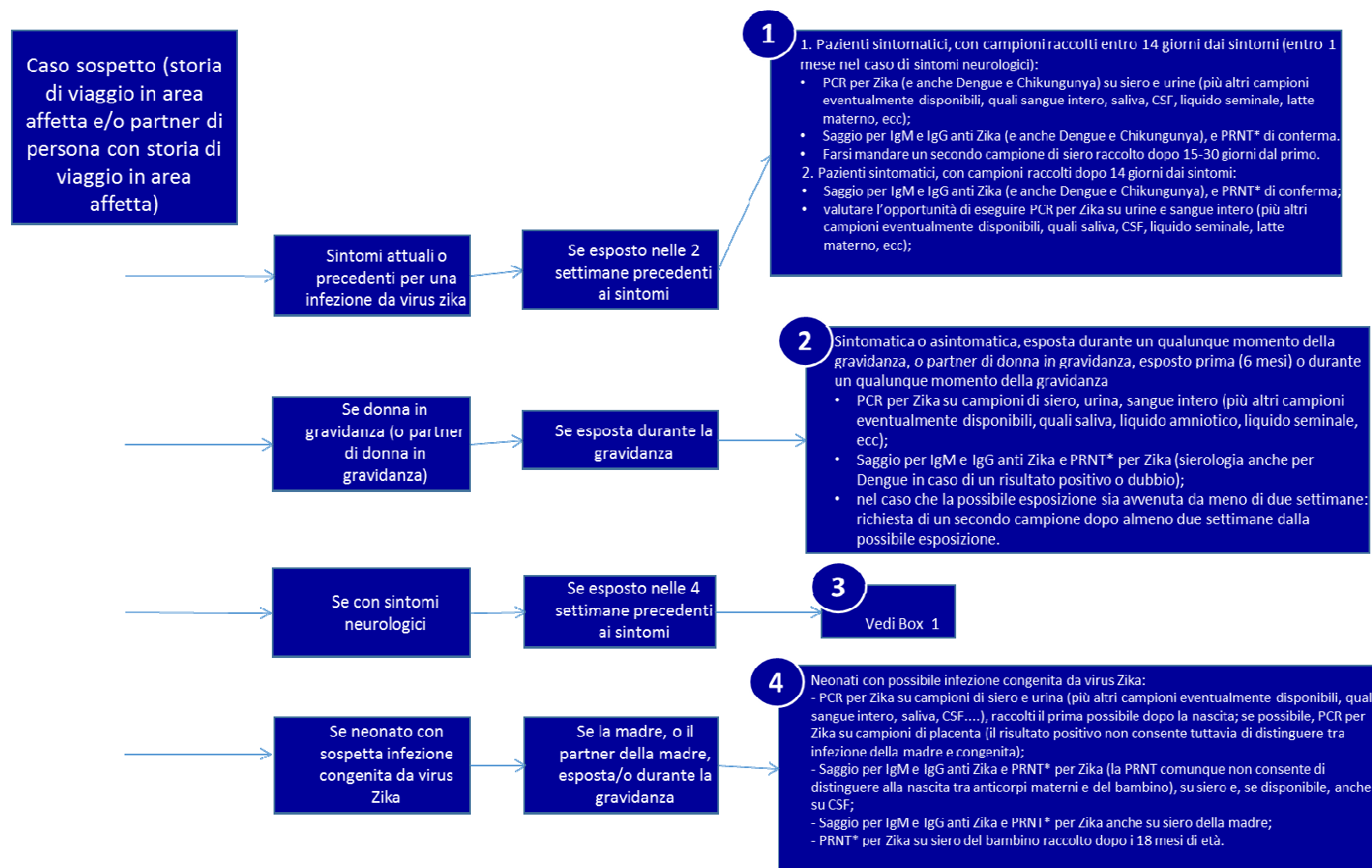
Quindi, un caso di infezione può essere attribuito con certezza al virus Zika, in assenza di positività al test molecolare, solo se si sia ottenuto un risultato positivo alla neutralizzazione per Zika e negativo per Dengue e/o altri flavivirus circolanti nella zona di avvenuta esposizione.

Al contrario, la contemporanea positività ai test di neutralizzazione per più flavivirus è un evento frequente e va tenuto in considerazione nella valutazione clinica della conferma diagnostica dell’individuo a prescindere dalle definizioni di caso utilizzate per la sorveglianza epidemiologica.

Per l’interpretazione dei risultati di laboratorio può essere utile consultare i documenti prodotti dal CDC:

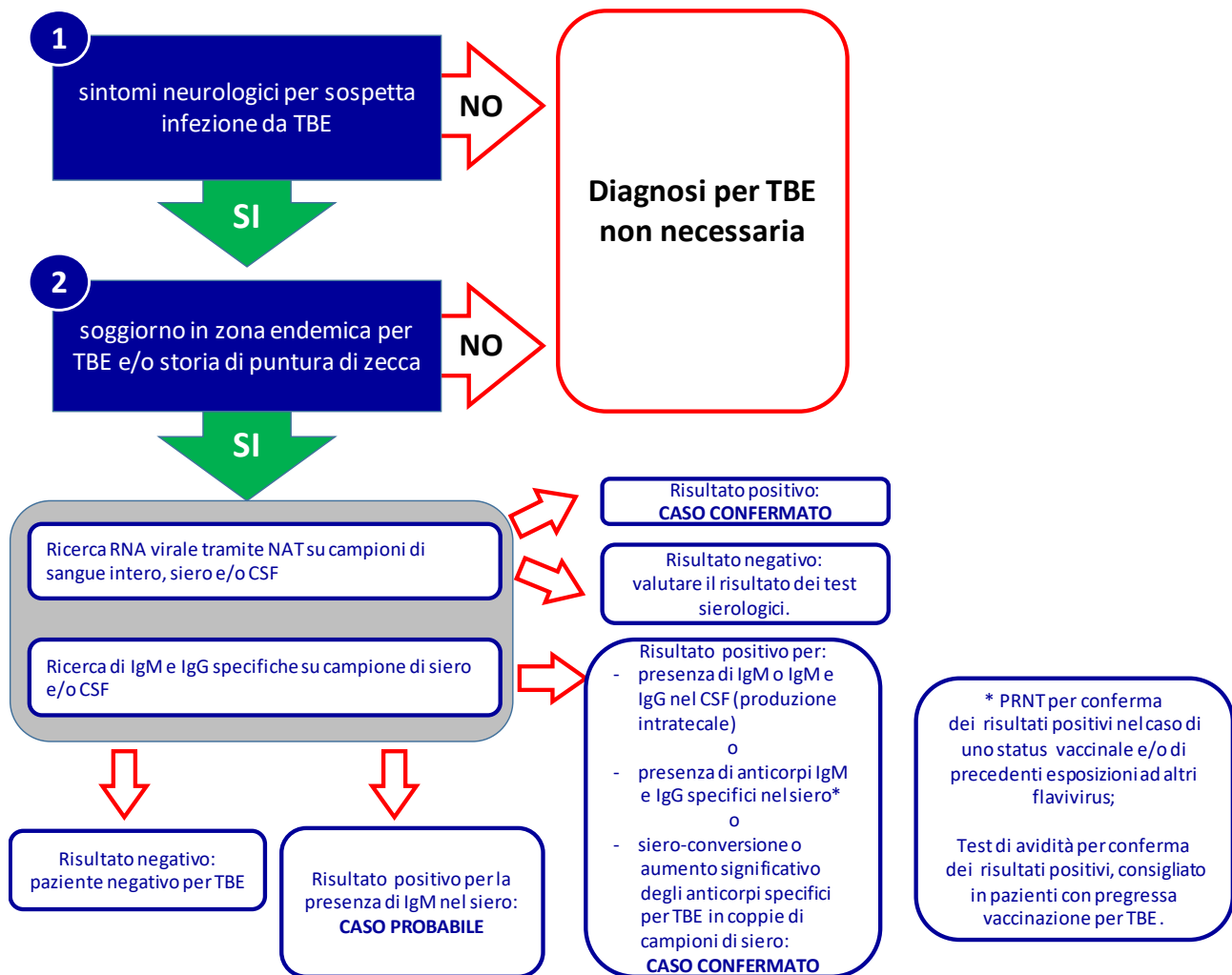
- Guida ai test per infezione da virus Zika: <https://www.cdc.gov/zika/laboratories/lab-guidance.html>
- Interpretazione dei risultati: <https://www.cdc.gov/zika/laboratories/lab-guidance.html#table1>
- Interpretazione dei risultati in assenza di gravidanza: <https://www.cdc.gov/zika/laboratories/lab-guidance.html#table2>
- Guida provvisoria per la diagnosi, valutazione e gestione di neonati con possibile infezione congenita da virus Zika: <https://www.cdc.gov/mmwr/volumes/66/wr/mm6641a1.htm>

Algoritmo per le indagini di laboratorio sui casi sospetti di Zika



* Il risultato della PRNT deve essere interpretato con cautela per quei pazienti provenienti da aree a circolazione di diversi Arbovirus, con risultati positivi per più di un virus. Per questi pazienti, anche un risultato PRNT positivo potrebbe essere dovuto a cross-reattività verso altri Flavivirus.

Algoritmo per le indagini di laboratorio sui casi sospetti di TBE



Allegato 16 – Misure utili per ridurre il rischio di trasmissione di arbovirosi

Si ricorda che per prevenire la TBE, la febbre gialla e l'encefalite giapponese sono disponibili vaccini (vedi Cap. 2).

1. Prevenzione delle punture di insetti

I cittadini possono proteggersi dalle **punture di zanzara** tramite:

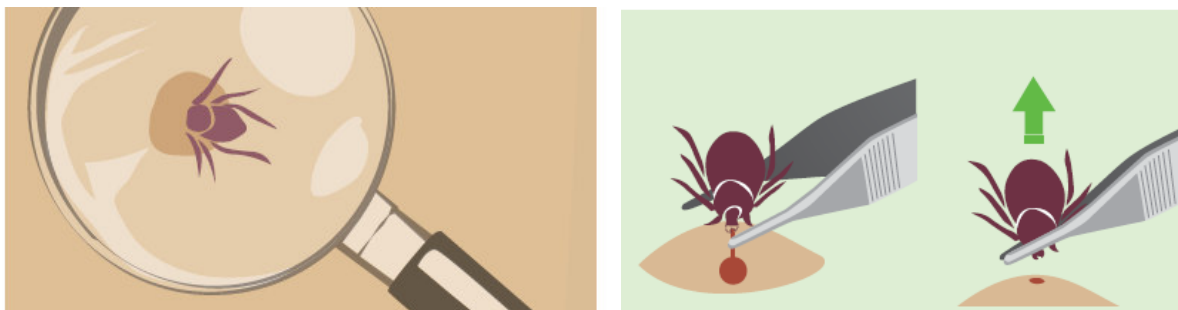
- il controllo attivo del vettore in aree private (impiego di formulati insetticidi idonei all'uso domestico in campo civile, rimozione dei siti dove possono riprodursi le zanzare);
- l'adozione di misure individuali di protezione di seguito riportate:
 - all'aperto, utilizzare repellenti cutanei per uso topico registrati come Biocidi o come Presidi Medico Chirurgici, attenendosi alle norme indicate sui foglietti illustrativi, ponendo particolare attenzione al loro impiego su bambini, donne in gravidanza e in allattamento;
 - all'aperto, indossare indumenti di colore chiaro che coprano il corpo il più possibile (ad es. camicie a maniche lunghe, pantaloni o gonne lunghi e calze);
 - in assenza di impianto di condizionamento d'aria, utilizzare zanzariere ai letti, alle finestre e alle porte d'ingresso avendo cura di controllare che queste siano integre e ben chiuse;
 - nel solo caso di presenza di zanzare in ambienti interni, vaporizzare spray a base di piretro o di altri insetticidi per uso domestico, oppure utilizzare diffusori di insetticida elettrici, areando bene i locali prima di soggiornarvi.

Per prevenire la **puntura da zecca** si raccomanda di:

- indossare un abbigliamento adatto: scarpe chiuse (meglio stivali), maglia a maniche lunghe e infilata dentro i pantaloni, pantaloni lunghi con le estremità infilate dentro i calzini/calzettoni, cappello o copricapo;
- preferire abiti di colore chiaro (rendono più facile l'individuazione delle zecche);
- eventualmente utilizzare sulla pelle repellenti per insetti [N-dietiltoluamide (DEET), icaridina (KBR 3023)] seguendo attentamente le indicazioni riportate in etichetta;
- camminare al centro dei sentieri, evitando di strisciare contro la vegetazione lungo il margine dei sentieri, non addentrarsi nelle zone in cui l'erba è alta, non sedersi direttamente sull'erba;
- al termine del soggiorno all'aperto, effettuare un attento esame visivo e tattile della propria pelle, dei propri indumenti e rimuovere le zecche eventualmente presenti;
- scuotere eventuali panni (coperte, tovaglie) che siano stati stesi sull'erba, prima di tornare a casa;
- trattare gli animali domestici (cani) con prodotti repellenti contro i parassiti esterni (collari, spot-on);
- spazzolare gli indumenti prima di portarli all'interno delle abitazioni.

Dato che la puntura di zecca non è dolorosa, è facile non accorgersi della sua presenza sul corpo. Per questo, dopo aver visitato aree dove potrebbe registrarsi la presenza di zecche, è importante controllare con estrema cura la propria persona, i bambini, i propri indumenti e gli animali domestici.

Controllare tutto il corpo, con particolare attenzione ad ascelle, inguine, gambe, ombelico, collo e testa. Nel caso dei bambini, le zecche si trovano spesso in corrispondenza dell'attaccatura dei capelli, dietro le orecchie, nelle pieghe del collo o sul cuoio capelluto. Una zecca ha solitamente l'aspetto di un piccolo neo di colore scuro, che non si riesce a staccare; potrebbe essere utile servirsi di una lente d'ingrandimento.



Fonte: ECDC

Per estrarre una zecca dal corpo dell'ospite, utilizzare delle pinzette a punta fine, possibilmente ricurva, o altri specifici strumenti di plastica, attualmente in commercio, afferrando l'artropode il più vicino possibile alla cute. Tirare delicatamente verso l'alto, senza stringere troppo ed evitando di schiacciare il corpo della zecca, in questo modo si evita di provocare il rigurgito della zecca nell'ospite o di far rimanere parti boccali conficcate nella pelle. Non applicare calore o altre sostanze chimiche di alcun tipo (alcol, olio, petrolio, etere, acetone, insetticidi) sulla zecca perché ciò potrebbe indurre un riflesso di rigurgito, con forte aumento del rischio di trasmissione delle infezioni.

Dopo l'asportazione della zecca, lavare la ferita con acqua calda e sapone e applicare un antisettico (evitando disinfettanti che colorano la cute, come la tintura di iodio) sull'area interessata.

Dopo la rimozione, il rostro della zecca o parti di esso potrebbero rimanere all'interno della cute comportando un rischio di infezione locale: in questo caso, qualora la ferita si infetti, sarà necessario rivolgersi a un medico.

È consigliabile conservare la zecca in una boccetta con alcol al 70% per una successiva identificazione morfologica ed eventuale isolamento di patogeni. Segnare sul calendario la data in cui si è stati punti dalla zecca e prestare attenzione alla comparsa di eventuali manifestazioni sintomatiche di malattie trasmesse da zecche nel periodo successivo alla puntura. In caso di malattia, informare quanto prima il medico della data e della località in cui si è venuti a contatto con l'artropode.

La somministrazione di antibiotici per uso sistemico nel periodo di osservazione è sconsigliata, perché può mascherare eventuali segni di malattia e rendere più complicata la diagnosi.

2. Evitare di consumare alimenti a rischio (TBE)

La TBE può essere contratta tramite il consumo di latte e latticini non pastorizzati. Si raccomanda pertanto di evitare il consumo di questi alimenti.

3. Prevenzione della trasmissione per via sessuale (Zika)

3.1 Sintesi delle raccomandazioni per le persone che vivono in aree in cui è in corso trasmissione del virus Zika²⁹

| POPOLAZIONE TARGET | RACCOMANDAZIONI |
|---|---|
| <i>Persone sessualmente attive (donne e uomini)</i> | <ul style="list-style-type: none">- Applicare misure per prevenire le punture di zanzara.- Ricevere informazioni sul rischio di trasmissione per via sessuale e sui metodi preventivi (astinenza sessuale, rapporti sessuali protetti).- Scegliere i metodi contraccettivi più idonei e ricevere informazioni dal personale sanitario per effettuare una scelta consapevole in merito ad una possibile gravidanza, tenendo conto delle possibili conseguenze sul feto.- Essere informati dei rischi di trasmissione per via sessuale nei tre mesi successivi all'infezione (uomini) e nei due mesi successivi all'infezione (donne). Per i citati periodi, raccomandare l'astinenza sessuale o rapporti sessuali protetti, sia che l'infezione sia accertata o presunta. |
| <i>Coppie che stanno pianificando una gravidanza o che hanno avuto rapporti sessuali che potrebbero esitare in una gravidanza</i> | <ul style="list-style-type: none">- Le donne o le coppie che stanno pianificando una gravidanza dovrebbero ricevere informazioni sul rischio di trasmissione verticale dalla madre al feto e sull'opzione di posticipare la gravidanza, finché il rischio di infezione da virus Zika a livello locale sia notevolmente diminuito.- Le donne dovrebbero astenersi dai rapporti sessuali per due mesi e gli uomini per tre mesi dopo l'infezione (accertata o presunta). |
| <i>Donne in gravidanza e i loro partner</i> | <ul style="list-style-type: none">- Consultare il ginecologo per ricevere consigli, informazioni e programmare i controlli in gravidanza secondo le linee guida internazionali.- Applicare misure per prevenire le punture di zanzara.- Avere rapporti sessuali protetti o praticare l'astinenza sessuale per l'intera durata della gravidanza. |

²⁹ Le tabelle seguenti sono adattate dal documento dell'ECDC: RAPID RISK ASSESSMENT. Zika virus transmission worldwide, 9 April 2019
<https://ecdc.europa.eu/sites/portal/files/documents/zika-risk-assessment-9-april-2019.pdf>

3.2 Sintesi delle raccomandazioni per le donne in gravidanza, le donne in età fertile, e i loro partner che intendono recarsi o ritornano da aree in cui è in corso trasmissione del virus Zika o in aree in cui la circolazione del virus Zika è stata storicamente segnalata

| POPOLAZIONE TARGET | RACCOMANDAZIONI |
|--|---|
| <i>Donne in gravidanza</i> | <ul style="list-style-type: none"> - Prima di iniziare il viaggio, dovrebbero consultare il medico per valutare il rischio individuale e valutare la possibilità di posticipare i viaggi non essenziali in aree infette. - Durante il viaggio, seguire strettamente le misure per prevenire le punture di zanzara. - Praticare l'astinenza sessuale o avere rapporti sessuali protetti per tutta la durata della gravidanza. - Al ritorno dal viaggio, informare il medico del viaggio in aree con infezione in corso da virus Zika e rivolgersi subito al medico se si sviluppano sintomi compatibili con l'infezione da virus Zika. |
| <i>Partner di donne in gravidanza</i> | <ul style="list-style-type: none"> - Al ritorno dal viaggio, praticare l'astinenza sessuale o avere rapporti sessuali protetti per tutta la durata della gravidanza. - Rivolgersi subito al medico se si sviluppano sintomi compatibili con l'infezione da virus Zika e informarlo della possibile esposizione all'infezione durante il viaggio. |
| <i>Donne in età fertile o donne che stanno prendendo in considerazione una gravidanza</i> | <ul style="list-style-type: none"> - Prima del viaggio, consultare il medico per ricevere informazioni sui possibili effetti dell'infezione da virus Zika durante la gravidanza e sul feto, su come prevenire le punture di zanzara e la trasmissione per via sessuale, in modo da poter scegliere consapevolmente se evitare il concepimento durante il viaggio e per i due mesi successivi al ritorno a casa. |
| <i>Partner di donne in età fertile o di donne che stanno prendendo in considerazione una gravidanza</i> | <ul style="list-style-type: none"> - I partner sessuali maschili che tornano da aree in cui è in corso trasmissione del virus Zika dovrebbero avere rapporti sessuali protetti o praticare l'astinenza sessuale almeno per tre mesi dopo l'ultima possibile esposizione al virus Zika, - Eventualmente, a richiesta dell'interessato, effettuare il test per virus Zika |

4. Misure nei confronti del paziente e dei familiari e/o conviventi

4.1 Misure di precauzione durante l'assistenza al caso per familiari e conviventi

Familiari, conviventi o persone che svolgono funzioni di assistenza nei confronti dei pazienti affetti da tali malattie devono utilizzare le precauzioni generali per le malattie a trasmissione parenterale, quali:

- lavarsi accuratamente le mani con acqua e sapone, prima e dopo aver assistito il paziente, e, comunque, dopo aver rimosso i guanti;
- utilizzare guanti, non sterili, qualora sia previsto il contatto con sangue del paziente;
- non utilizzare prodotti taglienti impiegati per la cura o l'assistenza del paziente.

4.2 Isolamento domiciliare fiduciario (Chikungunya, Dengue e Zika)

Al fine di ridurre la diffusione della malattia è raccomandato l'isolamento domiciliare fiduciario del caso possibile probabile o confermato, fino ad esclusione della patologia e, comunque, non oltre il periodo di trasmissibilità del virus (7 giorni dall'inizio dei sintomi per Chikungunya e Dengue, 14 giorni per Zika), nonché l'adozione di misure protettive nei confronti delle punture di insetto riportate al punto precedente per contribuire, in tal modo, ad interrompere la trasmissione. Tali misure si applicano anche in caso di sospetto focolaio epidemico presunto e/o confermato.

Allegato 17 – Linee guida per l'identificazione e la sorveglianza dei siti a rischio di introduzione di nuove zanzare invasive (esclusa Aedes albopictus)³⁰

Premessa

La legislazione europea (Regolamento (UE) n. 1143/2014) e italiana (Decreto legislativo 15 dicembre 2017, n. 230) evidenzia i notevoli effetti negativi sulla salute umana, sull'economia e sulla biodiversità che l'introduzione di specie invasive può causare, stabilendo norme volte a prevenire, ridurre al minimo e mitigare tali effetti.

Per quanto riguarda le zanzare invasive, potenziali vettori di infezioni, esse appartengono al genere *Aedes* e sono specie ecologicamente molto plastiche, in quanto caratterizzate dalla capacità di:

- deporre uova in una varietà di contenitori artificiali;
- produrre uova resistenti anche a lunghi periodi di siccità o di basse temperature;
- svilupparsi in piccole raccolte d'acqua;
- adattarsi ad ambienti antropizzati;
- nutrirsi su una vasta gamma di ospiti (specie generaliste).

Tali caratteristiche rendono queste zanzare in grado di giungere e colonizzare nuove aree attraverso il loro trasporto passivo, anche dopo lunghi viaggi.

Le specie che potrebbero essere introdotte in Italia o estendere i loro areali a zone precedentemente esenti, sono *Aedes aegypti*, *Aedes atropalpus*, *Aedes koreicus*, *Aedes japonicus* e *Aedes triseriatus*.

Aedes albopictus, essendo già largamente e stabilmente presente in Italia, non verrà inclusa fra le specie di zanzare invasive da sottoporre a sorveglianza.

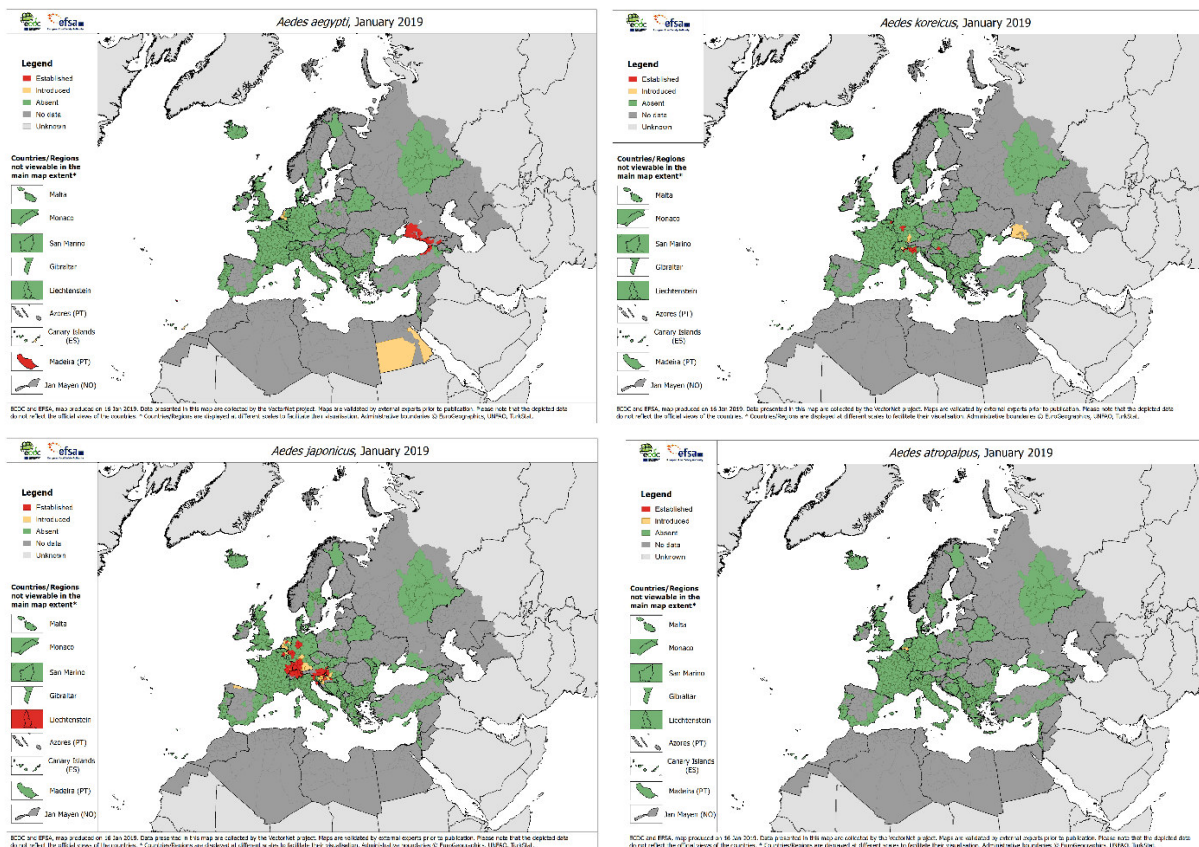
Le mappe nella pagina successiva, aggiornate a gennaio 2019 mostrano gli areali di diffusione di *Ae. aegypti*, *Ae. koreicus*, *Ae. japonicus* e *Ae. atropalpus*. In rosso sono indicati i territori dove la presenza della specie è stabile, in giallo quelli dove si è rilevata la sua introduzione, in verde i territori dove la specie è assente, in grigio quelli per i quali non si dispone di alcuna informazione in merito.

Il periodo immediatamente successivo all'arrivo in un nuovo sito risulta molto critico per la specie introdotta, che solo di rado riesce ad insediarsi stabilmente. Infatti, generalmente la colonia viene fondata da un piccolo numero di esemplari, i quali devono rapidamente trovare condizioni idonee alla propria sopravvivenza e a quella della progenie. È quindi possibile eradicare una nuova specie appena insediata, mentre risulterà difficilmente contrastabile una colonizzazione stabile della specie, che potrebbe diffondersi velocemente verso nuove aree contigue. Per questo motivo l'accertamento precoce di una colonizzazione in atto e la rapidità nell'adozione delle opportune misure di contrasto sono cruciali per un intervento di eradicazione.

A questo scopo è indispensabile attivare una rete di sorveglianza preventiva in grado di rilevare la specie invasiva nelle prime fasi di insediamento e non troppo tardi, quando i segnali della sua presenza sono ormai manifesti. Considerando le scarse capacità di volo di queste specie, l'insediamento in aree molto lontane dai loro areali di distribuzione presuppone necessariamente un trasporto passivo delle zanzare (spesso delle loro uova) o attraverso i grandi traffici commerciali di merci, provenienti da paesi endemici oppure all'interno di veicoli, lungo i principali assi di traffico da paesi già colonizzati. Nella pianificazione di un sistema di sorveglianza è necessario individuare tutte le possibili vie di ingresso di queste specie, i cosiddetti PoE, che possono pertanto essere estremamente vari e diffusi. Si consideri che l'introduzione di *Ae. albopictus*, specie del sud-est asiatico, è avvenuta, in Albania attraverso il commercio di merci con la Cina; in Italia con il

³⁰ Modificato dal documento prodotto nell'ambito del progetto CCM 2014 "Prevenzione delle malattie a trasmissione vettoriale: sviluppo e implementazione pilota di strumenti di supporto operativo"

commercio di pneumatici usati provenienti dagli USA; in Olanda, limitatamente ad alcune aziende vivaistiche, per l'importazione di alcune specie di piante (Lucky Bamboo – *Dracaena* spp.), per il cui mantenimento e trasporto sono necessarie piccole quantità di acqua; in Francia, Svizzera ed in Germania al traffico veicolare dall'Italia; lungo le coste slave, probabilmente attraverso le rotte turistiche da diporto dall'Italia.



Fonte: ECDC, progetto VectorNet

Sulla scorta di quanto avvenuto con la zanzara tigre, in una lista di potenziali PoE vanno quindi incluse:

- aziende coinvolte nel commercio internazionale di pneumatici usati e di altre merci in grado di veicolare le zanzare invasive,
- le stazioni di rifornimento e di sosta lungo i principali assi stradali,
- gli snodi del commercio internazionale rappresentati da porti, aeroporti, dogane.

Identificazione dei siti a rischio di introduzione (PoE)

Considerando l'estensione dell'Italia e il volume delle merci a rischio introdotte nel paese, andrebbe sottoposto ad una sorveglianza preventiva un altissimo numero di siti, con grande dispendio di risorse umane e finanziarie. Per questo è necessario identificare i PoE a rischio più elevato e definire l'area da sorvegliare, gli strumenti da utilizzare, il periodo e la frequenza dei controlli.

È necessario premettere che spesso non è possibile identificare il paese di origine extraeuropeo di prodotti importati. Una normativa UE autorizza infatti, dopo lo sdoganamento di tali merci in un qualsiasi porto europeo e l'acquisizione da parte dell'azienda europea rivenditrice, la loro libera circolazione, senza dover indicare il paese d'origine (beni nazionalizzati).

Pneumatici

In Italia la tipologia più importante di PoE da censire è rappresentata dalle aziende coinvolte a vario titolo nel commercio di pneumatici usati. Si tratta di un campionario di realtà estremamente vario, dal gommista che si rapporta solo con i privati e smaltisce periodicamente le gomme sostituite, alle aziende che trattano esclusivamente pneumatici usati, acquistandoli e vendendoli su scala nazionale europea o internazionale. A livello intermedio troviamo aziende che raccolgono pneumatici, stoccandoli, selezionandoli e avviandoli, in base alla loro tipologia o stato di usura, ad un differente destino: lo smaltimento, la rigenerazione o la triturazione per altra destinazione d'uso.

Esistono, poi, altri siti in cui gli pneumatici usati sono presenti in misura significativa, ma con un impiego diverso: per esempio le aziende agricole in cui vengono usati per ancorare i teloni lungo le trincee di insilato oppure le piste di kart, dove, tradizionalmente, impilati e agganciati gli uni sugli altri, fungono da barriera di protezione elastica ai lati del tracciato.



Il lavoro di censimento può attingere da diverse fonti: associazioni di categoria, consorzi, camere di commercio, amministrazioni locali, Vigili del Fuoco, dossier Legambiente-ECOPNEUS, ecc. I dati da acquisire sono: la ragione sociale, il nominativo del titolare, la localizzazione territoriale, l'indirizzo, i riferimenti telefonici, l'indirizzo di posta elettronica, informazioni sui volumi e l'origine degli pneumatici importati. Sarebbe anche utile tracciare i principali flussi commerciali di questo prodotto in modo da risalire ai soggetti coinvolti a vario titolo a livello nazionale.

Una volta individuata e censita un'attività a rischio, è necessario prendere in considerazione ulteriori aspetti.

- ✓ Il volume di merce commercializzata e soprattutto la sua provenienza, sono fattori importanti da considerare, soprattutto per le aziende che acquistano dall'estero e movimentano pneumatici usati. Sono da valutare potenzialmente a rischio importazioni significative da paesi o territori dove le zanzare invasive sono endemiche o fortemente radicate oppure da paesi che, pur non essendo ancora colonizzati, sono tuttavia inseriti in flussi e triangolazioni commerciali significativi e possono così essere all'origine di inaspettate introduzioni "di rimbalzo".
- ✓ La tipologia degli pneumatici commercializzati è un altro aspetto importante da valutare. Quelli di grandi dimensioni (camion, trattori e altre macchine movimento terra, veicoli militari, aerei) sono potenzialmente più a rischio. Essi, infatti, oltre ad avere una maggiore capacità di conservare grossi volumi d'acqua e fungere da serbatoio per significativi carichi di uova quiescenti, presentano un elevato valore commerciale che ne giustifica i costi di importazione anche da paesi extracontinentali.
- ✓ Le modalità di immagazzinamento degli pneumatici usati presso le aziende che li commercializzano a vario titolo, sono aspetti molto importanti da conoscere. Il loro

stoccaggio all'aperto e l'assenza di qualsiasi tipologia di protezione (magazzini, container, tettoie, teloni di nylon, cerate) sono fattori che contribuiscono ad accrescere la probabilità di infestazione di un sito. Inoltre, lo stoccaggio disordinato degli pneumatici offre maggiori probabilità che si generino focolai larvali, rispetto a pile regolari degli stessi.

- ✓ La presenza di vegetazione che funziona da luogo di rifugio per gli adulti è un altro fattore da valutare per l'idoneità del sito.



- ✓ La presenza di protocolli operativi di disinfestazione per il controllo delle zanzare nell'azienda è un importante elemento da prendere in considerazione; questi dovrebbero essere programmati in concomitanza con le nuove consegne o con il verificarsi di precipitazioni oltre una determinata soglia di intensità. In questi casi, occorre acquisire i termini di tali protocolli, per conoscere i principi attivi utilizzati, le attrezzature, le modalità operative adottate.

Tutte queste informazioni, opportunamente integrate tra loro, individuano un livello di rischio potenziale di ciascuno sito, che permette di confrontare realtà anche molto difformi, orientando l'individuazione delle aziende su cui concentrare la sorveglianza preventiva.

Per acquisire tali informazioni, una metodologia efficace può essere quella di sottoporre alle aziende un questionario, inviandolo per posta o proponendolo per telefono. In entrambi i casi, tra le altre informazioni richieste, è opportuno registrare anche il nominativo e la qualifica in ambito aziendale di colui che fornisce le risposte.

A seguire si propone un modello di possibile questionario.

MODELLO DI QUESTIONARIO PER LE AZIENDE CHE COMMERCIALIZZANO PNEUMATICI USATI

Informazioni sulla ditta:

Nome ditta:
Provincia:
Comune:
Indirizzo:

Contatti:

Telefono:
Fax:
E-mail:

Informazioni sulla persona che risponde al telefono:

Nome e cognome
Ruolo aziendale

Domande:

- 1) Quale è la destinazione dei copertoni che commercializzate?
- 2) Da quali paesi importate i copertoni usati? (specificare tutti i paesi di provenienza)
- 3) Quanti quintali di pneumatici usati commercializzate all'anno?
- 4) Che tipi di pneumatici commercializzate?
Per:

| | | |
|--|-------|--------------|
| <ul style="list-style-type: none"> • Auto • Trasporto leggero • Autocarro • Jeep ed Agricolo • Aereo • Altro | Si/No | specificare: |
|--|-------|--------------|
- 5) Da quanti anni l'azienda è in attività in questo settore?
- 6) I pneumatici vengono stoccati all'aperto o al coperto (capannoni, tettoie)?
- 7) È buona pratica non lasciare i copertoni esposti per evitare che in presenza di ristagni d'acqua prolifichino le zanzare. Voi adottate qualche misura per evitare questo?
- 8) Avete attivato dei sistemi di lotta alle zanzare nel perimetro della vostra azienda? Se sì di che tipo?
- 9) Al momento la presenza di zanzare in che misura viene percepita?

Oltre al questionario, altri strumenti consultabili per approfondire la conoscenza delle principali realtà che operano nel settore del commercio di pneumatici usati sono i relativi siti internet e le mappe aeree, che permettono di acquisire informazioni sull'estensione territoriale (spesso indice affidabile del volume della merce commercializzata), e della modalità di stoccaggio adottato. Dalle immagini satellitari è possibile infatti individuare i capannoni, i container, le tettoie e, per contro, le eventuali giacenze di pneumatici all'aperto.

Aziende vivaistiche

Per quanto concerne le realtà aziendali coinvolte nel commercio di altre tipologie di merci potenzialmente a rischio, l'approccio è sempre il medesimo: un accurato censimento seguito dall'acquisizione di informazioni tecniche che consentano di restringere il campo. I grandi vivai che importano piante ornamentali con acqua o alloggiate su supporti umidi (spugne, sfagni, ecc.) da paesi tropicali, devono essere individuati, ispezionati e monitorati.

Autostrade e stazioni di servizio

Relativamente all'individuazione di possibili siti a rischio, connessi al trasporto passivo delle zanzare con il traffico veicolare, si ritiene che per l'Italia ci si debba concentrare sulla possibile diffusione di *Ae. japonicus* ed *Ae. koreicus*, già presenti in Europa e nel nostro paese. Poiché queste due specie sembrano meglio adattarsi ai climi temperati freschi, le autostrade A22/E45, E60/E43, A8, A9, A23, A34/E70 di collegamento col centro Europa presentano una rilevanza maggiore, soprattutto nelle aree di sosta dove si può verificare la fuoriuscita di eventuali femmine di zanzara presenti a bordo di veicoli.

Porti, aeroporti ed interporti

Porti, aeroporti ed interporti (grandi aree, presenti in genere nelle periferie delle grandi città ed adibite all'interscambio delle merci) devono essere considerati e valutati specificatamente per le loro caratteristiche in termini di tipologia, origine, volume di scambi e modalità di gestione delle merci. L'attenzione, in questo caso, deve essere rivolta verso i principali PoE presenti su tutto il territorio nazionale, considerando il rischio di introduzione di specie invasive come *Ae. aegypti*.

Il contatto con le Autorità portuali o aeroportuali e con gli Uffici periferici del MdS potrà essere utile per inquadrare la situazione e definire il livello di rischio. In particolare gli Uffici periferici del MdS sono responsabili del controllo dei trattamenti di disinsettazione di aeromobili e merci, descritti nel capitolo 2 e dei controlli ufficiali previsti dal Decreto legislativo 15 dicembre 2017 n. 230.

Oltre alle aree dove si movimentano container di merci a rischio o dove stazionano aeromobili provenienti da paesi caldi, può risultare utile considerare anche gli spazi verdi limitrofi e periferici per posizionare trappole attrattive.

Organizzazione e gestione della sorveglianza

La sorveglianza attiva dovrà essere predisposta presso i soli siti risultati a maggior rischio, precedentemente selezionati. A tale scopo risulta conveniente condurre visite ispettive indirizzate alla verifica delle condizioni del sito e alla ricerca di larve e adulti di zanzare invasive.

Nel caso di grandi depositi di pneumatici la ricerca delle larve andrà indirizzata agli pneumatici di maggiori dimensioni stoccati all'aperto in luoghi ombreggiati. Il numero dei prelievi dovrà essere proporzionale all'entità dei focolai potenziali presenti nel sito. Il prelievo di acqua può essere condotto mediante retini da acquario e dipper. Le larve così rinvenute possono essere conservate in provette con etanolo al 70-75% per una loro determinazione in laboratorio, oppure mantenute con la loro acqua di focolaio fino allo sfarfallamento per la determinazione degli adulti.

Per quanto riguarda gli esemplari adulti la ricerca può essere condotta utilizzando aspiratori o retini entomologici in prossimità di siepi o aree ombreggiate.

In siti come porti, interporti e aeroporti l'alternativa più agevole è rappresentata dall'impiego di trappole attrattive che consentono di coprire un arco di tempo più ampio rispetto alla singola ispezione. Il posizionamento delle trappole dovrà essere condotto con l'ausilio di mappe aeree individuando aree verdi idonee e protette dai furti.

La scelta del tipo di trappola in relazione alle specie di zanzare invasive deve tener conto di vari fattori schematizzati nella tabella seguente (tratta da “Guidelines for the surveillance of invasive mosquitoes in Europe”, ECDC, 2012, modificata).

| Modello di trappola | Efficienza di cattura per IMS^(*) | Esigenze di gestione | Tempi di gestione |
|---|--|---|--|
| BG-SENTINEL +attrattivo chimico +CO ₂ | Idonea per tutte le IMS | Approvvigionamento di ghiaccio secco Collegamento a presa elettrica/batterie | Col solo attrattivo chimico può funzionare due/tre settimane; con CO ₂ è attiva per un giorno |
| CDC+CO ₂ (senza luce) | Poco efficiente per alcune IMS | Approvvigionamento di ghiaccio secco Batterie | Funziona per un giorno |
| MOSQUITO MAGNET | Poco efficiente per alcune IMS e costosa | Collegamento a presa elettrica/batterie | Può funzionare per due/tre settimane |
| GRAVID TRAP | Poco efficiente per IMS | Richiede infuso Collegamento a presa elettrica/batterie | Può funzionare per alcuni giorni |
| OVITRAPPOLA | Idonea per tutte le IMS | Autonoma ma richiede schiusura delle uova e allevamento larve | Può rimanere attiva per 1 settimana nei mesi più caldi e 2 settimane nel resto della stagione |

^(*): IMS = Invasive Mosquito Species

Per quanto riguarda le indicazioni operative in base alle caratteristiche dei siti sotto sorveglianza, si riporta nella tabella seguente una versione semplificata e adattata al contesto italiano di quanto pubblicato nelle “Guidelines for the surveillance of invasive mosquitoes in Europe”.

| Sito monitorato | Tipo di cattura | Densità | Frequenza | Periodo |
|-------------------------|--------------------------|-----------------------------------|---------------------|-----------------|
| AZIENDA COPERTONI USATI | -Ricerca attiva di larve | A campione su tutta la superficie | -mensile | maggio-novembre |
| | -BG-sentinel | 1/5000 m ² | -mensile | |
| AZIENDA VIVAISTICA | -Ricerca attiva di larve | A campione su tutta la superficie | -mensile | maggio-novembre |
| | -BG-sentinel | 1/5000 m ² | -mensile | |
| STAZIONI DI SERVIZIO | -BG-sentinel | 1/25000 m ² | -mensile | Giugno-Ottobre |
| | -Ovitrappele | 1/5000 m ² | -mono/bisettimanale | |
| PORTO | -BG-sentinel | 1/25000 m ² | -mensile | Giugno-Ottobre |
| | -Ovitrappele | 1/5000 m ² | -mono/bisettimanale | |
| AEROPORTO | -BG-sentinel | 1/25000 m ² | -mensile | Giugno-Ottobre |
| | -Ovitrappele | 1/10000 m ² | -mono/bisettimanale | |

Identificazione delle specie

Per la determinazione tassonomica ci si avvale delle chiavi dicotomiche morfologiche e delle descrizioni pubblicate nella letteratura scientifica quali:

- ECDC. 2012. Guidelines for the surveillance of invasive mosquitoes in Europe. ECDC Technical report. ISBN: 978-92-9193-378-5. 95 pp.
- Capelli G. et al. 2011. First report in Italy of the exotic mosquito species *Aedes* (Finlaya) *koreicus*, a potential vector of arboviruses and filariae. *Parasites & Vectors* 2011, 4:188 doi:10.1186/1756-3305-4-188
- Romi R. et al. 1997. Identification of a North American mosquito species, *Aedes atropalpus* (Diptera: Culicidae), In Italy. *Journal of the American Mosquito Control Association*, 13(3):245-246

È altresì possibile condurre analisi con metodi di spettrometria di massa basati sul profilo delle proteine (MALDI-TOF MS).

Schaffner et al. 2014. Rapid protein profiling facilitates surveillance of invasive mosquito species. *Parasites & Vectors* 7:142

Oppure procedere con analisi genetiche basate su PCR.

Cameron et al. 2010. Molecular phylogenetics of *Aedes japonicus*, a disease vector that recently invaded Western Europe, North America, and the Hawaiian islands. *J Med Entomol.*;47:527–35.

Per una prima rapida osservazione può essere utile riferirsi alla tavola riportata successivamente (tratta da ECDC 2012).


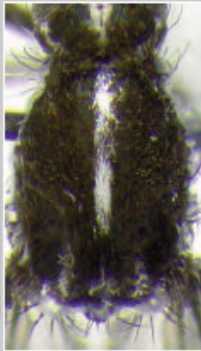

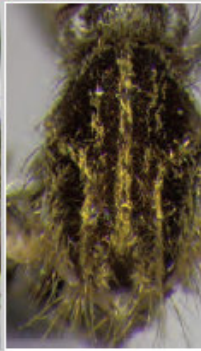

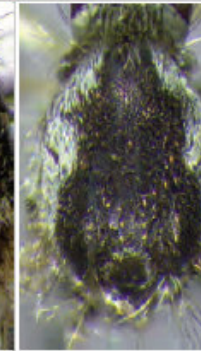

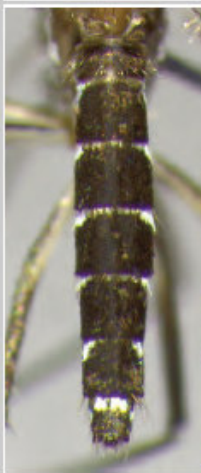


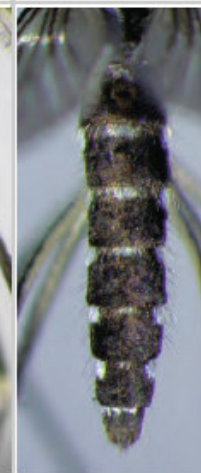
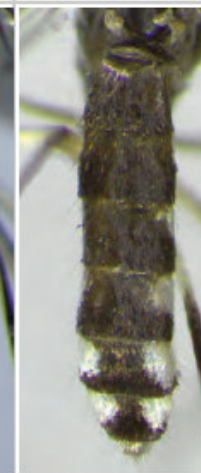

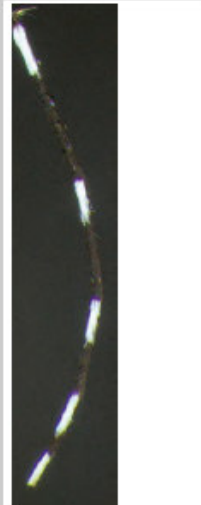

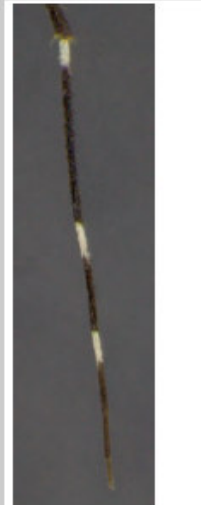
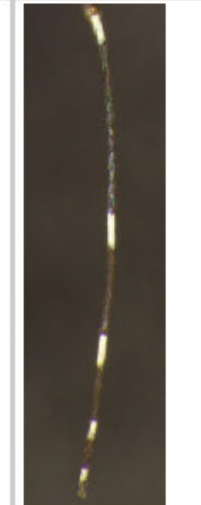
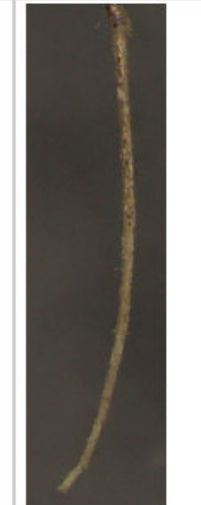
Misure da adottare in caso di positività

Qualora il sistema di sorveglianza rilevi la presenza di *Ae. albopictus* o di altre specie culicidiche autoctone, si procederà ad informare le Autorità competenti o i gestori delle attività commerciali sulla presenza e densità delle zanzare, dando indicazione sulla necessità di ulteriori misure di controllo, rispetto a quelle già programmate in loco.

Nel caso si accerti la presenza di una nuova specie di zanzare invasive (*Ae. aegypti*, *Ae. atropalpus*, *Ae. koreicus*, *Ae. japonicus* e *Ae. triseriatus*) verranno applicate le misure descritte al capitolo 6.

Bibliografia consultata

- BEEUWKES J., DEN HARTOG W., DIK M., SCHOLTE E.J. 2011. Surveillance and findings of exotic mosquitoes in used tires in The Netherlands: a methodological approach. *Proc. Neth. Entomol. Soc. Meet.* 22: 31-37
- CRAVEN R.B., A. ELIASON, D.B. FRANCY, P. REITER, E.G. CAMPOS, W.L. JAKOB, G.C. SMITH, C.J. BOZZI, C.G. MOORE, G.O. MAUPIN, T.P. MONATH. 1988. Importation of *Aedes albopictus* and other exotic mosquito species into the United States in Used Tires. *J. Am. Mosq. Control* 4(2): 138-142
- FOCKS D.A. 2003. A review of entomological sampling methods and indicators for dengue vectors. Special Programme for Research and Training in Tropical Diseases, Geneva: World Health Organization.
- HAVRRFIELD L.E., B.L. HOFFMAN. 1966. Used tires as a means of dispersal of *Aedes aegypti* in Texas. *Mosquito News* 26(3): 433-435
- PETRIC D., R. BELLINI, E.-J. SCHOLTE, L. MARRAMA RAKOTOARIVONY, F. SCHAFFNER. 2014. Monitoring population and environmental parameters of invasive mosquito species in Europe. *Parasites & Vectors* 7:187
- REITER P., D. SPRENGER. 1987. The used tire trade: a mechanism for the worldwide dispersal of container breeding mosquitoes. *J. Am. Mosq. Control* 3(3): 495-501
- REITER P. 1998. *Aedes albopictus* and the world trade in used tires, 1998-1995: the shape of things to come? *J. Am. Mosq. Control* 14(1): 83-94
- ROIZ D., R. ERITJA, R. ESCOSA, J. LUCIENTES, E. MARQUES, R. MELERO-ALCIBAR, S. RUIZ, R. MOLINA. 2007. A survey of mosquitoes breeding in used tires in Spain for the detection of imported potential vector species. *J. Vector Ecol.* 32(1): 10-15
- ROMI R., G. SABATINELLI, L. GIANNUZZI SAVELLI, M. RARIS, M. ZAGO, R. MALATESTA. 1997. Identification of a North American mosquito species, *Aedes atropalpus* (Diptera: Culicidae), in Italy. *J. Am. Mosq. Control* 13(3): 245-246
- SCHAFFNER F., KAUFMANN C., HEGGLIN D., MATHIS A. The invasive mosquito *Aedes japonicus* in Central Europe. *Med. Vet. Entomol.* 23: 448-451
- ECDC. 2012. Guidelines for the surveillance of invasive mosquitoes in Europe. ECDC Technical report. ISBN: 978-92-9193-378-5. 95 pp.
- SCHAFFNER F., R. BELLINI, D. PETRIC, E.-J. SCHOLTE, H. ZELLER, L. MARRAMA RAKOTOARIVONY. 2013. Development of guidelines for the surveillance of invasive mosquitoes in Europe. *Parasites & Vectors* 6:209
- SUWONKARD W., Y. TSUDA, M. TAKAGI, Y. WADA. 1996. Seasonal occurrence of *Ae. albopictus* in used tires in 1992-1994, Chiangmai, Thailand. *Trop Med* 38(3/4): 101-105
- Takken W, van den Berg H. 2019. Manual on prevention of establishment and control of mosquitoes of public health importance in the WHO European Region (with special reference to invasive mosquitoes). WHO: 66pp

| <i>Ae. aegypti</i> | <i>Ae. albopictus</i> | <i>Ae. atropalpus</i> | <i>Ae. j. japonicus</i> | <i>Ae. koreicus</i> | <i>Ae. triseriatus</i> |
|---|---|---|--|---|---|
|  |  |  |  |  |  |
| A. Silver scales in a shape of a lyre | A. Median silver-scale line | A. Mixed yellow and dark scales, dark median stripe | A. 5 stripes of golden scales, submedians long | A. 5 stripes of golden scales, submedians short | A. Broad median dark-scale band, sides with silver scales |
|  |  |  |  |  |  |
| B. Pale lateral marks and thin basal bands | B. Thin basal pale bands, laterally enlarged | B. Pale basal bands | B. Pale lateral and median patches | B. Pale lateral and median patches | B. Pale lateral patches |
|  |  |  |  |  |  |
| C. Segment V entirely white | C. Segment V entirely white | C. Inter-articular pale bands S. V white | C. Segments IV & V black | C. Segments IV and V with basal pale bands | C. Tarsi entirely dark |

Allegato 18 – Schema di relazione relativa all'attuazione del PNA

Regione: _____ Data compilazione: __/__/____ Periodo di riferimento: anni _____

Servizio: _____ Nome e cognome del compilante: _____

Telefono: _____ Email: _____

Il Piano Nazionale Arboviroso (PNA) è stato recepito dalla Regione/PA: NO ☐ IN VIA DI RECEPIMENTO ☐

SI ☐ in data __/__/____ atto n. _____ tipo _____ di _____ atto: _____

Attuazione di esperienze pilota di integrazione del PNA con altre politiche: NO ☐ SI ☐

Se SI specificare con quali altre politiche settoriali: ambiente ☐ istruzione ☐ integrazione sociale ☐

lavoro ☐ altro ☐ _____
specificare

Breve descrizione della/e esperienze pilota (eventualmente descrivere in un foglio separato e allegare):

Individuazione di uno o più referenti regionali per l'implementazione del Piano: NO ☐ SI ☐

se SI, il/i nominativi sono stati comunicati al Ministero della Salute: NO ☐ SI ☐ in data __/__/____

Istituzione di un Tavolo multisettoriale Regionale/PA: NO ☐ SI ☐ in data __/__/____

Breve descrizione della composizione, delle competenze e delle tematiche trattate (eventualmente descrivere in un foglio separato e allegare):

Individuazione di uno o più laboratori di riferimento regionale/PA per la sorveglianza dei casi umani, entomologica e veterinaria NO ☐ SI ☐ se SI specificare: _____

accreditamento: NO ☐ SI ☐ Regionale ☐ Ministeriale ☐ altro ☐

partecipazione a circuiti interlaboratorio: NO ☐ SI ☐ nazionali ☐ internazionali ☐

Descrivere sinteticamente l'attività del/dei laboratorio/i di riferimento regionale/PA effettuata

Attivazione di misure di comunicazione del rischio: NO ☐ SI ☐ in programma ☐

Breve descrizione delle attività realizzate (eventualmente descrivere in un foglio separato e allegare anche eventuali sussidi informativi prodotti) specificando, ove appropriato, tipo e numero, destinatari (tipologia e numero anche approssimativo), tema:

| Tipologia | N. | Destinatari | N. destinatari | Tema |
|-----------|----|-------------|----------------|------|
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |

Attivazione di interventi di formazione del personale: NO ☐ SI ☐ in programma ☐

Breve descrizione delle attività realizzate (eventualmente descrivere in un foglio separato e allegare anche i programmi) specificando, ove appropriato, tipo e n. interventi, destinatari (tipologia e numero anche approssimativo), tema:

| Tipologia | N. interventi | Destinatari | N. destinatari | Tema |
|-----------|---------------|-------------|----------------|------|
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |
| | | | | |

Attivazione di interventi di prevenzione ambientale: NO ☐ SI ☐ in programma ☐

N. Comuni che hanno attivato misure di prevenzione ambientale: / _ / _ / _ /

Attivazione di interventi di contrasto ai vettori: affidati a ditta municipalizzata ☐ privata ☐ altro _____

mappatura georeferenziata dei potenziali focolai: NO ☐ SI ☐ in corso ☐ in programma ☐

nome del/i principio/i attivo/i utilizzato/i _____

Vaccinazione (TBE): specificare soggetti e tipo di offerta _____

Sorveglianza e controllo virus WN e USUTU: NO ☐ SI ☐

Descrivere eventuali criticità riscontrate: _____

Sorveglianza e controllo virus Chikungunya, Dengue e Zika: NO ☐ SI ☐

Descrivere eventuali criticità riscontrate: _____

Sorveglianza e controllo TBE e altri virus: NO ☐ SI ☐

Descrivere eventuali criticità riscontrate: _____

Sorveglianza specie di zanzare invasive: NO ☐ SI ☐ in programma ☐

Laboratorio _____ Collaborazione con ARPA: NO ☐ SI ☐

| Tipologia siti sottoposti a sorveglianza | Numero | Frequenza | Esiti |
|--|--------|-----------|-------|
| | | | |
| | | | |
| | | | |
| | | | |
| | | | |
| | | | |
| | | | |

Sorveglianza resistenze agli insetticidi: NO ☐ SI ☐ in programma ☐

Laboratorio _____

| Specie | N. campioni | Risultati |
|--------|-------------|-----------|
| | | |
| | | |
| | | |

Altro: _____

Inviare a: Ministero della Salute (Fax 0659943096; e-mail: malinf@sanita.it)

Regione Lazio

Atti della Giunta Regionale e degli Assessori

Deliberazione 28 giugno 2022, n. 477

Piano nazionale di prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi (PNA) 2020-2025 di cui all'Intesa sancita in Conferenza Stato-Regioni e Province autonome con repertorio atti n. 1/CSR del 15 gennaio 2020 e sue modifiche e integrazioni. Approvazione del documento tecnico della Regione Lazio Sorveglianza e risposta alle arbovirosi.

Piano nazionale di prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi (PNA) 2020-2025 di cui all'Intesa sancita in Conferenza Stato-Regioni e Province autonome con repertorio atti n. 1/CSR del 15 gennaio 2020 e sue modifiche e integrazioni. Approvazione del documento tecnico della Regione Lazio *Sorveglianza e risposta alle arbovirosi*.

LA GIUNTA REGIONALE

SU PROPOSTA dell'Assessore alla Sanità e Integrazione sociosanitaria;

VISTO lo statuto della Regione Lazio;

VISTA la legge regionale n. 6 del 18 febbraio 2002 "Disciplina del sistema organizzativo della Giunta e del Consiglio e disposizioni relative alla dirigenza ed al personale regionale";

VISTO il regolamento regionale n. 1 del 6 settembre 2002 "Regolamento di organizzazione degli uffici e dei servizi della Giunta Regionale" e sue modifiche e integrazioni;

VISTO il decreto legislativo n. 118 del 23 giugno 2011 "Disposizioni in materia di armonizzazione dei sistemi contabili e degli schemi di bilancio delle Regioni, degli enti locali e dei loro organismi, a norma degli articoli 1 e 2 della legge 5 maggio 2009, n. 42" e successive modifiche;

VISTA la legge regionale n. 11 del 12 agosto 2020 "Legge di contabilità regionale";

VISTO il regolamento regionale 9 novembre 2017, n. 26 "Regolamento regionale di contabilità" che, ai sensi dell'articolo 56, comma 2, della l.r. n. 11/2020 e fino alla data di entrata in vigore del regolamento di contabilità di cui all'articolo 55 della citata l.r. n. 11/2020, continua ad applicarsi per quanto compatibile con le disposizioni di cui alla medesima l.r. n. 11/2020;

VISTA la legge regionale n. 20 del 30 dicembre 2021 "Legge di stabilità regionale 2022";

VISTA la legge regionale n. 21 del 30 dicembre 2021 "Bilancio di previsione finanziario della Regione Lazio 2022-2024";

VISTA la deliberazione di Giunta regionale n. 992 del 30 dicembre 2021 "Bilancio di previsione finanziario della Regione Lazio 2022-2024. Approvazione del *Documento tecnico di accompagnamento* ripartito in titoli, tipologie e categorie per le entrate, ed in missioni, programmi, titoli e macroaggregati per le spese";

VISTA la deliberazione di Giunta regionale n. 993 del 30 dicembre 2021 "Bilancio di previsione finanziario della Regione Lazio 2022-2024. Approvazione del *Bilancio finanziario gestionale* ripartito in capitoli di entrata e di spesa, ed assegnazione delle risorse finanziarie ai dirigenti titolari dei centri di responsabilità amministrativa";

VISTA la deliberazione di Giunta regionale n. 8 del 18 gennaio 2022 "Indirizzi per la gestione del bilancio regionale 2022-2024 e approvazione del bilancio reticolare ai sensi degli articoli 30, 31 e 32 della legge regionale 12 agosto 2020, n. 11";

VISTA la nota del Direttore generale prot. n. 262407 del 16 marzo 2022, con la quale sono fornite le ulteriori modalità operative per la gestione del bilancio regionale 2021-2023;

VISTA la deliberazione di Giunta regionale n. 944 del 16 dicembre 2021 "Ricognizione nell'ambito del bilancio regionale delle entrate e delle uscite relative al finanziamento del servizio sanitario regionale, ai sensi dell'art. 20, comma 1, del d.lgs n. 118 del 23 giugno 2011 e ss.mm.ii. – Perimetro Sanitario, esercizio finanziario 2021";

VISTA l'intesa sancita, ai sensi dell'articolo 8, comma 6 della legge n. 131 del 5 giugno 2003, tra il Governo, le Regioni e le Province autonome di Trento e Bolzano sul documento *Piano Nazionale di*

prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi (PNA) 2020-2025, con repertorio atti n. 1/CSR del 15 gennaio 2020;

CONSIDERATO che il suddetto Piano nazionale nella Tabella 9 del Capitolo 8 prevede – per la complessità degli interventi previsti e la diversità delle situazioni locali in termini ambientali, epidemiologici, organizzativi – che le Regioni e Province autonome adottino i necessari provvedimenti attuativi per l’implementazione del Piano stesso su scadenze temporali immediate ovvero entro il 2023 ed entro il 2025;

CONSIDERATO che tra i provvedimenti da attuare immediatamente rientrano in primo luogo il recepimento del Piano a livello regionale, l’individuazione per la sua implementazione di uno o più referenti regionali e di uno o più laboratori di riferimento regionale per la sorveglianza umana, entomologica e veterinaria;

VISTA la nota n. 426472 del 15 maggio 2020 con la quale l’Area Promozione della salute e Prevenzione della Direzione regionale Salute e Integrazione sociosanitaria ha trasmesso ai direttori dei Dipartimenti di prevenzione e ai direttori dei Servizi di sanità animale delle aziende sanitarie locali del Lazio il Piano predisposto dall’Osservatorio epidemiologico dell’Istituto zooprofilattico sperimentale del Lazio e della Toscana (IZSLT) per la sorveglianza dei virus West Nile e Usutu nel Lazio nell’ambito del PNA 2020-2025;

VISTA la nota n. 1106061 del 18 dicembre 2020 con la quale la suddetta Area della Direzione regionale Salute e Integrazione sociosanitaria ha trasmesso alla Direzione generale della Prevenzione sanitaria del Ministero della salute l’elenco dei referenti regionali relativi alla sorveglianza umana, sorveglianza veterinaria ed entomologia in relazione al suddetto Piano nazionale, così come individuati dall’Istituto nazionale per le malattie infettive “Lazzaro Spallanzani” e dall’Istituto zooprofilattico sperimentale del Lazio e della Toscana;

VISTE le tabelle trasmesse con nota n. 8750 del 5 aprile 2022 della Direzione generale della sanità animale e dei farmaci veterinari (DIGISAF), protocollo Regione Lazio n. 388979 del 20 aprile 2022, che aggiornano per il 2022 quelle contenute nell’Allegato 4 del suddetto Piano nazionale arbovirosi 2020-2025 concernenti il rischio di trasmissione dei virus West Nile e Usutu, disponendo altresì che ciascuna Regione rimoduli il piano di sorveglianza territoriale in particolare per ciò che concerne le relative malattie West Nile (WNV) e Usutu (USUV);

PRESO ATTO che a causa della pandemia di SARS-CoV-2 diffusasi a ridosso dell’adozione del suddetto Piano nazionale e del conseguente stato di emergenza non è stato possibile dare corso a tutti i provvedimenti attuativi previsti con scadenza immediata;

RITENUTO necessario dare attuazione al *Piano nazionale di prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi (PNA) 2020-2025*, di cui all’Intesa sancita in Conferenza Stato-Regioni con repertorio atti n. 1/CSR del 15 gennaio 2020;

RITENUTO di confermare in relazione al suddetto Piano nazionale quale Laboratorio di riferimento regionale per la sorveglianza umana il Laboratorio di virologia dell’INMI Lazzaro Spallanzani, già individuato con decreto del Commissario *ad acta* n. 00181 del 12 maggio 2015 per questo e altri sistemi di sorveglianza;

DATO ATTO che, in relazione alla missione istituzionale dell’Istituto zooprofilattico sperimentale Lazio e Toscana, per quanto concerne la sorveglianza entomologica e veterinaria del PNA 2020-2025 i Laboratori di riferimento regionali vanno necessariamente individuati, rispettivamente, nell’Unità operativa Diagnostica generale e nell’Unità operativa Virologia dello stesso IZSLT;

RITENUTO di confermare i referenti regionali relativi alla sorveglianza umana, sorveglianza veterinaria ed entomologia in relazione al predetto Piano nazionale, già trasmessi con nota prot. Regione Lazio n. 1106061 del 18 dicembre 2020 alla Direzione generale della Prevenzione sanitaria del Ministero della salute;

RITENUTO pertanto di approvare il documento regionale di *Sorveglianza e risposta alle Arbovirosi* della Regione Lazio così come contenuto nell'Allegato 1, che forma parte integrante e sostanziale del presente atto unitamente ai suoi *Allegati A-L*, congiuntamente predisposto dal Servizio regionale delle sorveglianze delle malattie infettive (*SeReSMI*) dell'INMI "Lazzaro Spallanzani" e dall'Istituto zooprofilattico sperimentale Lazio e Toscana, che aggiorna ogni altro documento approvato e trasmesso in precedenza in merito alla sorveglianza da parte della Regione Lazio;

DATO ATTO che la presente deliberazione non comporta oneri a carico del bilancio regionale;

DELIBERA

per le motivazioni espresse in narrativa che si intendono integralmente riportate

1. di approvare il documento regionale di *Sorveglianza e risposta alle Arbovirosi* della Regione Lazio così come contenuto nell'Allegato 1, che forma parte integrante e sostanziale del presente atto unitamente ai suoi *Allegati A-L*, in attuazione del *Piano nazionale di prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi (PNA) 2020-2025* di cui all'Intesa sancita in Conferenza Stato-Regioni con repertorio atti n. 1/CSR del 15 gennaio 2020 e ss.mm.ii., che aggiorna ogni altro documento in merito approvato e trasmesso precedentemente;
2. di confermare in relazione al suddetto Piano nazionale quale Laboratorio di riferimento regionale per la sorveglianza umana il Laboratorio di virologia dell'INMI Lazzaro Spallanzani e quali Laboratori di riferimento regionali per la sorveglianza entomologica e veterinaria l'Unità operativa Diagnostica generale e l'Unità operativa Virologia dell'Istituto zooprofilattico sperimentale Lazio e Toscana;
3. di confermare l'elenco dei referenti regionali relativi alla sorveglianza umana, sorveglianza veterinaria ed entomologia in relazione al suddetto Piano nazionale, così come individuati dall'Istituto nazionale per le malattie infettive "Lazzaro Spallanzani" e dall'Istituto zooprofilattico sperimentale del Lazio e della Toscana, già trasmessi al Ministero della salute con nota n. 1106061 del 18 dicembre 2020.

Avverso la presente deliberazione è ammesso ricorso giurisdizionale innanzi al TAR del Lazio nel termine di giorni 60 (sessanta) dalla notifica, ovvero ricorso straordinario al Capo dello Stato entro il termine di giorni 120 (centoventi).



Sorveglianza e risposta alle Arbovirosi

Regione Lazio

giugno 2022

Sommario

| | |
|---|----|
| Premessa..... | 2 |
| Capitolo 1. Sorveglianza e risposta ai virus West Nile e Usutu – Regione Lazio..... | 3 |
| 1.1. Introduzione..... | 3 |
| 1.2. La sorveglianza integrata..... | 4 |
| 1.2.1. Sorveglianza dei casi umani..... | 4 |
| 1.2.2. Sorveglianza veterinaria..... | 9 |
| 1.2.3. Sorveglianza entomologica..... | 14 |
| 1.2.4. Misure da adottare in caso di positività..... | 15 |
| Capitolo 2. Sorveglianza e controllo delle arbovirosi trasmesse da zanzare appartenenti al genere <i>Aedes</i> , con particolare riferimento ai virus Chikungunya, Dengue e Zika..... | 24 |
| 2.1. Introduzione..... | 24 |
| 2.2. Attività di sorveglianza e controllo..... | 24 |
| 2.2.1. Sorveglianza dei casi umani..... | 26 |
| 2.2.2. Sorveglianza entomologica e controllo del vettore..... | 33 |
| 2.2.3. Misure di controllo..... | 34 |
| Capitolo 3. Sorveglianza virus dell'encefalite virale da zecche, Toscana e di altri arbovirus non sottoposti a specifici piani di sorveglianza e risposta..... | 41 |
| 3.1. Introduzione..... | 41 |
| 3.2. Sorveglianza delle infezioni da virus TBE e TOSV nell'uomo..... | 43 |
| 3.2.1. Modalità di segnalazione dei casi umani..... | 43 |
| 3.2.2. Invio dei campioni presso il Laboratorio regionale di riferimento..... | 46 |
| 3.3. Misure di prevenzione e controllo..... | 48 |
| 3.3.1. Misure da adottare in caso di positività..... | 49 |

Premessa

Il presente documento è stato predisposto sulla base di quanto previsto dal **“Piano nazionale di prevenzione, sorveglianza e risposta alle Arbovirosi (PNA) 2020-2025”** (da qui in poi denominato “Piano nazionale”). Il documento si compone di tre sezioni destinate alle indicazioni per la sorveglianza e la risposta ai virus West Nile e Usutu, alle arbovirosi trasmesse da zanzare invasive del genere *Aedes* e ai virus dell’encefalite virale da zecche, Toscana e ad altri arbovirus non sottoposti a specifici piani di sorveglianza e risposta. A integrazione di quanto esposto nel Piano nazionale si vogliono in questo piano specificare e definire le procedure di sorveglianza e risposta sul territorio regionale e i ruoli e le competenze degli enti del Sistema sanitario regionale. Per tutto quanto non specificato in questo documento si rimanda al Piano nazionale.

Capitolo 1. Sorveglianza e risposta ai virus West Nile e Usutu – Regione Lazio

1.1.Introduzione

In Italia a partire dal 2008 la circolazione di Virus West Nile (WNV) è stata rilevata sul territorio di 14 Regioni (Emilia-Romagna, Veneto, Lombardia, Sardegna, Sicilia, Friuli-Venezia Giulia, Piemonte, Molise, Toscana, Basilicata, Puglia, Calabria, Liguria e Lazio). Nel 2018 in Italia, come in altri paesi dell'Europa centro-meridionale, è stato osservato un significativo aumento della circolazione del WNV. In Italia sono stati registrati 606 casi umani confermati di infezione da WNV, dei quali 239 caratterizzati da forma neuroinvasiva. Di questi, 238 casi sono stati classificati come autoctoni, distribuiti in 6 regioni (Veneto, Emilia-Romagna, Lombardia, Piemonte, Sardegna, Friuli-Venezia Giulia) e 1 caso come importato. Nel 2018 tra i casi neuroinvasivi sono stati registrati 49 decessi.

Analogamente a quanto registrato nelle persone, nel corso del 2018 la sorveglianza veterinaria ha registrato un aumento della circolazione del WNV in zanzare, uccelli e cavalli in 9 regioni italiane (Emilia-Romagna, Veneto, Lombardia, Sardegna, Friuli-Venezia Giulia, Piemonte, Lazio, Basilicata e Puglia).

Dall'inizio di giugno a novembre 2020 sono stati segnalati in Italia 68 casi umani confermati di infezione da WNV, di questi, 45 si sono manifestati nella forma neuroinvasiva (34 in Lombardia, 5 in Emilia-Romagna, 4 in Piemonte, 2 in Veneto), 7 casi come febbre confermata (4 in Lombardia, 1 in Piemonte, 2 in Veneto di cui un caso importato), 16 casi identificati in donatori di sangue (4 in Piemonte, 3 in Emilia-Romagna, 9 in Lombardia). Tra i casi sono stati riportati 5 decessi (1 in Piemonte, 1 in Emilia-Romagna e 3 in Lombardia). Nello stesso periodo è stato segnalato il primo caso di Usutu virus in Veneto nella forma neuroinvasiva. La sorveglianza veterinaria in cavalli, zanzare, uccelli stanziali e selvatici, ha confermato la circolazione del WNV in Emilia-Romagna, Lombardia, Piemonte, Veneto, Friuli-Venezia Giulia e Sardegna. Le analisi molecolari eseguite nell'ambito della sorveglianza entomologica e sull'avifauna hanno identificato la circolazione del *Lineage 2* del WNV. Sono in corso di conferma positività rilevate in provincia di Ancona.

Nel Lazio tra il 2016 e il 2018 sono state segnalate positività sierologiche in equidi in 3 province (Viterbo, Latina e Roma) **che vengono pertanto considerate aree ad alto rischio**. Tale condizione richiede un rafforzamento della sorveglianza umana, veterinaria ed entomologica al fine di garantire l'individuazione precoce della circolazione di WNV e attuare le misure preventive necessarie a ridurre il rischio di trasmissione dell'infezione all'uomo in modo tempestivo, efficace e coordinato.

Per quanto riguarda il virus Usutu, nell'anno 2018 si sono verificati 3 casi di riscontro di infezione in donatori di sangue del Lazio. Il virus Usutu (USUV) è trasmesso dalle zanzare della specie *Culex pipiens* e gli uccelli migratori ne sono i maggiori responsabili della diffusione. I mammiferi, compreso l'uomo, costituiscono ospiti accidentali.

Dall'inizio di giugno a novembre 2020 nel Lazio non è stata documentata circolazione di WNV o USUV in cavalli, zanzare, uccelli stanziali e selvatici.

IL WNV *Lineage 2* è stato rinvenuto in organi di una gazza catturata a novembre 2020 a Cisterna di Latina (LT).

Il virus USUTU è stato invece rinvenuto in uccelli da voliera nel comune di Fiumicino (RM) e n. 2 *pool* di zanzare catturate a Roma (https://www.epicentro.iss.it/westnile/bollettino/Bollettino_WND_2021_19.pdf).

Nell'anno 2021 nel Lazio non sono stati segnalati casi umani di WNV o USUV.

1.2. La sorveglianza integrata

Nel caso del WNV l'obiettivo generale della sorveglianza integrata consiste nell'individuare precocemente sul territorio regionale la circolazione virale negli uccelli, insetti o mammiferi per valutare tempestivamente il rischio di trasmissione della malattia all'uomo e mettere in atto tutte le misure disponibili per prevenire la trasmissione (controllo del vettore, misure nei confronti delle donazioni di sangue ed emocomponenti, organi e tessuti). In considerazione delle analogie esistenti tra i rispettivi cicli biologici, le attività di sorveglianza previste per il WNV saranno integrate con quelle utili all'individuazione della circolazione dell'USUV.

Condizione fondamentale per l'efficacia della sorveglianza integrata è la costante comunicazione tra gli enti coinvolti e la gestione coordinata di eventuali emergenze epidemiche. Pertanto, qualsiasi positività riscontrata durante le attività di sorveglianza dovrà essere immediatamente trasmessa agli enti coinvolti.

Le modalità di attuazione della sorveglianza differiscono a seconda della situazione epidemiologica locale e sono programmate annualmente dal Centro di riferimento nazionale per lo studio e l'accertamento delle malattie esotiche degli animali (CESME) in funzione delle evidenze epidemiologiche degli anni precedenti e vengono comunicate annualmente.

A tal fine sono state individuate dal Piano nazionale aree geografiche definite "ad alto rischio" ovvero i territori (province) dove WNV sta circolando o ha circolato nel corso degli anni precedenti e dove quindi si sono ripetutamente osservati episodi di infezione, nonché le aree limitrofe o immediatamente a ridosso delle stesse.

Per il 2022 nel Lazio sono stati definite ad alto rischio le province di Roma, Viterbo e Latina. A seguito dell'aggiornamento dell'Allegato 4 al Piano nazionale (nota DGSAF prot. n. 388979 del 20 aprile 2022) la provincia di Frosinone non è più classificata come ad "alto rischio". In tali aree la sorveglianza deve essere attuata tramite:

- a. il controllo su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio
- b. la sorveglianza entomologica
- c. la sorveglianza attiva dei casi di malattia neuroinvasiva o di infezioni recenti umane sull'intero territorio regionale
- d. la sorveglianza dei casi di sintomatologia nervosa negli equidi (solo WNV),
- e. la sorveglianza su carcasse di uccelli selvatici rinvenuti morti

Nelle aree individuate come a basso rischio (province di Rieti e Frosinone) la sorveglianza sugli uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio può essere sostituita da una sorveglianza a campione su allevamenti avicoli rurali o all'aperto.

1.2.1. Sorveglianza dei casi umani

Il flusso di informazioni riguardante la sorveglianza viene attivato alla sola presenza dei criteri clinici ed epidemiologici (*Tabella 1*). Tutti le possibili infezioni da virus West Nile devono essere testate anche per USUV e viceversa.

Tabella 1. Definizioni di caso

| Definizione di caso | <i>West Nile</i> | <i>Usutu</i> |
|-------------------------------|---|--|
| Criterio clinico | Qualsiasi persona che presenti febbre o almeno una delle seguenti manifestazioni cliniche: <ul style="list-style-type: none"> - encefalite; - meningite a liquor limpido; - poliradicolo-neurite (simil Guillain-Barré); - paralisi flaccida acuta. | Qualsiasi persona che presenti febbre o almeno una delle seguenti manifestazioni cliniche: <ul style="list-style-type: none"> - encefalite; - meningite a liquor limpido; - poliradicolo-neurite (simil Guillain-Barré); - paralisi flaccida acuta. |
| Criteri di laboratorio | <u>Test di laboratorio per caso probabile:</u> <ul style="list-style-type: none"> - Risposta anticorpale IgM specifica al WNV nel siero. <u>Test di laboratorio per caso confermato (almeno uno dei seguenti):</u> <ul style="list-style-type: none"> - isolamento del WNV nel siero, nelle urine e/o nel liquor; - identificazione dell'acido nucleico del WNV nel sangue, nelle urine e/o nel liquor; - risposta anticorpale specifica al WNV (IgM) nel liquor; - titolo elevato di IgM WNV, identificazione di IgG WNV con sieroconversione nel siero e conferma mediante neutralizzazione | <u>Test di laboratorio per caso probabile:</u> <ul style="list-style-type: none"> - Risposta anticorpale IgM specifica all'USUV¹ nel siero. <u>Test di laboratorio per caso confermato (almeno uno dei seguenti):</u> <ul style="list-style-type: none"> - isolamento dell'USUV nel siero, nelle urine e/o nel liquor; - identificazione dell'acido nucleico dell'USUV¹ nel sangue, nelle urine e/o nel liquor; - risposta anticorpale specifica all'USUV (IgM)¹ nel liquor; - titolo elevato di IgM USUV¹, identificazione di IgG con sieroconversione USUV nel siero e conferma mediante neutralizzazione. |
| Classificazione | | |
| Possibile | Non applicabile | Non applicabile |
| Probabile | Persona che soddisfa il criterio clinico e il criterio di laboratorio per caso probabile. | Persona che soddisfa il criterio clinico e il criterio di laboratorio per caso probabile. |
| Confermato | Persona che soddisfa almeno uno dei criteri di laboratorio per caso confermato | Persona che soddisfa almeno uno dei criteri di laboratorio per caso confermato |

La sorveglianza dei casi umani importati ed autoctoni si attua su tutto il territorio regionale per tutto l'anno.

Durante il periodo di maggiore attività del vettore (dall'inizio maggio alla fine di novembre) la sorveglianza dei casi umani deve essere rafforzata. Si raccomanda di porre particolare attenzione alla diagnosi di infezioni da WNV e da USUV, includendole nella diagnosi differenziale delle encefaliti, meningiti a liquor limpido, poliradicoloneuriti (simil Guillain-Barré), paralisi flaccide acute.

Visto il possibile inquadramento di tali patologie nell'ambito della sindrome neurologica di sospetta origine infettiva, si rimanda anche al decreto del Commissario *ad acta* n. U00162 del 27 aprile 2018 per le ulteriori procedure del caso.

¹ N.B: non disponibili in commercio test molecolari e per la rilevazione di IgM specifiche per USUV: si raccomanda l'invio dei campioni ai Laboratori di riferimento per l'esecuzione di saggi *in house* eventualmente disponibili.

Modalità di segnalazione dei casi umani

Per tutto l'anno dovranno essere segnalati tutti i casi probabili o confermati di infezione da WNV e USUV definiti dalla presenza dei criteri clinici ed epidemiologici secondo le seguenti modalità e flussi:

- Il medico che sospetta il caso, sulla base del criterio clinico ed epidemiologico, e per il quale ha richiesto l'esecuzione di esami di laboratorio specifici, è tenuto a segnalarlo alla ASL competente entro 12 ore compilando la scheda per la segnalazione di caso umano di West Nile Virus e Usutu (*Allegato A*) e inviare tempestivamente i campioni al Laboratorio di riferimento regionale per la diagnosi di laboratorio secondo le modalità descritte nel paragrafo successivo;
- La ASL competente provvederà a trasmettere immediatamente la scheda al Servizio regionale per epidemiologia, sorveglianza e controllo delle malattie infettive (SeReSMI: fax 06 56561845; email seresmi@pec.inmi.it) e alla ASL di residenza.
- A seguito di positività ai criteri di laboratorio per caso probabile o confermato:
 - il medico provvederà ad aggiornare e ritrasmettere la scheda di sorveglianza aggiornata alla ASL di competenza entro 12 ore;
 - la ASL di competenza inserirà il caso nel sistema PREMAL, trasmetterà la scheda di sorveglianza immediatamente al SeReSMI (fax 06 56561845; email: seresmi@pec.inmi.it) e alla ASL di residenza, che procederà all'indagine comunicandone gli aggiornamenti al SeReSMI;
 - Il SeReSMI inserisce entro 24 ore la segnalazione sul sito web w3.iss.it/site/RMI/arbo. Solo nel caso in cui non sia possibile l'invio tramite il sito web (esempio: mancanza di accesso ad internet o non disponibilità delle credenziali di accesso al sito), sarà possibile inviare l'*Allegato A* via fax o email sia al Ministero della salute (fax: 06 59943096; e-mail: malinf@sanita.it) sia all'ISS (fax 06 49902476; email: sorveglianza.arbovirosi@iss.it).
 - il SeReSMI provvederà ad informare tempestivamente il Centro regionale trapianti (fax 06 58704239; e-mail crslazio@scamilloforlanini.rm.it), il Centro regionale sangue (tel.: 06 33775190; email: crslazio@ospedalesantandrea.it), l'Istituto zooprofilattico sperimentale Lazio e Toscana (IZSLT): paola.scaramozzino@izslt.it
- Per ogni caso probabile andranno predisposti gli accertamenti diagnostici di laboratorio per la conferma del caso. Nell'eventualità di una conferma, la scheda dovrà essere aggiornata e ritrasmessa immediatamente secondo il flusso descritto.
- Nel caso di negatività agli esami di laboratorio:
 - il medico provvederà ad aggiornare e ritrasmettere la scheda di sorveglianza con l'esito degli esami di laboratorio e la classificazione finale di caso alla ASL di competenza entro 12 ore;
 - la ASL trasmetterà la scheda aggiornata immediatamente alla ASL di residenza e al SeReSMI;
- *Follow-up* dei casi probabili o confermati:
 - a 30 giorni dalla segnalazione il medico provvederà ad aggiornare la scheda di sorveglianza con l'esito del caso al *follow-up*;
 - la ASL trasmetterà la scheda aggiornata immediatamente al SeReSMI;

Si sottolinea che il responsabile di **qualsiasi laboratorio di analisi pubblico o privato che analizzi i campioni** dovrà inviare i campioni al Laboratorio di riferimento regionale (nelle modalità descritte nel paragrafo immediatamente successivo) per conferma, anche in caso di risultato negativo. **Qualsiasi laboratorio di analisi pubblico e/o privato** che faccia diagnosi di infezione da WNV o USUV (vedi definizioni di caso) è tenuto alla segnalazione del caso **entro 12 ore** all'Azienda sanitaria competente, utilizzando l'apposita scheda di sorveglianza (*Allegato A*).

Nel caso del Centro di qualificazione biologica (CQB) la segnalazione deve essere effettuata dal Servizio trasfusionale che ha in carico il donatore, preventivamente informato dal CQB, attraverso inserimento del risultato e relativa nota nel gestionale informatico, accompagnato da una telefonata per sollecitare la tempestività per le azioni di notifica successive. La segnalazione verrà effettuata dopo aver ricevuto i risultati dei test effettuati sull'aliquota di plasma dal Laboratorio regionale di riferimento. Si sottolinea inoltre che la tempestività della segnalazione e conferma dei casi è cruciale per mettere in atto le misure di prevenzione e controllo della malattia (ad esempio NAT sulle donazioni di sangue/emocomponenti, cellule, tessuti ed organi e lotta all'insetto vettore), in particolare durante la stagione di massima attività vettoriale (maggio-novembre).

Il flusso sopra riportato dovrà essere seguito anche nei seguenti casi:

- riscontro di positività allo *screening* NAT in donatore di sangue. La Struttura trasfusionale di riferimento del donatore segnala la positività, attraverso l'*Allegato A*, alla ASL di competenza per territorio, la quale a sua volta darà seguito alla notifica al SeReSMI.
- riscontro di positività allo *screening* NAT o sierologico in donatore d'organo. Il Centro richiedente segnala la positività, attraverso l'*Allegato A*, alla ASL di competenza per territorio, la quale, a sua volta, darà seguito alla notifica al SeReSMI.

Invio dei campioni presso il Laboratorio regionale di riferimento

Si riportano le istruzioni operative su tipologia di campioni, modalità di trasporto e consegna dei campioni diagnostici al Laboratorio di virologia dell'Istituto nazionale per le malattie infettive "Lazzaro Spallanzani", in qualità di Laboratorio di riferimento regionale.

Prima di inviare i campioni, è necessario contattare il laboratorio.

Il Laboratorio di virologia è attivo **h24**.

Il virologo di turno può essere reperito ai seguenti numeri:

- 06 55170666
- 320 4343793

Ulteriori recapiti utili:

- Accettazione: tel 06 55170674; fax 06 55170676
- Segreteria: tel 06 55170690; fax 06 5594555

Per eventuali comunicazioni aggiuntive è possibile contattare il laboratorio anche tramite l'indirizzo email: acceviro@inmi.it

Tipologia di campioni

| Fase della malattia | Tipologia di campioni |
|---|--|
| Fase acuta sintomatica (entro i primi giorni dall'esordio) | <ul style="list-style-type: none"> - Sangue senza anticoagulanti per sierologia (1 provetta) - Sangue con anticoagulanti (EDTA o citrato, 1 provetta) - Liquor - Urine - Altro (a giudizio del clinico) |
| Fase convalescente (risoluzione della sintomatologia, e comunque non prima di 15 giorni dall'inizio della sintomatologia) | <ul style="list-style-type: none"> - Sangue senza anticoagulanti per sierologia (1 provetta) - Urine - Altro (a giudizio del clinico) |

Nel caso di esami su campione di liquor è richiesto l'invio di un campione di siero prelevato in parallelo.

I campioni vanno mantenuti a +4 °C prima dell'invio. Il trasporto al Laboratorio deve essere effettuato nel più breve tempo possibile, preferibilmente entro le 24 ore e a temperatura refrigerata. Per tempi di consegna più prolungati, vanno presi accordi diretti con il laboratorio per identificare le modalità più idonee di mantenimento dei campioni. In caso di necessità di congelamento, i campioni di sangue vanno sierati e separati prima del congelamento; in tal caso va inviata solo la frazione acellulare.

Su ogni singolo campione deve essere apposta un'etichetta riportante a chiare lettere il nome del paziente, la tipologia del campione (sangue, liquor, urine, altro) e la data di prelievo. I prelievi devono essere accompagnati dal modulo A/2 contenuto nell'*Allegato B*, se provenienti da strutture di Pronto Soccorso o Ospedali, e da una copia della scheda di sorveglianza (*Allegato A*) compilata in tutte le parti di competenza del centro richiedente; entrambi i moduli sono riportati in allegato.

Identificare chiaramente indirizzo email, numero di fax e contatto telefonico del medico richiedente per la comunicazione dei risultati o ogni altra comunicazione utile all'iter diagnostico.

L'originale dell'*Allegato A* dovrà essere inviato alla ASL di competenza.

Le informazioni riportate sulle provette devono essere coerenti con quelle inserite nella scheda di sorveglianza.

Il trasporto dei campioni al laboratorio va eseguito secondo le correnti raccomandazioni per il trasporto di campioni a rischio biologico (D.lgs. n. 81/2008, titolo X (art. 272, comma 2, lettera m; Circolare ministeriale n° 3/2003 "Raccomandazioni per la sicurezza del trasporto di materiali infettivi e di campioni diagnostici"; Circolare Ministeriale n. 16/1994 "Spedizione di materiali biologici deperibili e/o potenzialmente infetti"), seguendo il principio del triplo involucro.

L'indirizzo cui inviare i campioni è il seguente:

Laboratorio di virologia

Padiglione Baglivi

Istituto nazionale per le malattie infettive "Lazzaro Spallanzani"

via Portuense 292 (ingresso carrabile in via Giacomo Folchi 6)

00149 Roma

Esito degli esami

I risultati degli esami eseguiti saranno inviati (via fax o email) con la massima tempestività al medico richiedente. Si raccomanda di specificare recapiti telefonici, fax e indirizzo email nel modulo A/2 dell'*Allegato B*, per favorire la tempestività della comunicazione.

Il Laboratorio di riferimento regionale invierà al SeReSMI un rapporto settimanale sulle attività diagnostiche svolte.

Il Laboratorio di riferimento regionale si raccorderà con il Laboratorio nazionale di riferimento per quanto di competenza.

Interpretazione dei risultati diagnostici

Un caso umano di WND (West Nile Disease)/USUTU è considerato **probabile** quando:

- risponde ai criteri clinici e presenta risposta anticorpale IgM specifica al WNV/USUV nel siero.

Un caso umano di WND/USUTU è **confermato** quando si ha rispondenza ai criteri clinici o ad almeno uno tra i seguenti:

- isolamento del WNV/USUV nel siero, nelle urine o nel liquor nell'uomo
- identificazione dell'acido nucleico del WNV/USUM nel sangue, nelle urine o nel liquor nell'uomo
- risposta anticorpale specifica al WNV/USUV (IgM) nel liquor nell'uomo
- titolo elevato di IgM WNV/USUV e identificazione di IgG WNV/USUV nel siero e conferma mediante neutralizzazione
- siero-conversione o aumento significativo degli anticorpi specifici per WNV/USUV in coppie di campioni di siero consecutivi (prelevati a distanza di almeno 14 giorni l'uno dall'altro).

Misure di controllo

A seguito della segnalazione di caso probabile o confermato la ASL di competenza (se ricoverato) o la ASL di residenza/domicilio (se non ricoverato) dovrà attivarsi per mettere in atto tutti gli interventi per il controllo del vettore previsti dall'*Allegato 8* del Piano nazionale.

1.2.2. Sorveglianza veterinaria

Ai fini del presente piano per aree ad alto rischio (AR) s'intende il territorio (provincia) dove WNV sta circolando o ha circolato in almeno uno dei 5 anni precedenti la pubblicazione della Circolare ministeriale n. 10381 del 5 aprile 2019 e dove, quindi, si sono ripetutamente osservati episodi di infezione, nonché le aree limitrofe o subito a ridosso delle stesse. In queste aree è prevista:

- a. la sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio
- b. la sorveglianza entomologica
- c. la sorveglianza dei casi di sintomatologia nervosa negli equidi (solo WNV)
- d. la sorveglianza su esemplari di uccelli selvatici rinvenuti morti

Ai fini del presente piano per area a basso rischio (BR) s'intende il territorio (provincia) dove il WNV ha circolato in modo sporadico in passato ovvero, pur non avendovi mai circolato, le cui caratteristiche eco-climatiche sono favorevoli per la circolazione virale. In queste aree si deve attuare:

- a. la sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio o, in alternativa, su allevamenti avicoli rurali o all'aperto
- b. la sorveglianza entomologica
- c. la sorveglianza dei casi di sintomatologia nervosa negli equidi (solo WNV)
- d. la sorveglianza su esemplari di uccelli selvatici rinvenuti morti

Le attività di sorveglianza veterinaria si basano su una suddivisione del territorio basata su Unità geografiche di riferimento (UGR), definite di seguito "celle", che nel caso della sorveglianza entomologica sono di 20 km x 20 km, mentre per la sorveglianza sugli uccelli stanziali sono di 40 x 40 km.

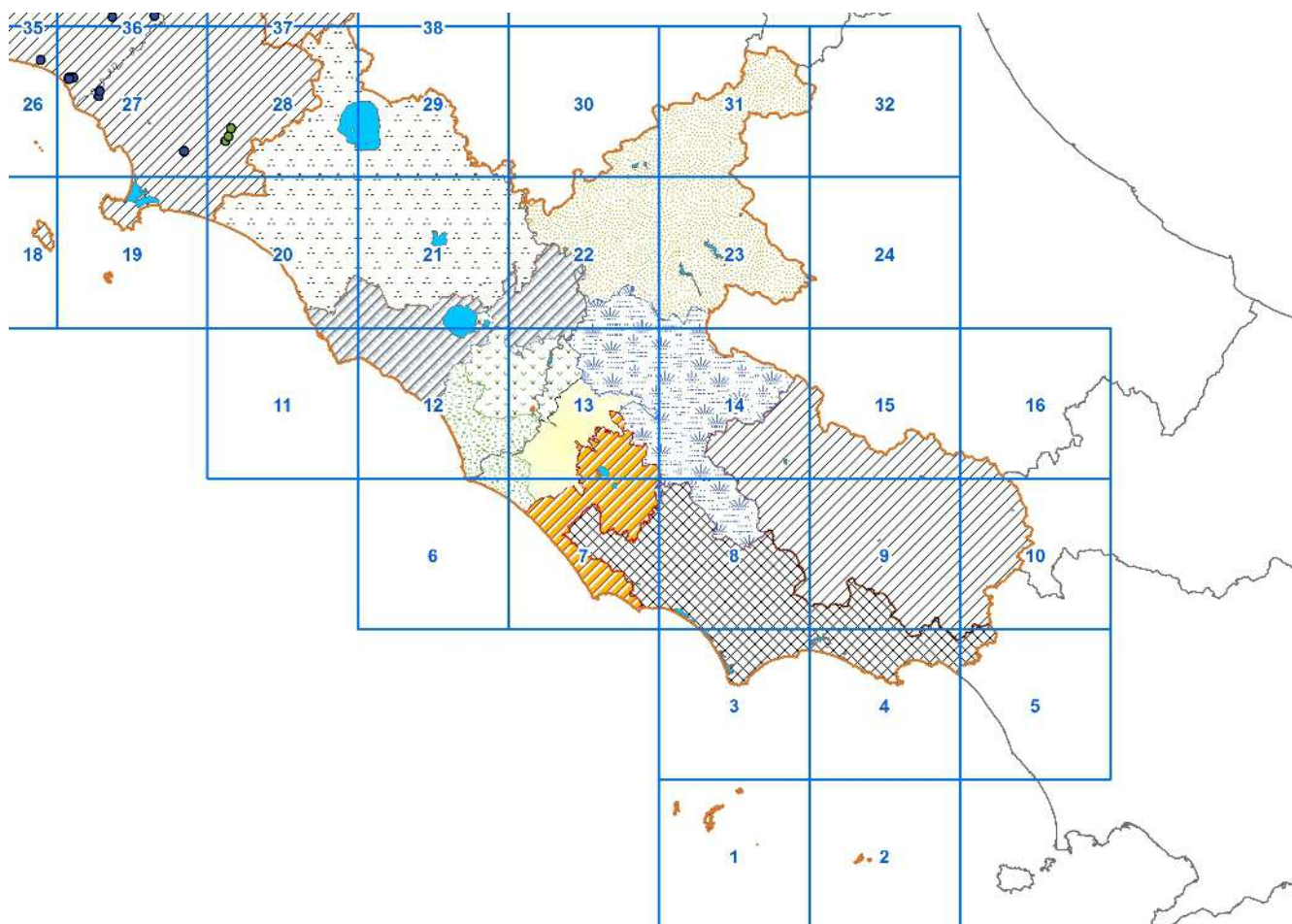
Nel territorio del Lazio sono state individuate come ad alto rischio le province di Roma, Viterbo e Latina. A seguito dell'aggiornamento dell'*Allegato 4* al Piano nazionale (nota DGSAF prot. n. 388979 del 20 aprile 2022) la provincia di Frosinone è classificata "a basso rischio".

Sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio

La sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio nell'ambito delle attività di depopolamento è subordinata a specifiche autorizzazioni da parte del competente Assessorato all'agricoltura e dell'ISPRA (Istituto superiore per la protezione e la ricerca ambientale). L' Area Promozione della salute e Prevenzione della Regione Lazio comunicherà di volta in volta ai Servizi veterinari delle ASL i Piani di depopolamento approvati, affinché questi possano organizzare i prelievi sugli uccelli abbattuti o catturati.

Il territorio di ogni provincia è suddiviso in zone di 1.600 km² (Unità geografica di riferimento, *Figura 1*).

Figura 1. Unità geografiche di riferimento per la sorveglianza sugli uccelli stanziali (celle 40 x 40 km): ogni pattern definisce l'area di competenza territoriale di ciascuna ASL.



Per specie bersaglio si intende quel gruppo di specie recettive al virus sottoposte a controlli di popolazione nella gran parte del loro areale di distribuzione.

Appartengono alle specie bersaglio:

- Gazza (*Pica pica*),
- Cornacchia grigia (*Corvus corone cornix*),

- Ghiandaia (*Garrulus glandarius*).

Il campionamento deve essere eseguito ogni due settimane, secondo un calendario predefinito. Per ciascuna unità geografica di riferimento devono essere campionati almeno 100 esemplari di specie avendo cura di eseguire le attività di campionamento da marzo fino a novembre, tenendo in considerazione il periodo durante il quale è possibile effettuare il depopolamento. Il campionamento deve iniziare il prima possibile, compatibilmente con la raccolta delle necessarie autorizzazioni.

Per rilevare la presenza di WNV o USUV, il cuore, il cervello, il rene e la milza di ogni animale devono essere esaminati presso l'Unità operativa complessa (UOC) Virologia della sede di Roma dell'IZSLT mediante i test di RT-PCR. I campioni positivi (parti di organo, omogenati, RNA) devono essere inviati quanto prima (comunque entro e non oltre 2 giorni lavorativi) al CESME per la conferma. Per ogni specie prelevata deve essere compilata la scheda W02 (*Allegato E*) di accompagnamento. Il CESME effettua gli esami di conferma entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione. Il CESME trasmette il rapporto di prova all'IZSLT, alla Regione e, in caso di positività, ai competenti uffici del Ministero della salute, al Centro nazionale NS e al CNT; in caso di positività l'IZSLT provvederà all'invio del rapporto di prova al SeReSMI.

Sorveglianza in allevamenti avicoli rurali e all'aperto

Solo nelle aree a basso rischio, dove la sorveglianza sugli uccelli stanziali appartenenti a specie bersaglio non può essere attivata o si prevede che non sarà in grado di raggiungere almeno il 50% dei controlli previsti, è possibile in alternativa controllare sierologicamente un campione rappresentativo di allevamenti avicoli rurali o all'aperto, inclusi gli allevamenti di selvaggina da penna.

Nella scelta delle aziende da campionare devono essere privilegiati gli allevamenti in prossimità di aree umide o comunque dove si registra un'elevata concentrazione di avifauna selvatica, sia stanziale che di passo.

Il numero di allevamenti da campionare, calcolato in base al numero delle aziende presenti in ciascuna provincia, e il numero di animali da prelevare sono riportati nell'*Allegato 5* del Piano nazionale (*Tabella 1* e *Tabella 2*).

All'interno di ciascun allevamento devono essere sottoposti a prelievo esclusivamente gli animali di età inferiore ai 6 mesi. Le attività di campionamento devono iniziare a marzo e terminare entro la fine di novembre, avendo cura di distribuire i prelievi con cadenza mensile. Ove possibile, i prelievi possono essere effettuati contestualmente a quelli del piano di sorveglianza dell'influenza aviaria.

Gli operatori devono prelevare per ciascun animale 2 campioni di sangue da porre in altrettante provette: una senza anticoagulante e una con EDTA (minimo 2 ml di sangue per provetta da conservare alla temperatura di +4 °C).

I campioni, accompagnati dalla scheda W01 (*Allegato D*) già precompilata nella parte anagrafica, sono inviati all'IZSLT che provvede ad effettuare l'esame di prima istanza (ELISA) sul siero e, in caso di positività, i test RT-PCR per verificare la presenza di WNV e USUV sul sangue con EDTA. In caso di positività i campioni (siero e sangue con EDTA) devono essere inviati quanto prima al CESME per la conferma, comunque entro e non oltre 2 giorni lavorativi. Il CESME effettua gli esami di conferma entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione e trasmette il rapporto di prova all'IZSLT, alla Regione e, in caso di positività, ai competenti uffici del Ministero della salute (Mds), al Centro nazionale sangue (CNS) e al Centro nazionale trapianti (CNT). In caso di positività l'IZSLT provvederà all'invio del rapporto di prova al SeReSMI.

Sorveglianza clinica negli equidi per WNV

La sorveglianza clinica negli equidi si attua su **tutto il territorio regionale**. Tutti i casi di sintomatologia nervosa negli equidi devono essere notificati e sottoposti a indagini approfondite per escludere o confermare la WND, indipendentemente dall'area geografica dove questi si manifestano.

Negli equidi sono sintomi tipici della malattia:

- debolezza degli arti posteriori
- incapacità a mantenere la stazione quadrupedale, paralisi/paresi agli arti
- fascicolazioni muscolari
- *deficit* propriocettivi
- cecità
- ptosi del labbro inferiore o paresi/paralisi dei muscoli labiali o facciali
- digrignamento dei denti

Nel caso di sintomatologia neurologica riferibile a WND in equidi, il servizio veterinario dell'Azienda sanitaria locale (ASL) competente per territorio deve darne immediata comunicazione alla Direzione generale della Sanità animale e dei farmaci veterinari del Ministero della salute e alla competente Area regionale attraverso la registrazione del sospetto nel Sistema informativo nazionale malattie animali (SIMAN). Il servizio veterinario della ASL esegue i prelievi di sangue con e senza anticoagulante EDTA² sugli equidi che manifestano sintomatologia clinica riferibile a WND. I campioni di sangue con la relativa scheda W03 (*Allegato E*), compilata sul Sistema informativo per l'epidemiologia veterinaria (SIEV) scegliendo come *Motivo del prelievo* [A] "equidi con sintomi clinici", devono essere inviati all'UOC Virologia dell'IZSLT che provvederà ad effettuare la prova di ELISA-IgM sul siero e la RT-PCR sul sangue con EDTA. L'IZSLT provvede ad inviare settimanalmente i risultati al CESME nella Banca dati nazionale dell'anagrafe zootecnica (BDN). In caso di positività i campioni devono essere inviati al CESME al più presto possibile, comunque entro e non oltre 2 giorni lavorativi. Il CESME trasmette il rapporto di prova all'IZSLT, alla Regione e, in caso di positività, ai competenti uffici del MdS, al CNS e al CNT. In caso di positività l'IZSLT provvederà all'invio del rapporto di prova al SeReSMI.

Qualora il sospetto riguardi animali deceduti o soppressi in seguito a sindrome neurologica, il servizio veterinario dell'Azienda sanitaria locale competente per territorio, in collaborazione con l'IZSLT, esegue l'esame anatomico-patologico e il prelievo del cervello, del tronco encefalico, del midollo spinale, del cuore, del rene e della milza. I campioni, accompagnati dalla scheda W03 (*Allegato E*), debitamente compilata su SIEV indicando come *Motivo del prelievo* [C] "controllo su equidi deceduti/abbattuti", devono essere inviati all'UOC Virologia dell'IZSLT, che provvede ad effettuare la RT-PCR. In caso di positività alla RT-PCR i campioni devono essere inviati al CESME al più presto possibile (entro e non oltre 2 giorni lavorativi) in quantità idonea, perfettamente confezionati e conservati, accompagnati dalla scheda W03 (*Allegato E*). Il CESME effettua gli esami di conferma entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione. Il CESME trasmette il rapporto di prova all'IZSLT, alla Regione e, in caso di positività, ai competenti uffici del MdS, al CNS e al CNT. In caso di positività l'IZSLT provvederà all'invio del rapporto di prova al SeReSMI.

² Non usare l'eparina come anticoagulante perché interferisce con la PCR.

Sorveglianza su esemplari di uccelli selvatici rinvenuti morti

La sorveglianza passiva sull'avifauna selvatica si esegue sull'intero territorio regionale durante tutto l'anno e deve essere intensificata durante il periodo di attività degli insetti vettori. Ogni animale trovato morto, anche nell'ambito di altri Piani, ed appartenente agli ordini dei Passeriformi, Ciconiformi, Caradriformi, Falconiformi e Strigiformi deve essere recuperato ed inviato all'IZSLT per l'esame anatomo-patologico. Per rilevare la presenza di WNV o USUV cuore, cervello, rene e milza devono essere esaminati presso l'UOC Virologia dell'IZSLT tramite i test RT-PCR. I campioni positivi (parti di organo, omogenato, RNA) devono essere inviati al CESME quanto prima, e comunque entro e non oltre 2 giorni lavorativi. I campioni devono essere accompagnati dalla scheda W02 (*Allegato C*) debitamente compilata. Per ogni specie di uccello va compilata una distinta scheda W02 di accompagnamento. Si dovrà procedere in maniera analoga ogni qualvolta siano segnalati episodi di mortalità anomala o aumento dell'incidenza della mortalità nell'avifauna. Il CESME effettua gli esami di conferma entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione e trasmette il rapporto di prova all'IZSLT, alla Regione e, in caso di positività, ai competenti uffici del MdS, al CNS e al CNT. In caso di positività l'IZSLT provvederà all'invio del rapporto di prova al SERESMI.

Interpretazione dei risultati diagnostici

Nell'ambito delle attività di sorveglianza veterinaria un caso di WND è considerato **sospetto** quando si ha:

- positività al test ELISA in soggetti di allevamenti avicoli rurali o all'aperto di età inferiore ai sei mesi;
- sintomatologia clinica riconducibile a encefalomielite di tipo West Nile in equidi di cui all'articolo 1, comma 2 dell'OM 4 agosto 2011 e ss.mm.ii.;
- positività al test RT-PCR in organi o sangue di uccelli (catturati, campionati, ritrovati morti) effettuato presso l'IZSLT;
- positività al test RT-PCR in pool di zanzare effettuato presso l'IZSLT.

Nell'ambito delle attività di sorveglianza veterinaria un caso di Usutu è considerato **sospetto** quando si ha:

- positività al test ELISA in soggetti di allevamenti avicoli rurali o all'aperto di età inferiore ai sei mesi;
- positività al test RT-PCR in organi o sangue di uccelli (catturati, campionati, ritrovati morti) effettuato presso l'IZSLT;
- positività al test RT-PCR in pool di zanzare effettuato presso l'IZSLT.

Tutti i casi sospetti nell'ambito delle attività di sorveglianza veterinaria devono essere confermati dal CESME.

Nell'ambito delle attività di sorveglianza veterinaria un caso di WND è considerato **confermato** quando si ha:

- positività al test ELISA in soggetti di allevamenti avicoli rurali o all'aperto di età inferiore ai sei mesi confermata dal saggio di sieroneutralizzazione effettuato dal CESME;
- positività al test ELISA IgM e/o agli esami molecolari (RT-PCR) in equidi con sintomatologia clinica riconducibile a WND riscontrata presso gli IZSLT e confermata dal CESME;
- positività al test RT-PCR in organi o sangue di uccelli (catturati, campionati, ritrovati morti), riscontrata presso l'IZSLT e confermata dal CESME;
- positività al test RT-PCR in pool di zanzare riscontrata presso l'IZSLT e confermata dal CESME.

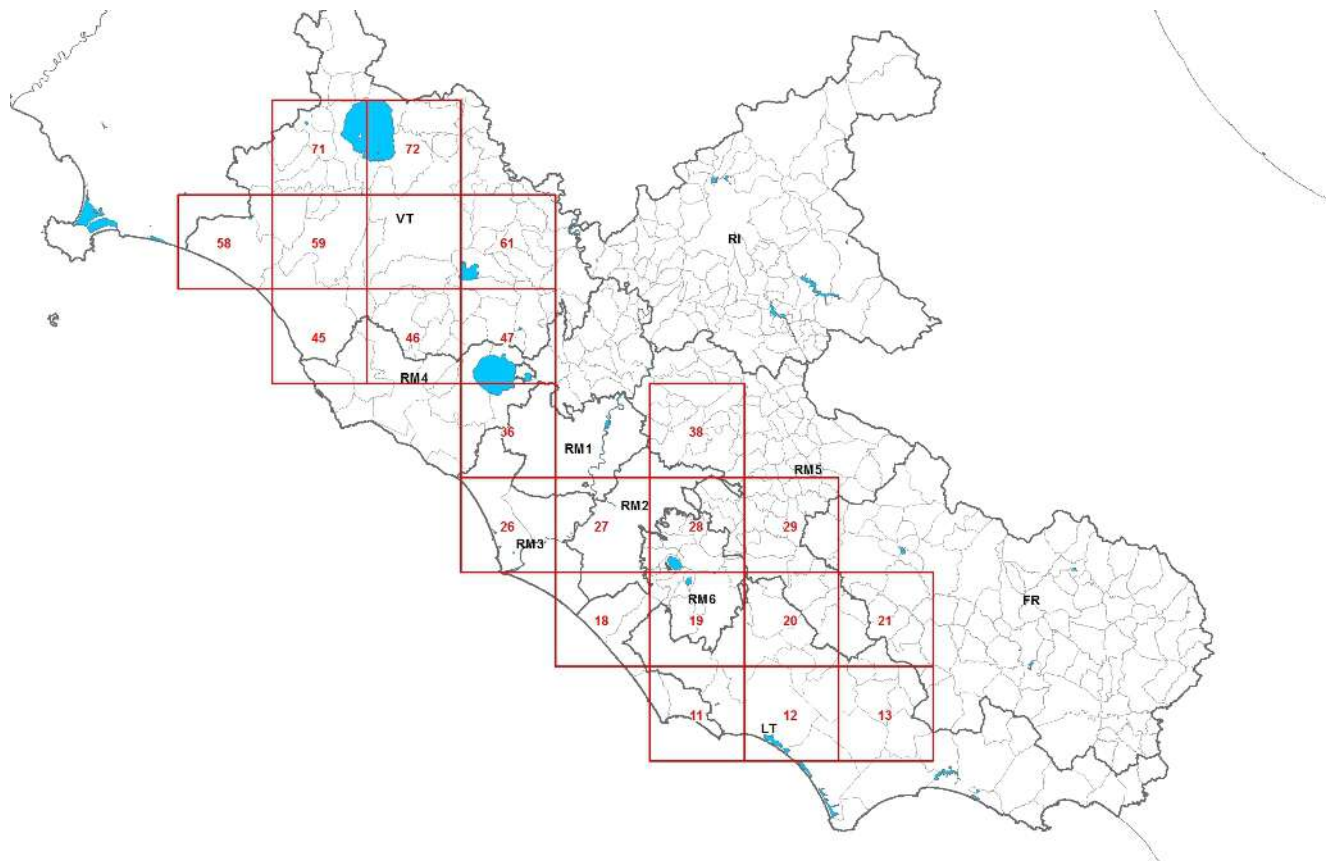
Nell'ambito delle attività di sorveglianza veterinaria un caso di Usutu è considerato **confermato** quando si ha:

- positività al test ELISA in soggetti di allevamenti avicoli rurali o all'aperto di età inferiore ai sei mesi confermata dal saggio di sieroneutralizzazione effettuato dal CESME,
- positività al test RT-PCR in organi o sangue di uccelli (catturati, campionati, ritrovati morti), riscontrata presso gli IZSLT e confermata dal CESME,
- positività al test RT-PCR in pool di zanzare riscontrata presso l'IZSLT e confermata dal CESME.

1.2.3. Sorveglianza entomologica

Nelle province del territorio regionale individuate come AR la sorveglianza entomologica è stata programmata seguendo un reticolato di celle 20 x 20 km fornito dal Centro di riferimento. Le celle in cui collocare le trappole sono state individuate in base a un'analisi effettuata dall'Osservatorio epidemiologico veterinario considerando le caratteristiche del territorio, tra le quali l'urbanizzazione, e la circolazione virale accertata negli anni precedenti. Sono quindi attive trappole in 21 celle (*Figura 2*).

Figura 2. Unità geografiche di riferimento per la sorveglianza entomologica (celle 20 x 20 km)



Le celle oggetto di sorveglianza entomologica sono numerate in accordo con la numerazione fornita dal CESME.

In ogni area individuata deve essere posizionata almeno una trappola tipo CDC con esca a CO₂ o tipo Gravid. La trappola deve essere attiva con cadenza quindicinale per una notte (dal crepuscolo alla mattina successiva). In caso di più notti di cattura, le zanzare sono raccolte al termine di ogni notte di cattura. Le catture devono essere effettuate con cadenza quindicinale nel periodo da aprile fino a novembre. I campioni, accompagnati dalla scheda W05 (*Allegato F*), devono essere inviati all'IZSLT, che provvede all'identificazione degli esemplari catturati e alla preparazione dei *pool* da sottoporre a indagine virologica.

Per l'interpretazione dei risultati diagnostici riferirsi a quanto riportato nel precedente paragrafo.

1.2.4. Misure da adottare in caso di positività

Nel ribadire che l'obiettivo principale della sorveglianza integrata medico-veterinaria è quello di individuare precocemente la circolazione di WNV sul territorio regionale, di seguito sono riportate le misure utili a prevenire la trasmissione del virus.

Procedure correlate ai donatori di organi e tessuti

Trapianto di organi da donatore cadavere

In caso di riscontro o notifica di casi umani confermati di malattia neuroinvasiva da WNV (WND) o di febbre da WNV (WNF), esecuzione del **test NAT** per la ricerca del WNV entro le 72 ore dalla donazione:

- su **tutti i donatori residenti nella regione Lazio e su tutti i donatori segnalati dalle rianimazioni del Lazio.**

In seguito al riscontro di positività entomologica/veterinaria del WNV, esecuzione del **test NAT** per la ricerca del WNV entro le 72 ore dalla donazione:

- su **tutti i donatori residenti nella provincia interessata da positività confermata del test ELISA IgM e/o del test molecolare per WNV in equidi** (*trigger* per l'attivazione delle misure preventive) o in caso di positività al test molecolare da *pool* di insetti o da uccelli sinantropi o selvatici, o sieroconversione accertata in polli allevati all'aperto.

Si raccomanda inoltre un attento monitoraggio su tutti i pazienti trapiantati allo scopo di individuare precocemente segni clinici di malattia e in particolare di complicanze neurologiche (*encefalite, meningite a liquor limpido, poliradicoloneurite, paralisi flaccida acuta*). In questi casi il test NAT per il WNV dovrà essere effettuato tempestivamente.

Trapianto di organi da donatore vivente

Sulla base della circolazione entomologica/veterinaria del WNV, il test NAT deve essere eseguito entro **7 giorni prima** della donazione/trapianto nel caso in cui il donatore sia residente nel Lazio o abbia soggiornato temporaneamente (almeno per una notte) nei 28 giorni precedenti la donazione nella regione Lazio. La positività del test sospende l'esecuzione del trapianto fino alla negativizzazione dello stesso.

Trapianto di tessuti da donatore cadavere e donatore vivente

Il riscontro di positività per WNV su *pool* di zanzare o su esemplari di avifauna, rappresenta il criterio *trigger* per l'introduzione di misure preventive in caso di **donatori di tessuto osseo destinato al congelamento, residenti o che abbiano soggiornato temporaneamente (almeno per una notte) nei 28 giorni precedenti la donazione nel Lazio.** Tali misure preventive consistono nell'introduzione del test WNV NAT su singolo campione del donatore prima dell'utilizzo del tessuto stesso.

Il test non è richiesto per donatori di:

- altri tipi di tessuti;
- tessuti muscoloscheletrici privati di sangue durante la processazione.

Trapianto di cellule staminali emopoietiche (CSE) da sangue midollare, periferico e cordonale

Il Centro nazionale sangue, in accordo con il Centro nazionale trapianti, in caso di notifica di caso umano confermato di malattia neuroinvasiva da WNV (WNVD) o di febbre da WNV (WNVF), per quanto riguarda le donazioni di cellule staminali emopoietiche (CSE) periferiche, midollari e cordonali raccolte da donatori residenti nel Lazio, e in considerazione delle criticità tipiche dei pazienti per i quali sono donate e della bassa numerosità delle stesse, **raccomanda l'effettuazione immediata del test WNV NAT prima dell'inizio del regime di condizionamento**. Per quanto riguarda i donatori di CSE che abbiano soggiornato almeno una notte nella regione Lazio, qualora non sia auspicabile il provvedimento di sospensione temporanea per 28 giorni, si raccomanda l'effettuazione immediata del test WNV NAT.

Il Centro regionale trapianti informa i Centri di trapianto e le Banche dei tessuti operanti nella regione delle misure preventive adottate.

Procedure correlate ai donatori di sangue

In merito alle misure da adottare nei confronti delle donazioni di sangue/emocomponenti (ivi comprese le cellule staminali del sangue periferico e del sangue cordonale) si fa riferimento alle note e ai provvedimenti assunti ed emanati dal Centro nazionale sangue e dal Centro nazionale trapianti, ciascuno per i rispettivi ambiti di competenza, trasmessi a tutti i soggetti interessati e disponibili sul sito www.centronazionalesangue.it/west-nile-virus-2018

1. In base ai citati provvedimenti i Servizi regionali responsabili del piano di sorveglianza integrata comunicano al Centro regionale sangue, e contestualmente al Centro nazionale sangue, i dati della circolazione virale e le conseguenti valutazioni del rischio sanitario.
2. In caso di riscontro di circolazione di WNV, il Centro regionale sangue provvede all'introduzione delle misure stabilite (introduzione del test WNV NAT su singolo campione sulle donazioni di sangue ed emocomponenti raccolte da donatori residenti nell'intera area provinciale interessata) e trasmette mensilmente al SeReSMI e al Centro nazionale sangue il numero e i risultati dei controlli eseguiti sui donatori di sangue ed emocomponenti residenti nelle aree con dimostrata circolazione virale o dove il test WNV NAT è stato introdotto.
3. Il Centro regionale sangue informa tempestivamente i singoli Servizi trasfusionali operanti nel Lazio sull'introduzione delle misure stabilite anche per gli aspetti inerenti alla raccolta di cellule staminali ematopoietiche e le banche di sangue cordonale.
4. Il riscontro di iniziale reattività del test WNV NAT in donatori di sangue o emocomponenti o CSE dev'essere confermato dal Centro di qualificazione biologica della Regione Lazio (CQB) con due ripetizioni sullo stesso campione tramite la stessa metodica nel più breve tempo possibile (non oltre 72 ore).

I casi di iniziale reattività (Pos.Neg.Neg) saranno trattati come le ripetute reattività, ovvero secondo le seguenti indicazioni:

- Il CQB della Regione Lazio, in caso di reattività (il test reattivo viene ripetuto due volte con lo stesso campione e con la stessa metodica) su campione di donazione di sangue o emocomponenti o CSE,

invia una nota formale al Centro regionale sangue (CRS) e contestualmente segnala al Servizio trasfusionale afferente (quello cui fa capo il donatore) la reattività, con le modalità previste dal sistema gestionale informatico (esito positivo in automatico e nota esplicativa con indicate le tre ripetizioni effettuate e risultate positive) accompagnata da una telefonata per sollecitare la tempestività per le azioni di notifica successive.

- Il CRS dovrà successivamente notificare le reattività confermate al Centro nazionale sangue.
- Il Servizio trasfusionale o l'Area di produzione di competenza inviano l'unità di plasma fresco congelato al CQB che provvede ad aliquotarla e a inviare un'aliquota di 50 ml al laboratorio regionale di riferimento per effettuare la conferma della reattività. Il Servizio trasfusionale o l'Area di produzione di competenza eliminano gli altri emocomponenti derivati dalla lavorazione dell'unità di sangue intero (emazie e *buffy coat*). Il Servizio trasfusionale contatta il Laboratorio regionale di riferimento (recapiti telefonici: [+39 06 55170666](tel:+390655170666) oppure [+39 320 4343793](tel:+393204343793)) e richiama il donatore per il *follow-up* e la conferma sierologica. Il virologo di turno fornirà tutte le indicazioni del caso sulla modalità di raccolta del prelievo e di trasporto.

5. In caso di positività confermata sull'aliquota di plasma:

- Il Laboratorio di riferimento regionale comunica la positività confermata sull'aliquota di plasma al CRS (email: CRSLazio@ospedalesantandrea.it; recapito telefonico: 06 33775190), al CQB (email: giuseppina.cappiello@aslroma2.it, stefania.iovino@aslroma2.it; recapito telefonico: 06 41433701 e 064143300) e al Servizio trasfusionale di riferimento per il donatore e successivamente gli esiti dei test eseguiti sui campioni del donatore inviati per conferma.
- Il Centro regionale sangue, successivamente al ricevimento della comunicazione formale da parte del Laboratorio regionale di riferimento della positività confermata sull'aliquota di plasma, la notifica al Centro nazionale sangue e comunica la positività al Centro regionale trapianti (Fax 06 58704239, e-mail crllazio@scamilloforlanini.rm.it), all'IZSLT (paola.scarmozzino@izslt.it), al SeReSMI (seresmi@inmi.it).
- La Struttura trasfusionale di riferimento del donatore segnala i donatori risultati positivi allo *screening* NAT della rispettiva donazione e confermati dal laboratorio di riferimento regionale sull'aliquota di plasma attraverso la Direzione sanitaria competente alla ASL di competenza per territorio, la quale a sua volta darà seguito alla notifica dei donatori positivi al SeReSMI. La segnalazione dovrà essere effettuata utilizzando l'apposita scheda di raccolta dati (*Allegato A*).

6. Il CQB della Regione Lazio è tenuto a partecipare al Programma di valutazione esterna della qualità WNV NAT *testing*, organizzato dal Centro nazionale sangue.

Con il coordinamento del Centro regionale sangue è possibile attivare accordi organizzativi intra-regionali o interregionali al fine di sottoporre le donazioni a test WNV NAT su singolo campione.

Linee di intervento:

1. Il riscontro della prima positività per WNV su *pool* di zanzare o su esemplare di avifauna sinantropica costituisce il *trigger* per l'attivazione delle misure di prevenzione della trasmissione trasfusionale

dell'infezione da WNV, consistenti nell'introduzione del test WNV su singolo campione sulle donazioni di sangue ed emocomponenti, ivi comprese le cellule staminali da sangue periferico, midollare e cordonale, raccolte nelle province interessate dal *trigger*. Contestualmente il Centro regionale sangue comunica al Centro nazionale sangue l'adozione della misura di prevenzione della trasmissione trasfusionale dell'infezione da WNV.

2. Se la positività entomologica riguarda trappole posizionate in prossimità dei confini provinciali, l'introduzione delle misure per la prevenzione della trasmissione trasfusionale dell'infezione da WNV riguarderà le province limitrofe all'area dove siano stati identificati *pool* di zanzare positivi.
3. Il riscontro di positività confermata del test ELISA IgM e/o del test molecolare per WNV in equidi, o la sieroconversione in polli allevati all'aperto, costituisce il *trigger* per l'attivazione delle misure per la prevenzione della trasmissione trasfusionale dell'infezione da WNV ovvero nell'introduzione del test WNV su singolo campione sulle donazioni di sangue ed emocomponenti, ivi comprese le cellule staminali da sangue periferico, midollare e cordonale, raccolte nelle province interessate dal *trigger*.
4. Il riscontro e la notifica di un caso umano confermato di malattia neuroinvasiva da WNV o di febbre da WNV rappresentano un altro *trigger* per l'introduzione immediata del test WNV NAT su singolo campione sulle donazioni di sangue ed emocomponenti raccolte da donatori residenti nell'intera area provinciale interessata.
5. Il riscontro e la notifica di un caso umano confermato di malattia neuroinvasiva da WNV o di febbre da WNV, o di riscontro di donatore positivo al test WNV NAT, determinano l'introduzione immediata del test WNV NAT su singolo campione per le donazioni di CSE raccolte sull'intero territorio regionale.
6. Ai fini dell'esportazione di unità di sangue cordonale ad uso personale presso banche estere si raccomanda che l'autorizzazione sia rilasciata previa adeguata informazione della madre sulla necessità che il sangue cordonale sia sottoposto alla ricerca del WNV NAT prima di qualsivoglia utilizzo clinico.

Misure specifiche relative alla sorveglianza veterinaria

Qualora si abbiano casi confermati di WNV in **equidi**, andrà condotta un'indagine epidemiologica volta a definire il probabile sito di infezione dell'animale infetto; inoltre nelle aree a rischio basso (BR) o moderato (RM), il servizio veterinario dell'ASL deve effettuare la visita clinica e il prelievo di campioni di siero in un campione degli equidi presenti nell'azienda secondo la numerosità descritta nella *Tabella 2* dell'*Allegato 5* del Piano nazionale. I campioni di sangue sono inviati all'IZSLT di competenza con la relativa scheda W03 (*Allegato E*) indicando come *Motivo del prelievo* [E] "controllo su equidi presenti nella stessa azienda in cui si trova il caso confermato". L'IZSLT provvederà ad effettuare la prova di ELISA-IgM. In caso di positività i campioni devono essere inviati quanto prima al CESME entro e non oltre 2 giorni lavorativi. Il CESME effettua gli esami di conferma entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione e trasmette il rapporto di prova all'IZSLT, alla Regione e, in caso di positività, ai competenti uffici del Ministero della salute, al CNS e al CNT. In caso di positività l'IZSLT provvederà all'invio del rapporto di prova al SeReSMI.

Qualora l'indagine epidemiologica suggerisca una recente circolazione virale, nell'azienda deve essere effettuato un campionamento entomologico al fine di individuare le specie di zanzare coinvolte e stimare la prevalenza

dell'infezione nei vettori. Il protocollo di campionamento entomologico (metodi di cattura, frequenza e durata) viene stabilito di volta in volta dall'IZST, sentito il CESME, anche tenendo conto delle attività di sorveglianza entomologica già in essere nell'area interessata. In caso siano intraprese azioni di controllo del vettore, il campionamento può eventualmente essere utilizzato per valutare l'efficacia del controllo stesso.

Qualora si abbiano casi confermati di WND in soggetti di **allevamenti avicoli rurali** o **all'aperto**, il servizio veterinario dell'ASL – ricevuta la comunicazione della conferma di positività – dispone il sequestro dell'allevamento e l'abbattimento dei capi dell'allevamento, notifica il focolaio in SIMAN e invia all'IZSLT le carcasse degli animali positivi accompagnate dalla scheda W01 (*Allegato D*). Il personale dell'IZSLT esegue gli esami anatomo-patologici su tutti i soggetti pervenuti, preleva il cuore, cervello, rene e milza di ciascun animale e li testa mediante RT-PCR per rilevare la presenza di WNV e USUV. I campioni positivi (parti di organo, omogenato, RNA) devono essere inviati entro e non oltre 2 giorni lavorativi al CESME per la conferma, contestualmente a copia della scheda W01. Il CESME effettua gli esami di conferma entro 7 giorni lavorativi dal ricevimento del campione e trasmette il rapporto di prova all'IZSLT, alla Regione e, in caso di positività, ai competenti uffici del Ministero della salute, al CNS e al CNT. In caso di positività l'IZSLT provvederà all'invio del rapporto di prova al SERESMI.

Obiettivi e modalità degli interventi di controllo

In presenza di dimostrata circolazione virale è di cruciale importanza intervenire con tempestività e competenza. Gli interventi descritti hanno lo scopo, tra l'altro, di circoscrivere l'area dove si sono verificati due o più casi umani di malattia neuroinvasiva o di infezione recente, tra loro correlati, e di ridurre rapidamente la densità dell'insetto vettore, per impedire che zanzare già infette possano infettare altri soggetti sani o spostarsi in aree limitrofe.

A seconda dell'area affetta e delle specie colpite, è possibile distinguere diversi scenari:

- a) Caso umano di malattia neuroinvasiva o di infezione recente di accertata importazione di WNV da aree nazionali ad alto rischio di trasmissione o estere: non è previsto alcun tipo di intervento di controllo straordinario.
- b) Singolo caso umano di malattia neuroinvasiva o di infezione recente da WNV non seguito da uno o più casi, correlati nello spazio e nel tempo (vedi punto d) seguente): non si ritiene necessario un intervento straordinario adalticida.
- c) Uno o più casi da WNV in equini, animali sentinella e specie aviarie selvatiche, nonché il riscontro dei virus in *pool* di zanzare: si rimanda a quanto previsto dai singoli protocolli regionali, raccomandando comunque un intervento di tipo ordinario (ricerca ed eliminazione dei focolai larvali e trattamento con larvicidi di quelli non rimovibili) al fine di contenere la crescita della popolazione del vettore nell'area d'indagine.
- d) *Cluster* di 2 o più casi umani di malattia neuroinvasiva da WNV, la cui correlazione spazio temporale sia stata confermata mediante indagine epidemiologica: le azioni di contrasto al vettore dipendono dal diverso contesto ambientale.
 - d1)** area estesamente urbanizzata (densità >1500 abitanti/km² da fonte Eurostat): si procede intensificando le attività di rimozione dei focolai larvali e attività larvicide nei focolai non rimovibili e procedendo eventualmente con interventi adalticidi nel luogo di presunta esposizione dei casi. In ragione

della difficoltà di individuare i potenziali *target* (ambienti e locali con presenza di zanzare), si raccomanda accurata ispezione del territorio da parte degli operatori, che valuteranno di conseguenza la necessità di azioni di controllo.

d2) area mediamente urbanizzata (densità compresa tra 300 e 1500 abitanti/km² da fonte Eurostat): in questo contesto si può procedere intensificando gli interventi di rimozione dei focolai larvali e attività larvicide in quelli non rimovibili ed eventualmente somministrando prodotti adulticidi in un raggio di 200 metri dal luogo di presunta esposizione dei casi. Il trattamento dovrà riguardare tutti i potenziali *target* precedentemente identificati dagli operatori, quali piccole aree verdi, macchie arbustive o fabbricati di servizio, che possano dar rifugio alle zanzare adulte.

d3) area scarsamente urbanizzata o rurale (densità <300 abitanti/km² da fonte Eurostat): si procede intensificando le attività di rimozione dei focolai larvali e attività larvicide in quelli non rimovibili.

In presenza di circolazione virale in particolari siti ritenuti sensibili come ospedali, strutture residenziali protette, aree ricreative, parchi pubblici etc., oppure in occasione di eventi sociali all'aperto, quali fiere o sagre, che si svolgano tra il crepuscolo e la notte, è necessario valutare l'applicazione di un intervento mirato di disinfestazione con adulticidi.

Per quanto concerne tutti i principi attivi, adulticidi e larvicidi, è bene ricordare che, a parità di efficacia, devono essere scelti quelli con il migliore profilo tossicologico. Inoltre, in assenza di studi condotti su popolazioni locali di *Culex pipiens*, si consiglia in maniera preventiva una rotazione dei prodotti insetticidi impiegati in certe aree, onde evitare che possano insorgere nelle zanzare forme di resistenza ad alcuni principi attivi.

Intervento adulticida. Tale attività potrà essere eseguita secondo le seguenti due modalità.

1) *Intervento spaziale abbattente:* tale trattamento, da effettuarsi solo in caso di necessità e con le dovute cautele, ha lo scopo di ridurre rapidamente la densità delle zanzare già infette o che potrebbero infettarsi su uccelli viremici. A questo scopo vengono utilizzati prodotti a base di piretroidi di prima generazione sinergizzati oppure in alternativa miscele di molecole di prima e seconda generazione (ad esempio fenotrina), veicolate in formulati senza solventi.

2) *Intervento murale di ambienti interni e semi-interni:* la tipologia dei locali da trattare con insetticidi ad azione residua può risultare molto variabile:

- in ambiente urbano i trattamenti murali ad azione residua possono interessare potenziali siti di riposo della zanzara all'interno dei fabbricati (androni, sottoscala, seminterrati, cantine, lunghi ballatoi, box, locali di servizio vari) e vanno effettuati solamente dopo accurate ispezioni condotte in loco;
- in zona rurale le zanzare possono concentrarsi all'interno di alcuni tipi di fabbricati non abitati ma accessibili alle zanzare, quali depositi di attrezzi, fienili, garage, pollai, stalle e ricoveri animali in genere. I trattamenti murali saranno effettuati con piretroidi ad azione residua (di seconda e terza generazione).

Intervento larvicida. Per i trattamenti larvicidi è necessario tenere presente che *Culex pipiens*, oltre a condividere gli stessi focolai con *Aedes albopictus* (contenitori di varia natura, tombini e caditoie stradali), si riproduce anche in focolai ipogei (ad esempio vasche di raccolta delle acque di falda freatica situate al di sotto degli edifici, fondamenta

o cantine allagate) e, in zona rurale, in focolai di diversa natura, come canali irrigui, risaie, canalette, fossi, stagni, abbeveratoi, pozze temporanee e altri ristagni d'acqua al suolo, anche contenenti forte carica organica.

Nei casi di emergenza sopra descritti, nell'area interessata dalla circolazione virale, il trattamento larvicida deve essere intensificato rispetto agli interventi routinari condotti a calendario, e deve seguire quello adulticida, se ritenuto necessario. Per il trattamento di fossati e specchi d'acqua, la scelta preferenziale è per i larvicidi biologici a base di batteri sporigeni, estremamente selettivi, quindi efficaci sulle larve di *Culex pipiens*.

Intervento di bonifica ambientale. Parallelamente all'intervento di disinfestazione, un'altra azione da condurre rapidamente in situazioni di emergenza, è la rimozione dei focolai larvali peridomestici in giardini, orti, cortili, terrazzi o balconate, attraverso una capillare ispezione "porta a porta" delle abitazioni presenti nell'area interessata.

Tabella 3. Flusso delle informazioni

| Attore | Azioni | Note |
|--|--|------|
| Caso clinico umano | | |
| Medico notificante | Segnala il caso (alla sola presenza dei criteri clinici ed epidemiologici) alla ASL di competenza entro 12 ore attraverso la scheda di segnalazione di caso (<i>Allegato A</i>). | |
| | Aggiorna (con i risultati degli esami diagnostici) la scheda di sorveglianza e la ritrasmette entro 12 ore alla ASL di competenza. | |
| | A 30 giorni dalla segnalazione aggiorna la scheda di sorveglianza con l'esito del caso al <i>follow-up</i> . | |
| ASL di competenza del medico notificante | Invia immediatamente la scheda di sorveglianza al SeReSMI e alla ASL di residenza. | |
| | Inserisce il caso probabile o confermato nel caso nel sistema di segnalazione delle malattie infettive (PREMAL) | |
| ASL di residenza/luogo di lavoro/svolgimento di attività ricreative | Procede all'indagine e comunica gli aggiornamenti al SeReSMI. | |
| | Procede alle attività di controllo del vettore: <ul style="list-style-type: none"> • attiva un sistema di monitoraggio del vettore • attua la disinfezione dell'area interessata • procede alla ricerca ed eliminazione dei focolai larvali peridomestici | |
| | Allerta i servizi veterinari. | |
| SeReSMI | Comunica al Centro regionale sangue, al Centro regionale trapianti Lazio e all'IZSLT la segnalazione di caso probabile o confermato e ogni successivo eventuale aggiornamento. | |
| | Entro 24 ore inserisce la segnalazione di caso probabile o confermato e ogni successivo eventuale aggiornamento sul sito web https://www.iss.it/site/rmi/arbo/ | |
| | Riceve settimanalmente dal Laboratorio regionale di riferimento il rapporto sulle indagini effettuate e lo confronta con le segnalazioni ricevute. | |
| Positività in donatore di sangue | | |
| Centro di qualificazione biologica | Comunica la reattività al CRS e al Servizio trasfusionale di competenza per il donatore. | |

| | | |
|---|---|--|
| Servizio trasfusionale cui appartiene il donatore | Segnala la positività allo <i>screening</i> NAT, dopo conferma ricevuta dal Laboratorio regionale di riferimento, attraverso la propria Direzione sanitaria alla ASL di competenza per territorio, la quale darà seguito alla notifica dei donatori positivi al SeReSMI. La segnalazione dovrà essere effettuata attraverso la scheda l'apposita scheda di raccolta dati (<i>Allegato A</i>). | |
| Centro regionale sangue | Comunica la positività confermata al SeReSMI, al Centro regionale trapianti e all'Osservatorio epidemiologico veterinario dell'IZSLT con i relativi aggiornamenti diagnostici. | |
| | Comunica la positività confermata al Centro nazionale sangue. | |
| Positività in donatore di organo | | |
| Centro regionale trapianti Lazio | Segnala la positività al Centro nazionale trapianti. | |
| | Segnala la positività al SeReSMI, al Centro regionale sangue e all'IZSLT. | Se donatore residente nel Lazio |
| Centro clinico donatore | <i>Vedi flusso Caso clinico umano</i> | |
| Positività dalla sorveglianza veterinaria o entomologica | | |
| UOC Virologia dell'IZSLT | Comunica la positività al Dipartimento Prevenzione della Asl di competenza, al SeReSMI, al Centro regionale trapianti e al Centro regionale sangue, ai Servizi veterinari regionali, al CESME e al Ministero della salute. | |
| Servizi veterinari regionali | Comunicano la positività ai servizi veterinari della ASL | |
| Laboratorio regionale di riferimento | | |
| | Riceve i campioni dalle strutture cliniche concordandone modalità di invio. | |
| | Comunica tempestivamente i casi confermati o probabili alla struttura richiedente e, nel caso di un Centro trasfusionale (SINT), anche al CRS ed al CQB. | |
| | Esegue le indagini diagnostiche e, qualora si rendano necessari approfondimenti diagnostici di conferma, invia i campioni al Laboratorio nazionale di riferimento. | |
| | Invia al SeReSMI un rapporto settimanale sulle indagini effettuate e relativi risultati. | |

Capitolo 2. Sorveglianza e controllo delle arbovirosi trasmesse da zanzare appartenenti al genere *Aedes*, con particolare riferimento ai virus Chikungunya, Dengue e Zika

2.1 Introduzione

In Italia tra settembre e ottobre 2017 si è verificata un'epidemia da virus Chikungunya nel Lazio con focolai epidemici individuati nei comuni di Anzio, Roma e Latina (206 casi segnalati come autoctoni solo nel Lazio). Si stima che la trasmissione autoctona sia iniziata a giugno 2017 o precedentemente.

Nel periodo compreso fra il 1 gennaio e il 30 settembre 2020, in Italia sono stati segnalati 3 casi confermati di Chikungunya e 3 di Zika virus (tutti importati) e 30 di Dengue (19 associati a viaggi all'estero e 11 autoctoni). Il 2020 è il primo anno in cui si è registrata trasmissione di DENV (Dengue virus) sul territorio nazionale.

Nella regione Lazio nell'anno 2021, in particolare nei mesi di settembre e ottobre, sono stati segnalati solo 2 casi di Dengue importati da Cuba e India.

In Italia il vettore potenzialmente più competente è *Aedes albopictus*, meglio conosciuta come "zanzara tigre", segnalata per la prima volta nel settembre 1990 e attualmente stabile e diffusa in tutto il paese fino a quote collinari, soprattutto nei centri abitati, dove stagionalmente può raggiungere densità molto elevate. Va tenuta in considerazione la possibilità che venga introdotta accidentalmente *Aedes aegypti*, il vettore principale in tutto il mondo di molte arbovirosi, non presente al momento in Italia ma la cui introduzione aumenterebbe fortemente il rischio di trasmissione autoctona di virus quali Chikungunya, Dengue e Zika.

Altre specie considerate potenziali vettori di arbovirus, di più recente introduzione in alcune aree del nostro paese, sono *Aedes koreicus* e *Aedes japonicus*. In particolare al 2018 *Ae. koreicus* in Italia è riportata in numerosi comuni appartenenti a 5 regioni: Friuli-Venezia Giulia, Trentino, Veneto, Lombardia e Liguria, mentre la presenza di *Ae. japonicus* sembra essere ancora limitata alla provincia di Udine.

Oltre alla trasmissione attraverso vettore, l'infezione da virus Zika è trasmessa efficacemente da madre infetta al feto durante la gravidanza (trasmissione congenita) o in prossimità del parto (trasmissione perinatale) e per via sessuale. Tali modalità di trasmissione impongono la necessità di particolare attenzione nella gestione delle donne gravide e di informare adeguatamente i pazienti sul rischio di trasmissione attraverso rapporti sessuali.

2.2 Attività di sorveglianza e controllo

Al fine di ridurre il potenziale rischio di trasmissione vettoriale autoctona di dengue, chikungunya, zika e altre arbovirosi e di ridurre la trasmissione verticale e sessuale del virus Zika, la strategia di prevenzione si attua attraverso le seguenti componenti principali:

- la sorveglianza epidemiologica nell'uomo
- la sorveglianza entomologica
- le attività di controllo del vettore

- le misure di controllo sul paziente
- la comunicazione del rischio

Qualunque positività su vettore o animale deve essere segnalata contestualmente alla ASL di competenza e al SeReSMI. Qualunque campione positivo deve essere sempre inviato al Laboratorio regionale di riferimento per la completa caratterizzazione. Qualunque tipo di ricerca o attività in merito alle arbovirosi su vettore, animale e uomo effettuata a qualunque scopo nella regione Lazio è sottoposta al vincolo di comunicazione preventiva e comunicazione immediata dei risultati.

Tabella 4. Attività previste dalla sorveglianza e risposta alle arbovirosi trasmesse da zanzare invasive (Aedes spp.) con particolare riferimento ai virus Chikungunya, Dengue e Zika.

| Descrizione | Scopo | Criticità | Target | Strategie |
|--|---|---|---|---|
| 1. Sorveglianza epidemiologica dei casi umani: segnalazione immediata (entro 12 ore) da parte di tutti gli operatori sanitari dei casi possibili, probabili o confermati | <ul style="list-style-type: none"> - Raggiungere standard minimi di sorveglianza su tutto il territorio nazionale - Prevenire il rischio di trasmissione attraverso la donazione di sangue, organi e tessuti | <ul style="list-style-type: none"> - Chikungunya, Dengue e Zika sono malattie non comuni nel nostro paese e che possono presentare una sintomatologia non specifica. Pertanto, il rischio è quello della mancata o ritardata diagnosi da parte dei medici del territorio - Mancata applicazione del flusso informativo, dei formulari e della tempistica - Elevata percentuale di casi asintomatici (in particolare per Dengue e Zika). - Complessità nella conferma di laboratorio | <ul style="list-style-type: none"> - MMG, - PLS, - Medici di pronto soccorso - altri operatori sanitari | <ul style="list-style-type: none"> Formazione Visite conoscitive multidisciplinari Sensibilizzare MMG, PLS e i medici di pronto soccorso sui rischi e sulla presentazione clinica delle infezioni da virus Chikungunya, Dengue e Zika Identificazione dei Laboratori di riferimento |
| 2. Interventi periodici di riduzione della popolazione di zanzare <i>Aedes</i> mediante interventi larvicidi e di igiene ambientale. Interventi mirati con adulticidi in aree o situazioni di particolare abbondanza del vettore (aree verdi di scuole, centri anziani, ospedali, parchi pubblici, cimiteri, fiere, mercati, manifestazioni di natura varia). | Controllo del vettore al fine di prevenire una trasmissione autoctona | <ul style="list-style-type: none"> - Risorse limitate - Degrado del territorio e mancato risanamento ambientale - Monitoraggio entomologico non attivato - Scarsa conoscenza della problematica e degli interventi necessari | <ul style="list-style-type: none"> - Popolazione - Comuni - Operatori deputati alla disinfestazione - Scuole - Personale dei laboratori entomologici - Personale degli Uffici di confine - Personale ASL | <ul style="list-style-type: none"> - Comunicazione del rischio - Formazione ed informazione - Gestione focolai larvali in aree pubbliche da parte dei Comuni - Acquisizione servizi di disinfestazione da parte dei Comuni - Ordinanze comunali |
| 3. Incentivare i viaggiatori che si recano in aree a rischio <ul style="list-style-type: none"> - adottare le misure di prevenzione individuale - riconoscere i sintomi suggestivi della malattia durante il soggiorno oppure al loro rientro, contattando immediatamente un MMG, PLS, guardia medica, e/o pronto soccorso di riferimento. | Ridurre il rischio di infezione tramite l'applicazione delle misure preventive individuali. Ridurre il rischio di trasmissione autoctona tramite vettore e per via sessuale (ZIKAV) tramite l'individuazione precoce dei casi importati. | <ul style="list-style-type: none"> - Mancata consapevolezza dei rischi di infezione in viaggiatori in aree endemiche/epidemiche e delle diverse modalità di trasmissione - Dato il breve periodo della viremia, ritardi nella segnalazione e nell'attivazione di interventi di disinfestazione straordinaria. | <ul style="list-style-type: none"> - Viaggiatori all'arrivo in Italia da aree endemiche/epidemiche - Ambulatori di medicina dei viaggiatori - MMG/PLS - Popolazione generale - Donatori di sangue, organi, cellule e tessuti - Operatori sanitari | <ul style="list-style-type: none"> - Comunicazione del rischio - Formazione - Sensibilizzare MMG, PLS e i medici di pronto soccorso sulle modalità di riduzione del rischio di trasmissione autoctona in caso di infezione da CHIK/DEN/ZIKA |

2.2.1 Sorveglianza dei casi umani

La sorveglianza dei casi umani di Chikungunya, Dengue, Zika si estende per tutto l'anno. Tuttavia durante il periodo di maggiore attività vettoriale (**1 giugno – 31 ottobre**) il sistema di sorveglianza dovrà garantire la massima tempestività e sensibilità al fine di permettere l'identificazione immediata dei casi importati, l'individuazione di presunti o accertati casi o focolai epidemici autoctoni, nonché la pronta adozione delle necessarie misure di controllo. Questo intervallo di tempo può essere esteso tra aprile-maggio fino a novembre, laddove le condizioni climatiche di un determinato anno risultino particolarmente favorevoli per lo sviluppo del vettore.

Inoltre, limitatamente alla malattia da virus Zika, la sorveglianza ha l'obiettivo di identificare i soggetti con infezione che presentano complicanze gravi, quali la sindrome di Guillain-Barré, altre complicanze neurologiche e malformazioni congenite, nonché identificare eventuali trasmissioni sessuali.

Le definizioni di caso umano di DENV, CHIK, ZIKV, recentemente aggiornate dall'ECDC (*European Centre for Disease Prevention and Control*), sono riportate in *Tabella 5*.

Tabella 5. Definizione aggiornate di caso umano DENV, CHIK, ZIKV

| | DENGUE (DENV) | CHIKUNGUNYA (CHIK) | ZIKA (ZIKV) |
|---|--|--|---|
| Criteri clinici | <p>- Dengue classica. Qualunque persona che presenti febbre e almeno 2 dei seguenti sintomi: nausea, vomito, dolore oculare o retro-orbitale, cefalea, esantema cutaneo maculo-papulare, mialgia, artralgie. Sono segni predittivi di dengue grave: dolore addominale o dolorabilità, vomito persistente, accumulo di fluidi, sanguinamento dalle mucose, letargia, ingrossamento del fegato, irrequietezza.</p> <p>- Dengue grave. Dengue con uno qualsiasi dei seguenti sintomi: grave fuoriuscita plasmatica che porta a <i>shock</i> o accumulo di liquidi con difficoltà respiratoria; grave sanguinamento; o grave insufficienza d'organo come transaminasi elevate ≥ 1000 UI/L, alterazione della coscienza o insufficienza cardiaca.</p> | <p>Esordio acuto di febbre e poliartralgia grave (tale da limitare le normali attività quotidiane) in assenza di altre cause.</p> | <p>Una persona che presenti eritema cutaneo, con o senza febbre, <u>e</u> almeno uno dei seguenti segni o sintomi</p> <ul style="list-style-type: none"> • artralgia • mialgia • congiuntivite non purulenta/iperemia |
| Criteri di laboratorio¹ | <p>Caso probabile:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Presenza di anticorpi di tipo IgM anti-DENV in un unico campione di siero. <p>Caso confermato (almeno uno dei seguenti):</p> <ul style="list-style-type: none"> • Isolamento virale effettuato su campioni biologici prelevati entro 7 giorni dalla comparsa dei sintomi; • Identificazione di acido nucleico di DENV in campioni biologici; • Identificazione dell'antigene virale di DENV in campioni biologici; • Identificazione di anticorpi di tipo IgM anti-DENV in un unico campione di siero <u>e</u> conferma con test di neutralizzazione; • Sieroconversione da un titolo negativo a positivo o incremento di 4 volte del titolo anticorpale per anticorpi specifici anti-DENV in campioni consecutivi (ad almeno 14 giorni l'uno dall'altro) <u>e</u> conferma mediante neutralizzazione. | <p>Caso probabile:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Presenza di anticorpi di tipo IgM anti-CHIKV in un unico campione di siero. <p>Caso confermato (almeno uno dei seguenti):</p> <ul style="list-style-type: none"> • Isolamento virale effettuato su campioni clinici prelevati entro 7 giorni dalla comparsa dei sintomi; • Identificazione di acido nucleico del CHIKV in campioni clinici; • Sieroconversione da un titolo negativo a positivo, o incremento di 4 volte del titolo anticorpale per anticorpi specifici anti-CHIKV in campioni consecutivi (ad almeno 14 giorni l'uno dall'altro); • Identificazione di anticorpi di tipo IgM anti-CHIKV in un unico campione di siero e conferma con test di neutralizzazione. | <p>Caso probabile:</p> <ul style="list-style-type: none"> • Rilevamento di anticorpi IgM specifici per ZIKV nel siero. <p>Caso confermato (almeno uno dei seguenti):</p> <ul style="list-style-type: none"> • Identificazione dell'acido nucleico di ZIKV da un campione clinico; • Identificazione dell'antigene del ZIKV in un campione clinico; • Isolamento del ZIKV da un campione clinico; • Identificazione di anticorpi IgM specifici verso il ZIKV in 1 o più campioni di siero e conferma mediante test di neutralizzazione; • Sieroconversione o aumento di quattro volte del titolo di anticorpi specifici per ZIKV in due campioni successivi di siero e conferma mediante test di neutralizzazione. |

| | | | |
|--------------------------------|---|--|--|
| Criteri epidemiologici | Storia di viaggio o residenza nelle 2 settimane precedenti in un'area con trasmissione documentata e sostenuta di Dengue. | Storia di viaggio o residenza, nelle 2 settimane precedenti, in un'area con documentata trasmissione di Chikungunya. | <ul style="list-style-type: none">• Anamnesi riportante un'esposizione in un'area con trasmissione di ZIKV nelle due settimane precedenti l'insorgenza dei sintomi;• Contatti sessuali con un caso confermato di infezione da ZIKV nei 3 mesi (uomo), o 2 mesi (donna) precedenti;• Contatti sessuali con una persona che abbia soggiornato in un'area con trasmissione da ZIKV nei 3 mesi (uomo) o 2 mesi (donna) precedenti. |
| Classificazione di caso | | | |
| Caso possibile | Persona che soddisfa il criterio clinico ed epidemiologico. | Persona che soddisfa il criterio clinico ed epidemiologico. | Persona che soddisfa il criterio clinico ed epidemiologico. |
| Caso probabile | Persona che soddisfa il criterio clinico e il criterio di laboratorio per caso probabile. | Persona che soddisfa il criterio clinico e il criterio di laboratorio per caso probabile. | Qualsiasi persona che soddisfi sia i criteri di caso possibile che i criteri di laboratorio per caso probabile. |
| Caso confermato | Persona che soddisfa almeno uno dei criteri di laboratorio per caso confermato. | Persona che soddisfa almeno uno dei criteri di laboratorio per caso confermato. | Qualsiasi persona che soddisfi i criteri di laboratorio per caso confermato. |

1 I risultati dei test sierologici devono essere interpretati considerando eventuali precedenti esposizioni ad altri alphavirus e flavivirus, incluse precedenti vaccinazioni (febbre gialla, TBE).

Tabella 6. Definizioni di focolaio epidemico autoctono da virus Chikungunya, Dengue o Zika

| | |
|--|---|
| Criteri per la definizione di focolaio presunto | <p>Due o più casi di infezione da virus Chikungunya, Dengue o Zika di cui:</p> <ul style="list-style-type: none"> • un caso probabile o confermato; e • uno o più casi (possibili/probabili/confermati) che non abbiano viaggiato fuori dall'Italia nei 15 giorni prima dell'insorgenza dei sintomi, che siano insorti nell'arco temporale di 30 giorni in un'area territorialmente ristretta. |
| Criteri per la definizione di focolaio confermato | <p>Due o più casi di infezione da virus Chikungunya, Dengue o Zika di cui almeno</p> <ul style="list-style-type: none"> • due casi confermati e • uno o più casi (possibili/probabili/confermati) che non abbiano viaggiato fuori dall'Italia nei 15 giorni prima dell'insorgenza dei sintomi, e che siano insorti nell'arco temporale di 30 giorni in un'area territorialmente ristretta. |

Modalità di segnalazione dei casi umani

Per tutto l'anno, dovranno essere segnalati tutti i casi di arbovirosi definiti dalla presenza dei criteri clinici ed epidemiologici secondo le seguenti modalità e flussi:

- Il medico che **sospetta il caso**, sulla base del criterio clinico ed epidemiologico, e per il quale ha richiesto l'esecuzione di esami di laboratorio specifici, dovrà segnalarlo alla ASL competente entro 12 ore compilando la scheda per la sorveglianza delle arbovirosi (*Allegato G* del presente documento) e inviare tempestivamente i campioni al Laboratorio di riferimento regionale per la diagnosi secondo le modalità descritte nel successivo paragrafo *Invio dei campioni presso il Laboratorio regionale di riferimento*.
- La ASL competente provvederà a trasmettere immediatamente la segnalazione al SeReSMI (email: seresmi@pec.inmi.it) e alla ASL di residenza.
- A seguito di positività ai criteri di laboratorio per caso probabile o confermato (vedi *Tabella 5*):
 - il medico provvederà ad aggiornare e ritrasmettere la scheda di sorveglianza (*Allegato G*) alla ASL di competenza entro 12 ore;
 - la ASL di competenza inserirà il caso nel sistema PREMAL, trasmetterà immediatamente la scheda aggiornata al SeReSMI (fax 06 56561845; email seresmi@pec.inmi.it), alla ASL di residenza e alla ASL del luogo di lavoro o di svolgimento di attività ricreative (più di 5 ore diurne al giorno nei 7 giorni successivi l'inizio dei sintomi), che procederanno all'indagine comunicando gli aggiornamenti al SeReSMI;
 - Il SeReSMI provvede a inserire immediatamente la segnalazione sul sito web <https://www.iss.it/site/rmi/arbo/>. Solo nel caso in cui non sia possibile l'invio tramite il sito web (esempio: mancanza di accesso a internet o non disponibilità delle credenziali di accesso al sito), potrà inviare l'*Allegato G* via email sia al Ministero della salute (fax 06 59943096; e-mail malinf@sanita.it) sia all'ISS (fax 06 49902476; email sorveglianza.arbovirosi@iss.it).
- Nel caso di negatività agli esami di laboratorio:
 - Il medico provvederà ad aggiornare e ritrasmettere la scheda di sorveglianza con l'esito degli esami di laboratorio e la classificazione finale di caso alla ASL di competenza entro 12 ore;
 - la ASL trasmetterà la scheda aggiornata immediatamente alla ASL di residenza e al SeReSMI.

Si sottolinea che il responsabile di **qualsiasi laboratorio di analisi pubblico o privato che analizzi i campioni** dovrà inviare i campioni al Laboratorio di riferimento regionale come descritto nel successivo paragrafo *Invio dei campioni presso il Laboratorio regionale di riferimento*, per conferma anche in caso di risultato negativo.

Qualsiasi laboratorio di analisi pubblico o privato che faccia diagnosi di infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika probabile o confermata (vedi definizioni di caso) è tenuto alla segnalazione del caso **entro 12 ore** all'Azienda sanitaria competente, utilizzando l'apposita scheda di sorveglianza (*Allegato G* del presente documento).

NOTA: il virus Zika non è specificamente indicato nell'elenco degli agenti biologici classificati come patogeni per l'uomo (Allegato XLVI del D.Lgs n. 81 del 9 aprile 2008). Non potendo essere attribuito in modo inequivocabile a

uno dei gruppi di rischio secondo la normativa vigente, il virus Zika deve essere classificato nel gruppo di rischio più elevato che contiene anche i virus West Nile, Chikungunya e Dengue (parere formulato dall'ISS in data 9 novembre 2016). Si raccomanda pertanto di utilizzare un livello 3 di biocontenimento, specificando tuttavia che il livello 3 non è necessario per l'esecuzione di test diagnostici, sia molecolari che sierologici, che non comportino propagazione o concentrazione del virus.

Zika virus

Il sospetto d'infezione da virus Zika va posto e notificato secondo le procedure sopra descritte, anche nei pazienti che presentano le seguenti condizioni:

- in **donne in gravidanza** anche asintomatiche che abbiano visitato aree affette o siano state potenzialmente esposte a un rapporto sessuale a rischio (vedi *Tabella 5*) durante l'attuale gravidanza;
- nel caso di **partner di donne in gravidanza** esposto prima (nei precedenti 6 mesi) o in qualunque momento della gravidanza;
- in tutti i **neonati con segni di sospetta infezione congenita** da virus Zika i cui genitori abbiano visitato aree affette o siano stati potenzialmente esposti a un rapporto sessuale a rischio (vedi criteri epidemiologici della definizione di caso) durante l'attuale gravidanza;
- in tutte le **forme complicate di malattia, incluse le neurologiche severe** (ad es. sindrome di Guillain-Barré o altre polineuriti, mieliti, encefalomieliti acute o altri disturbi neurologici gravi), in pazienti che abbiano visitato aree affette o siano stati potenzialmente esposti a un rapporto sessuale a rischio nelle 4 settimane precedenti.

Tutte le indicazioni per la sorveglianza, la gestione clinica e il *follow-up* dei bambini con sindrome congenita da virus Zika sono disponibili nelle **Raccomandazioni sindrome congenita da virus Zika (SCVZ)** pubblicate sul sito del Ministero della salute e già diramate con la Circolare n. 20957 del 10 luglio 2017: https://www.salute.gov.it/imgs/C_17_pubblicazioni_2623_allegato.pdf

Il riscontro di infezione da virus Zika in donne in gravidanza, anche asintomatiche, la notifica e il *follow-up* della sindrome congenita associata a infezione da virus Zika vanno segnalate utilizzando la scheda riportata nell'*Allegato H* ("**Scheda per la segnalazione e il follow-up di un caso di infezione da virus Zika in gravidanza**") che andrà aggiornata periodicamente seguendo le suddette *Raccomandazioni sindrome congenita da virus Zika (SCVZ)*. Tali raccomandazioni indicano il tipo di assistenza e la periodicità dei controlli che vanno assicurati al neonato nei primi mesi di vita.

Si ricorda che eventuali malformazioni congenite andranno segnalate, tramite i Registri regionali, anche al Registro nazionale delle malformazioni congenite, istituito presso il Centro nazionale delle malattie rare all'interno dell'Istituto superiore di sanità.

Come indicato nella nota regionale prot. n. 52713 del 2 febbraio 2016, il personale sanitario che si trova a valutare donne in gravidanza con infezione sospetta o confermata da ZIKV può contattare l'Ambulatorio Pre-Perinatale dell'Istituto nazionale per le malattie infettive "Lazzaro Spallanzani" (ai numeri telefonici 06 55170305 - 06 55170362 (dal lunedì al venerdì dalle ore 9.00 alle ore 13.00).

Invio dei campioni presso il Laboratorio regionale di riferimento

Ai fini dell'indagine virologica di casi sospetti di arbovirosi, i campioni biologici dovranno essere tempestivamente inviati al Laboratorio di riferimento regionale. I campioni dovranno essere accompagnati da una copia della scheda individuale di raccolta dati (*Allegato G* del presente documento) già inviata al Servizio di igiene pubblica territorialmente competente.

Nel caso di donne in gravidanza dovrà essere inviata anche una copia della apposita scheda di segnalazione (*Allegato H* "Scheda per la segnalazione e il *follow-up* di un caso di infezione da virus Zika in gravidanza").

Le istruzioni operative per l'invio di campioni relativi alla diagnosi di infezione da arbovirus al Laboratorio di riferimento regionale sono riportate nell'*Allegato B* "Istruzioni operative per l'invio di campioni relativi alla diagnosi di infezione da arbovirus al Laboratorio di riferimento regionale". Si raccomanda di prendere contatto telefonico con il Laboratorio prima dell'invio dei campioni, in particolare per i sospetti di caso autoctono.

Il Laboratorio di riferimento regionale è in funzione h24.

I recapiti telefonici sono: +39 06 55170666 oppure +39 320 4343793.

Per eventuali comunicazioni aggiuntive è possibile contattare il laboratorio anche tramite l'indirizzo email: acceviro@inmi.it

Si raccomanda sempre l'invio contemporaneo di un campione di sangue, uno di urina ed uno di saliva; il virologo di turno fornirà supporto per:

- le modalità di raccolta e di invio dei campioni stessi, incluso il confezionamento, nel rispetto della normativa vigente sul trasporto dei campioni a rischio biologico;
- la scelta delle condizioni di trasporto, inclusa la necessità di temperatura controllata (+4 °C, in ghiaccio secco).

Su ogni singolo campione deve essere apposta un'etichetta riportante a chiare lettere il nome del paziente, la tipologia del campione e la data di prelievo.

Il trasporto dei campioni al laboratorio va eseguito secondo le correnti raccomandazioni per il trasporto di campioni a rischio biologico (D.lgs. n. 81/2008, Titolo X, art. 272, comma 2, lettera m); Circolare ministeriale n. 3/2003 "Raccomandazioni per la sicurezza del trasporto di materiali infettivi e di campioni diagnostici"; Circolare ministeriale n. 16/1994 "Spedizione di materiali biologici deperibili e/o potenzialmente infetti"), seguendo il principio del triplo involucro.

L'indirizzo cui inviare i campioni è il seguente:

Laboratorio di virologia
Padiglione Baglivi
Istituto nazionale per le malattie infettive "Lazzaro Spallanzani"
via Portuense 292 (ingresso carrabile in via Giacomo Folchi 6)
00149 Roma

Il Laboratorio di riferimento regionale provvederà, nel caso di positività degli esami di laboratorio per caso probabile o confermato, informare tempestivamente il medico notificante. Il Laboratorio invierà al SeReSMI un rapporto settimanale sulle attività diagnostiche svolte. Il Laboratorio di riferimento regionale invierà, inoltre, i

risultati degli esami effettuati (incluse le sequenze) e/o i campioni biologici al Laboratorio di riferimento nazionale (tel. 06 49902663; fax 06 49902813; e-mail: arbo.mipi@iss.it).

2.2.2 Sorveglianza entomologica e controllo del vettore

Come previsto dal Piano nazionale, la Regione Lazio e i Comuni ad essa afferenti hanno la responsabilità dell'effettuazione tempestiva delle attività volte al controllo dei possibili vettori dei virus Chikungunya, Dengue e Zika, con particolare riferimento alla specie *Aedes albopictus*, comunemente nota come "zanzara tigre". Oltre ad azioni strettamente di controllo, il suddetto Piano nazionale fa più volte riferimento a monitoraggio e sorveglianza del vettore. A tal proposito è opportuno specificare che, per quanto riguarda il Lazio, le conoscenze pregresse riguardo presenza, stagionalità ed abbondanza della zanzara tigre, non sono omogenee. A partire dal focolaio di Chikungunya del 2017 infatti, e sulla base di quanto previsto dai piani ministeriali che hanno preceduto il PNA 2020-2025, alcune Aziende sanitarie locali ed Amministrazioni comunali hanno avviato la sorveglianza nei confronti della zanzara tigre mediante ovitrappole, con il supporto tecnico-scientifico dell'Istituto zooprofilattico sperimentale. Tuttavia, dato che nei piani ministeriali la sorveglianza nei confronti della zanzara tigre in ambiente urbano è "auspicata" e non considerata obbligatoria, solo alcune aziende sanitarie ed Amministrazioni comunali hanno aderito al monitoraggio. Anche il numero di ovitrappole e la loro distribuzione sul territorio non hanno seguito parametri standardizzati, come nel caso della sorveglianza WN, ma sono stati definiti in base a criteri di convenienza e disponibilità da parte degli enti che si occupavano delle attività sul territorio. Inoltre, nel corso degli anni, anche a seguito della pandemia di Covid-19, la rete di ovitrappole operanti sul territorio non è rimasta costante, ma ha subito numerose variazioni. Tuttavia, nonostante tali ampi margini di disomogeneità, l'attività ormai pluriennale ha consentito di generare una notevole mole di dati su abbondanza e stagionalità di *Aedes albopictus* nei numerosi Comuni delle province di Roma e Latina. In questo scenario vanno inquadrare eventuali azioni di monitoraggio e controllo che si dovessero rendere necessarie a seguito dell'introduzione di casi di queste malattie o per il verificarsi di episodi di circolazione autoctona, come previsto dal suddetto Piano nazionale.

Riguardo alle modalità operative di monitoraggio, sorveglianza e controllo si rimanda integralmente a quanto previsto dal Piano nazionale, con particolare riferimento al Paragrafo 4.2.2. (*Sorveglianza entomologica delle arbovirosi trasmesse da zanzare invasive del genere Aedes con particolare riferimento ai virus Chikungunya, Dengue e Zika*), e all'*Allegato 10* "Specifiche sull'intervento per il controllo di *Aedes albopictus* in caso di circolazione virale accertata o sospetta". Il Piano nazionale di cui all'oggetto riporta integralmente misure da adottare, attività da svolgere, responsabilità e competenze e ad esso va in ogni caso fatto riferimento per quanto concerne la sorveglianza entomologica e il controllo del vettore. In quest'ambito l'IZSLT, con le competenze entomologiche di cui è dotato, sarà di supporto e coordinamento per Aziende sanitarie e Amministrazioni comunali nel gestire le attività di sorveglianza, monitoraggio e formazione previste.

In particolare, l'Istituto zooprofilattico sperimentale si farà carico di:

- coordinare la rete di monitoraggio *hot spot* della zanzara tigre nei capoluoghi di provincia e nell'area di Roma metropolitana, gestita sul territorio dal personale sanitario ASL;

- prestare ausilio al personale ASL nel posizionare e gestire le trappole per il monitoraggio in prossimità dei casi importati di una delle malattie previste dal Piano;
- fornire le trappole necessarie per le attività previste dal Piano;
- smistare le catture, identificando i ditteri della famiglia *Culicidae* (uova, larve, adulti);
- implementare un insieme di dati con i risultati derivanti dalla attività di monitoraggio;
- inviare periodicamente rapporti riguardanti i risultati delle attività di monitoraggio alle Aziende sanitarie locali, all'Istituto superiore di sanità e al Ministero della salute;
- fornire consulenza alle Amministrazioni comunali per una corretta interpretazione di quanto previsto dal Piano per le attività di controllo del vettore.

Le attività di monitoraggio saranno effettuate in accordo ed in collaborazione con l'ISS e il SeReSMI, sia per quanto riguarda la gestione ordinaria che l'eventuale gestione in situazioni di emergenza.

2.2.3 Misure di controllo

Misure nei confronti del paziente

Al fine di ridurre la diffusione della malattia è raccomandato l'isolamento domiciliare fiduciario del caso possibile, probabile o confermato, fino ad esclusione della patologia e, comunque, non oltre il periodo di trasmissibilità del virus (7 giorni dall'inizio dei sintomi per Chikungunya e Dengue, 14 giorni per Zika), nonché l'adozione di misure protettive nei confronti delle punture di insetto per contribuire, in tal modo, ad interrompere la trasmissione.

Misure nei confronti del vettore

A seguito della segnalazione di caso possibile, probabile o confermato la ASL di competenza (se ricoverato) o la ASL di residenza/domicilio dovrà attivarsi per:

- effettuare l'indagine epidemiologica relativa al caso che garantisca un'accurata valutazione della presenza dei criteri di definizione di caso possibile, dando particolare rilevanza al criterio epidemiologico. Andrà valutato, in particolare, il luogo dove il soggetto ha soggiornato durante il periodo viremico (nei 7 giorni successivi all'inizio dei sintomi) e integrare queste informazioni con i dati disponibili relativi alla dinamica stagionale del vettore;
- informare il paziente e i familiari o conviventi riguardo alle misure utili a ridurre il rischio di trasmissione da vettore, di trasmissione per via sessuale e parenterale della malattia.

Quando la ASL residenza/domicilio acquisisce la segnalazione di caso possibile/probabile/confermato, oltre alle misure sovra esposte dovrà:

- allertare attraverso l'*Allegato I* i competenti uffici per la predisposizione degli interventi di disinfestazione, il cui avvio **deve essere implementato entro 24 ore dalla segnalazione di caso possibile, probabile o confermato ovvero autoctono**;
- condurre un'accurata indagine ambientale ed effettuare un approfondimento epidemiologico per valutare la presenza di eventuali casi autoctoni e focolai epidemici;

- restituire il resoconto delle attività di contrasto al vettore messe in atto (attraverso gli *Allegati L 1 e L 2*), comprensivo di una valutazione dell'efficacia delle stesse al SeReSMI che provvederà a inoltrarle al Ministero della salute e all'ISS con cadenza periodica.

Nell'eventualità di un focolaio epidemico autoctono presunto o confermato, la sorveglianza andrà ulteriormente potenziata, avviando sistemi di sorveglianza attiva – anche con il coinvolgimento dei medici della medicina di base, ospedalieri e territoriali – al fine di ottenere la tempestiva identificazione e il conseguente isolamento dei casi e di predisporre gli interventi di disinfestazione e prevenzione necessari per l'interruzione della trasmissione.

Obiettivi e modalità degli interventi di controllo

In presenza di casi importati o autoctoni di arbovirosi è di cruciale importanza intervenire con tempestività e competenza per ridurre drasticamente e rapidamente la densità dell'insetto vettore, dopo aver circoscritto l'area dove si sono verificati uno o più casi.

L'intervento di controllo, in caso di emergenza, si basa sostanzialmente su due attività, distinte ma contemporanee:

- disinfestazione dell'area interessata con insetticidi, dando precedenza agli interventi adulticidi, sia su suolo pubblico che nelle proprietà private;
- ricerca ed eliminazione dei focolai larvali peridomestici, con ispezioni “porta a porta” delle abitazioni comprese nella zona segnalata.

Intervento adulticida

Tale attività potrà essere eseguita secondo due modalità:

- **Intervento spaziale abbattente**, da effettuarsi preferibilmente durante le prime ore del mattino o al tramonto, attraverso prodotti a base di piretroidi di prima generazione sinergizzati oppure miscele di molecole di prima e seconda generazione (ad esempio fenotrina), veicolate in formulati privi di solventi;
- **Intervento residuale**, da effettuarsi sul verde lungo i bordi delle strade dell'area interessata e sulla vegetazione all'interno delle proprietà private, con piretroidi di seconda e terza generazione, dotati di buona attività residuale.

Intervento larvicida

Gran parte dei focolai larvali di *Aedes albopictus* è rappresentata da contenitori di varia natura, tombini e caditoie per lo smaltimento delle acque di superficie. Nelle aree private i trattamenti vanno riservati ai focolai non rimovibili (vasche, fontane, tombini etc.). Per il trattamento dei tombini è possibile scegliere fra larvicidi biologici a base di batteri sporigeni, o prodotti analoghi.

Intervento di bonifica ambientale

Parallelamente all'intervento di disinfestazione, un'altra azione da condurre rapidamente in situazioni di emergenza è la rimozione dei focolai larvali in giardini, orti, cortili, terrazzi o balconate, attraverso una capillare ispezione “porta a porta” delle abitazioni presenti nell'area interessata. A ciò va accompagnata l'informazione sui corretti comportamenti da adottare per evitare la proliferazione delle larve della zanzara tigre.

Da giugno a ottobre (periodo estendibile ad aprile-maggio e novembre, in base alle condizioni climatiche e alle indicazioni del sistema di monitoraggio) in presenza di casi di arbovirosi, importati o autoctoni, la ASL deve

attivare l'intervento antivettoriale entro 24h dalla notifica. In particolare, in presenza di singoli casi umani importati o autoctoni è previsto un ciclo di trattamenti adulticidi nei tre giorni successivi alla notifica, da condurre capillarmente su suolo pubblico e privato parallelamente al trattamento larvicida e di bonifica ambientale.

Valutazione degli interventi e follow-up dell'area trattata

Premesso come, in presenza di casi umani di arbovirosi e in assenza di un sistema di monitoraggio già attivo sul territorio, sia necessario intervenire tempestivamente abbattendo la popolazione di zanzare, è di fondamentale importanza valutare l'efficacia degli interventi realizzati e seguire l'evoluzione del fenomeno (*follow-up* dell'area trattata). A tal fine verranno posizionate trappole con le modalità indicate nell'*Allegato 10* del Piano nazionale).

Ulteriori indicazioni operative sulle azioni di controllo del vettore e sulle attività di comunicazione del rischio sono riportate, rispettivamente, nell'*Allegato 10*, e nel Capitolo 2 e *Allegati 1 e 16* del Piano nazionale.

Misure utili a prevenire la possibile trasmissione delle malattie mediante sostanze biologiche di origine umana (sangue, emocomponenti, cellule, tessuti, organi)

Sangue ed emocomponenti

Ai donatori di sangue che abbiano soggiornato nelle aree dove si sono registrati casi autoctoni d'infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika, o che abbiano manifestato sintomi potenzialmente ascrivibili alle suddette infezioni, viene applicato il criterio di sospensione temporanea dalla donazione di sangue ed emocomponenti rispettivamente per 28 giorni dal rientro da tali aree e per 120 giorni dalla risoluzione completa dei sintomi. Nel caso del virus Zika, il criterio di sospensione temporanea per 28 giorni si applica anche ai donatori che riferiscano un rapporto sessuale con:

- *partner maschile* che ha sviluppato un'infezione documentata o sospetta, oppure che ha viaggiato o soggiornato in una zona con trasmissione attiva di virus Zika nei 3 mesi precedenti il predetto rapporto;
- *partner femminile* che ha sviluppato un'infezione documentata o sospetta, oppure che ha viaggiato o soggiornato in una zona con trasmissione attiva di virus Zika nei 2 mesi precedenti il predetto rapporto.

Il Centro nazionale sangue definisce e aggiorna le misure di prevenzione della trasmissione trasfusionale delle infezioni da virus Chikungunya, Dengue e Zika sulla base della situazione epidemiologica e ne cura la diffusione alla rete di competenza anche mediante la pubblicazione sul sito del Centro nazionale sangue all'indirizzo www.centronazionale sangue.it

A seguito della disponibilità di un test molecolare per lo screening RNA del virus Chikungunya e del virus Dengue nei donatori di sangue ed emocomponenti, nel caso di focolaio autoctono (come da definizione sopra riportata) verranno attivate tutte le procedure di *screening* sui donatori in tutta la regione come alternativa alle misure di sospensione. L'eventuale positività al test di *screening* dovrà essere tempestivamente comunicata alle autorità competenti utilizzando il flusso informativo riportato al paragrafo 2.2.1 *Sorveglianza dei casi umani*.

Organi, cellule e tessuti

Per la donazione di organi si raccomanda di rafforzare la sorveglianza anamnestica per le seguenti tipologie di donatori:

- a) donatori residenti nelle aree dove si sono registrati casi autoctoni d'infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika segnalati dalle rianimazioni sul territorio italiano;
- b) donatori che abbiano soggiornato nelle aree dove si sono registrati casi autoctoni d'infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika.

Si raccomanda l'esecuzione, entro 72 ore dalla donazione, del test NAT per lo specifico virus su campione di sangue in caso di donatori residenti dove si sono registrati casi autoctoni d'infezione da virus Chikungunya, Dengue e Zika.

Nel caso di focolaio autoctono verrà attivato lo *screening* sui donatori di tutta la regione.

Per quanto riguarda la donazione di cellule staminali emopoietiche, tessuti, cellule, gameti e tessuto ovarico, in caso di donatore residente o con anamnesi positiva per aver soggiornato nelle aree dove si sono registrati casi autoctoni d'infezione, qualora non sia possibile applicare un criterio di sospensione temporanea dalla donazione, si raccomanda l'esecuzione del test NAT per lo specifico virus su campione di sangue del donatore.

Nello specifico, nel caso di donazione di gameti e tessuto ovarico, sono previste misure preventive anche nel caso in cui il donatore abbia avuto contatti sessuali con un partner cui sia stata diagnosticata l'infezione da virus Zika o che abbia viaggiato in una delle aree a rischio nei sei mesi precedenti al contatto sessuale.

Tabella 7. Flusso delle informazioni

| Attore | Azioni |
|--|--|
| Caso clinico umano | |
| Medico notificante | Segnala il caso sospetto (alla sola presenza dei criteri clinici ed epidemiologici) alla ASL di competenza entro 24 ore attraverso la scheda di segnalazione di caso (<i>Allegato G</i>). |
| | Invia tempestivamente i campioni al Laboratorio di riferimento regionale. |
| | Aggiorna con i risultati degli esami diagnostici la scheda di sorveglianza e la ritrasmette entro 12 ore alla ASL di competenza. |
| | A 30 giorni dalla segnalazione aggiorna la scheda di sorveglianza con l'esito del caso al <i>follow up</i> . |
| ASL di competenza del medico notificante | Invia immediatamente la scheda di sorveglianza al SeReSMI e alla ASL di residenza. |
| | Inserisce il caso confermato o probabile nel caso nel sistema di segnalazione delle malattie infettive (PREMAL). |
| ASL di residenza/luogo di lavoro/svolgimento di attività ricreative | Procede all'indagine e comunica gli aggiornamenti al SeReSMI e all'IZSLT (oevr@izslt.it). |
| | Procede alle attività di controllo del vettore: attiva un sistema di monitoraggio del vettore attua la disinfestazione dell'area interessata procede alla ricerca ed eliminazione dei focolai larvali peridomestici |
| | Valuta l'efficacia degli interventi realizzati e segue l'evoluzione del fenomeno (<i>follow-up</i> dell'area trattata) in collaborazione con l'IZSLT. |
| | Entro 12 ore inserisce la segnalazione di caso probabile o confermato ed ogni successivo eventuale aggiornamento sul sito web w3.iss.it/site/RMI/arbo |
| SeReSMI | Riceve dal Laboratorio di riferimento regionale il rapporto settimanale sulle indagini effettuate e lo confronta con le segnalazioni ricevute. |
| Laboratorio di riferimento regionale | |
| | Riceve i campioni dalle strutture cliniche concordandone le modalità di invio. |
| | Comunica tempestivamente i casi confermati o probabili alla struttura richiedente. |
| | Esegue le indagini diagnostiche e, qualora si rendano necessari approfondimenti diagnostici di conferma, invia i campioni al Laboratorio nazionale di riferimento. |
| | Invia al SeReSMI un rapporto settimanale sulle indagini effettuate e relativi risultati. |

Tabella 8. Allerte e relative azioni

| Periodo maggiore attività dei vettori: 1 giugno – 31 ottobre , estendibile da aprile/maggio fino a novembre. | | |
|---|---|---|
| | Allerta | Azioni di controllo |
| Sorveglianza entomologica | <p>Presenza di zanzare invasive del genere <i>Aedes</i>:</p> <p><i>Aedes aegypti</i> <i>Aedes albopictus</i> <i>Aedes koreikus</i> <i>Aedes japonicus</i></p> | <ul style="list-style-type: none"> - Essere a conoscenza della presenza e della densità delle zanzare <i>Aedes</i> e porre attenzione alle aree a maggior rischio per le caratteristiche ecologico-ambientali. - Effettuare indagini entomologiche nel luogo dove sono stati segnalati i casi probabili/confermati, sia importati che autoctoni. - Confermare la presenza della specie invasiva. |
| Sorveglianza umana | <p>Identificazione di:</p> <ul style="list-style-type: none"> - caso probabile - caso confermato - focolaio autoctono presunto - focolaio autoctono confermato - viaggiatori provenienti da aree a rischio che presentano sintomi riferibili ad uno dei tre patogeni. | <ul style="list-style-type: none"> - Monitorare i casi importati in Italia in particolare da aree in cui sono presenti zanzare potenziali vettori di malattia. - Individuare persone con criteri clinici compatibili che non abbiano viaggiato in paesi endemici, per poter riconoscere casi e focolai epidemici autoctoni presunti o accertati. - Identificare epidemie e monitorare la trasmissione locale per adeguare le misure di sanità pubblica per il controllo del vettore - Prevenire la trasmissione accidentale dell'infezione tramite trasfusione di emocomponenti labili ed il trapianto di organi, tessuti, cellule. - Identificare altre vie di trasmissione (es. sessuale). |
| | <p>Per il virus Zika:</p> <ul style="list-style-type: none"> - contatti sessuali avuti con un partner cui sia stata diagnosticata l'infezione da tale virus o che abbia effettuato viaggi in aree ad alto rischio nei 6 mesi precedenti il contatto; - diagnosi in donne in gravidanza; - neonati con segni di sospetta infezione congenita; - forme complicate di malattia incluse le neurologiche severe (sindrome di Guillain-Barre o altre polineuriti, mieliti, encefalomieliti acute o altri disturbi neurologici gravi). | <ul style="list-style-type: none"> - Il riscontro di infezione da virus Zika in donne in gravidanza, anche asintomatiche, e la notifica e follow-up della sindrome congenita associata ad infezione da virus Zika vanno segnalate utilizzando la scheda riportata in Allegato H, che andrà aggiornata periodicamente seguendo le Raccomandazioni sindrome congenita da virus Zika (SCVZ). Tali raccomandazioni indicano il tipo di assistenza e la periodicità dei controlli che vanno assicurati al neonato nei primi mesi di vita. |
| Sangue ed emocomponenti | <p>Donatori di sangue che abbiano soggiornato in aree con casi autoctoni d'infezione o che abbiano manifestato sintomi compatibili con le infezioni.</p> | <ul style="list-style-type: none"> - Sospensione temporanea dalla donazione di sangue ed emocomponenti rispettivamente per 28 giorni dal rientro e per 120 giorni dalla risoluzione completa dei sintomi. - Nel caso di soggetti a rischio per Zika il criterio di sospensione temporanea per 28 giorni si applica anche ai donatori che riferiscano un rapporto sessuale con un partner che ha sviluppato un'infezione documentata o sospetta oppure che ha viaggiato o soggiornato in una zona con trasmissione attiva di virus Zika nei 3 mesi precedenti il predetto rapporto per il partner maschile, nei 2 mesi precedenti il predetto rapporto per il partner femminile. |

| | | |
|---------------------------------|--|--|
| Organi, cellule, tessuti | Donatori di organi | <ul style="list-style-type: none"> - Rafforzare la sorveglianza anamnestica per i donatori residenti o che abbiano soggiornato in aree in cui si sono registrati i casi autoctoni segnalati dalle rianimazioni sul territorio italiano; - Esecuzione entro 72 ore del test NAT per lo specifico virus su campione di sangue in caso di donatori residenti in aree in cui si sono registrati i casi autoctoni. |
| | Donatori di cellule staminali emopoietiche, tessuti, cellule, gameti e tessuto ovarico in caso di donatore residente o con anamnesi positiva per aver soggiornato in aree dove si sono registrati casi autoctoni di infezione. | <ul style="list-style-type: none"> - Qualora non sia possibile applicare un criterio di sospensione temporanea dalla donazione, si raccomanda l'effettuazione del test NAT per lo specifico virus su campione di sangue del donatore; - Nel caso di donazione di gameti e tessuto ovarico sono previste misure preventive anche nel caso in cui il donatore abbia avuto contatti sessuali con un partner cui sia stata diagnosticata l'infezione da virus Zika o che abbia viaggiato in una delle aree a rischio nei sei mesi precedenti al contatto sessuale. |

Capitolo 3. Sorveglianza virus dell'encefalite virale da zecche, Toscana e di altri arbovirus non sottoposti a specifici piani di sorveglianza e risposta

3.1. Introduzione

L'encefalite virale da zecche (*Tick-Borne Encephalitis*, TBE) e la malattia neuroinvasiva da virus Toscana (TOSV) sono entrambe endemiche in Italia.

La **TBE**, notificabile a livello europeo dal 2012, viene considerata un problema di sanità pubblica di sempre maggior rilevanza in Italia, in Europa e in altre parti del mondo. Gli ultimi rapporti dell'ECDC indicano che le aree endemiche sono in via di espansione e interessano territori ad altitudini sempre maggiori.

Nelle aree endemiche le persone che conducono attività ricreative o lavorative all'esterno (pescatori, cacciatori, campeggiatori, persone che si dedicano alla raccolta di funghi e altri prodotti del sottobosco, forestali, allevatori, forze dell'ordine) sono considerate a maggior rischio di contrarre l'infezione poiché maggiormente esposti alla puntura di zecche.

In Italia la prima diagnosi risale al 1978 in Toscana. Dopo un periodo in cui non sono stati segnalati altri casi autoctoni, è ricomparsa nel 1994 in provincia di Belluno, diffondendosi in Veneto, Friuli-Venezia Giulia, Trento e Bolzano. Va comunque ricordato che dopo i primi casi verificatisi in Toscana alla fine degli anni '70, il virus della TBE non è mai più stato segnalato in Centro Italia e lo spostamento del suo areale di distribuzione verso latitudini e altitudini sempre crescenti fa ritenere improbabile la sua comparsa nel Lazio. La malattia presenta un andamento stagionale con la maggior parte dei casi segnalati tra maggio e ottobre, con un picco nei mesi di giugno e luglio.

Dal 2017 è stata istituita una sorveglianza nazionale delle infezioni da virus TBE.

Dal 1° gennaio al 30 settembre 2020 in Italia sono stati segnalati 21 casi di infezione neuroinvasiva confermata da TBE in 4 Regioni o Province autonome: Friuli-Venezia Giulia, Veneto, Trento ed Emilia-Romagna, tutti autoctoni. Non sono stati registrati decessi.

In Italia il **TOSV** è stato isolato per la prima volta nel 1971 ed è stato annoverato tra i principali agenti eziologici delle meningiti e meningo-encefaliti estive. L'isolamento di TOSV e gli alti tassi di sieroprevalenza per *Phlebovirus* della specie Napoli (cui appartiene TOSV) sono stati documentati in diverse regioni italiane: Piemonte, Emilia-Romagna, Toscana, Marche, Umbria, Calabria e Sicilia.

Dal 1° gennaio al 30 settembre 2020 in Italia sono stati segnalati 36 casi autoctoni di infezione neuroinvasiva confermata da TOSV in Emilia-Romagna, Toscana, Lazio, Marche, Sicilia.

Nell'anno 2021, in particolare nei mesi di luglio e settembre, sono stati segnalati solo 2 casi autoctoni confermati di TOSV in Abruzzo e nel Lazio.

Le **arbovirosi non inserite in specifici piani di sorveglianza e risposta** possono essere causate da oltre 100 virus classificati come arbovirus, sia autoctoni sia di possibile importazione. La maggior parte di questi sono stati

classificati nelle famiglie e generi dei *Togaviridae* (*Alphavirus*), i *Flaviviridae* (*Flavivirus*) e i *Bunyaviridae* (*Bunyavirus* e *Phlebovirus*) e riassunti nella *Tabella 9*.

Tabella 9. Altri arbovirus per i quali si richiede la segnalazione in caso di diagnosi.

| Arbovirus (trasmissione) | Classificazione | Autoctono in Italia/aree a rischio | Tempistica della segnalazione | Sintomatologia/forme cliniche |
|---|--|---|-------------------------------|--|
| Virus della Febbre Gialla (puntura di numerose specie di zanzare, in particolare, quelle del genere <i>Aedes</i> e <i>Haemagogus</i>) | Famiglia <i>Flaviviridae</i> , genere <i>Flavivirus</i> | Alcune aree di Sud-America e Africa | Immediata massimo 12 ore | Febbre, brividi, mal di testa, mal di schiena, dolori muscolari. In circa il 15% dei casi si può avere un grave coinvolgimento epatico e manifestazioni emorragiche. |
| Virus Crimean Congo Haemorrhagic Fever (puntura di zecche del genere <i>Hyalomma</i>) | Famiglia <i>Nairoviridae</i> genere <i>Orthonairovirus</i> | Alcuni paesi europei e dell'ex Unione Sovietica | Immediata massimo 12 ore | Febbre, mal di testa, mialgia, diarrea, nausea, vomito, manifestazioni emorragiche gravi. Può evolvere in epatite e deterioramento renale. |
| Virus dell'Encefalite Giapponese (JEV) : puntura di zanzare appartenenti al genere <i>Culex</i>) | Famiglia <i>Flaviviridae</i> , genere <i>Flavivirus</i> . | Asia | Immediata massimo 12 ore | Febbre, mal di testa, vomito, stato confusionale, difficoltà motorie; in alcuni casi si sviluppa encefalite e coma. |
| Virus Rift Valley Fever (puntura di numerose specie di zanzare, in particolare, quelle del genere <i>Aedes</i>) | Famiglia <i>Phenuiviridae</i> , genere <i>Phlebovirus</i> . | Africa | Immediata massimo 12 ore | I sintomi, quando presenti, sono generalmente lievi e includono febbre, debolezza, mal di schiena, vertigini. In alcuni casi più gravi si possono avere anche emorragie, e coinvolgimento neurologico. |

La sorveglianza dei casi umani e il controllo dei vettori, ove possibile, sono fondamentali nella prevenzione di queste infezioni, così come una corretta informazione della popolazione affinché si vaccini, laddove possibile, e attui le misure di prevenzione personale per evitare la puntura dei diversi artropodi vettori e la loro proliferazione.

L'ECDC ha attivato un sistema di sorveglianza che raccoglie i dati dei paesi dell'UE e dello SEE.

Si richiama pertanto l'attenzione sulla necessità di segnalare eventuali casi umani di arbovirus elencati in *Tabella 9*, tramite la scheda di notifica (*Allegato G*) seguendo il flusso informativo illustrato nel paragrafo successivo.

3.2. Sorveglianza delle infezioni da virus TBE e TOSV nell'uomo

Obiettivi della sorveglianza delle infezioni umane da virus TBE, Toscana e altre arbovirosi non sottoposte a specifici piani di sorveglianza e risposta.

Gli obiettivi principali della sorveglianza sono:

- monitorare l'impatto delle infezioni umane da TOSV e TBE e garantire un efficiente scambio delle informazioni tra tutti gli enti interessati;
- individuare eventuali condizioni di elevato rischio di infezione umana con manifestazioni cliniche per adeguare le misure di sanità pubblica (attività di prevenzione e risposta), laddove siano possibili;
- garantire il trattamento corretto dei casi;
- prevenire e controllare eventuali focolai epidemici precocemente.

La sorveglianza dei casi di TBE e TOSV deve essere attiva **tutto l'anno**, con un potenziamento del sistema di sorveglianza nel periodo di maggiore attività vettoriale (**marzo-novembre**). L'intervallo di tempo potrà essere aumentato o ridotto, a livello regionale, a seconda dell'andamento climatico e meteorologico stagionale.

Si raccomanda di porre attenzione alla diagnosi di infezioni da TBE e da TOSV, in particolare nell'ambito della diagnosi differenziale delle encefaliti e meningiti a liquor limpido.

3.2.1 Modalità di segnalazione dei casi umani

La definizione di caso umano è riportata nelle successive *Tabella 10* e *Tabella 11*.

Tabella 10. Definizione di caso umano TBE.

| | TBE |
|-------------------------------|---|
| Criteri clinici | Qualsiasi persona che presenti sintomi clinici di infiammazione del sistema nervoso centrale (SNC) (es. meningite, meningo-encefalite, encefalomielite, encefaloradiculite). |
| Criteri di laboratorio | <u>Caso probabile:</u> <ul style="list-style-type: none"> • Identificazione degli anticorpi IgM specifici in un unico campione di siero. |
| | <u>Caso confermato:</u> almeno uno dei seguenti cinque criteri: <ul style="list-style-type: none"> • identificazione di RNA virale tramite NAT su campione di sangue (sangue intero, siero) e/o di liquido cefalorachidiano (CSF); • presenza di anticorpi IgM e IgG specifici nel siero*; • presenza di IgM o IgM e IgG nel CSF (produzione intratecale); • siero-conversione o aumento significativo degli anticorpi specifici per TBE in coppie di campioni di siero; • isolamento del virus della TBE da un campione clinico. |
| Criteri epidemiologici | <ul style="list-style-type: none"> • Persona esposta alla stessa fonte alimentare (prodotti a base di latte non pastorizzato) di un caso confermato di TBE durante un focolaio epidemico; • Possibile esposizione a un morso di zecca in un'area endemica o risiedere in un'area endemica. |

| Classificazione dei casi | |
|--------------------------|--|
| Caso probabile | Qualsiasi persona che soddisfi i criteri clinici e di laboratorio per un caso probabile o Qualsiasi persona che soddisfi i criteri clinici e presenti una correlazione epidemiologica. |
| Caso confermato | Qualsiasi persona che soddisfi i criteri clinici e almeno uno dei criteri di laboratorio per la conferma del caso. |

*PRNT per conferma dei risultati positivi nel caso di uno status vaccinale o di precedenti esposizioni ad altri flavivirus; Test di avidity per conferma dei risultati positivi, consigliato in pazienti con pregressa vaccinazione per TBE.

Tabella 11. Definizione di caso umano TOSV.

| | TOSV |
|-------------------------------|--|
| Criterio clinico | Qualsiasi persona che presenti febbre o almeno una delle seguenti manifestazioni cliniche: <ul style="list-style-type: none"> • meningite a liquor limpido; • meningo encefalite; • encefalite; • polineuropatia (sindrome simil Guillain-Barré). |
| Criteri di laboratorio | <u>Test di laboratorio per caso probabile:</u> <ul style="list-style-type: none"> • risposta anticorpale IgM specifica al TOSV nel siero; <u>Test di laboratorio per caso confermato (almeno uno dei seguenti):</u> <ul style="list-style-type: none"> • isolamento del TOSV da liquor e/o altri campioni biologici (sangue, urine); • identificazione dell'acido nucleico del TOSV nel liquor e/o altri campioni biologici (sangue, urine); • identificazione di IgM specifiche per TOSV nel liquor; • identificazione di IgM e IgG specifiche per TOSV nel siero; • sierconversione da un titolo negativo a positivo, o incremento di 4 volte del titolo anticorpale per anticorpi specifici anti-TOSV in campioni consecutivi (ad almeno 14 giorni l'uno dall'altro). |
| Classificazione dei casi | |
| Caso probabile | Persona che soddisfa il criterio clinico e il criterio di laboratorio per caso probabile. |
| Caso confermato | Persona che soddisfa il criterio clinico e almeno uno dei criteri di laboratorio per caso confermato. |

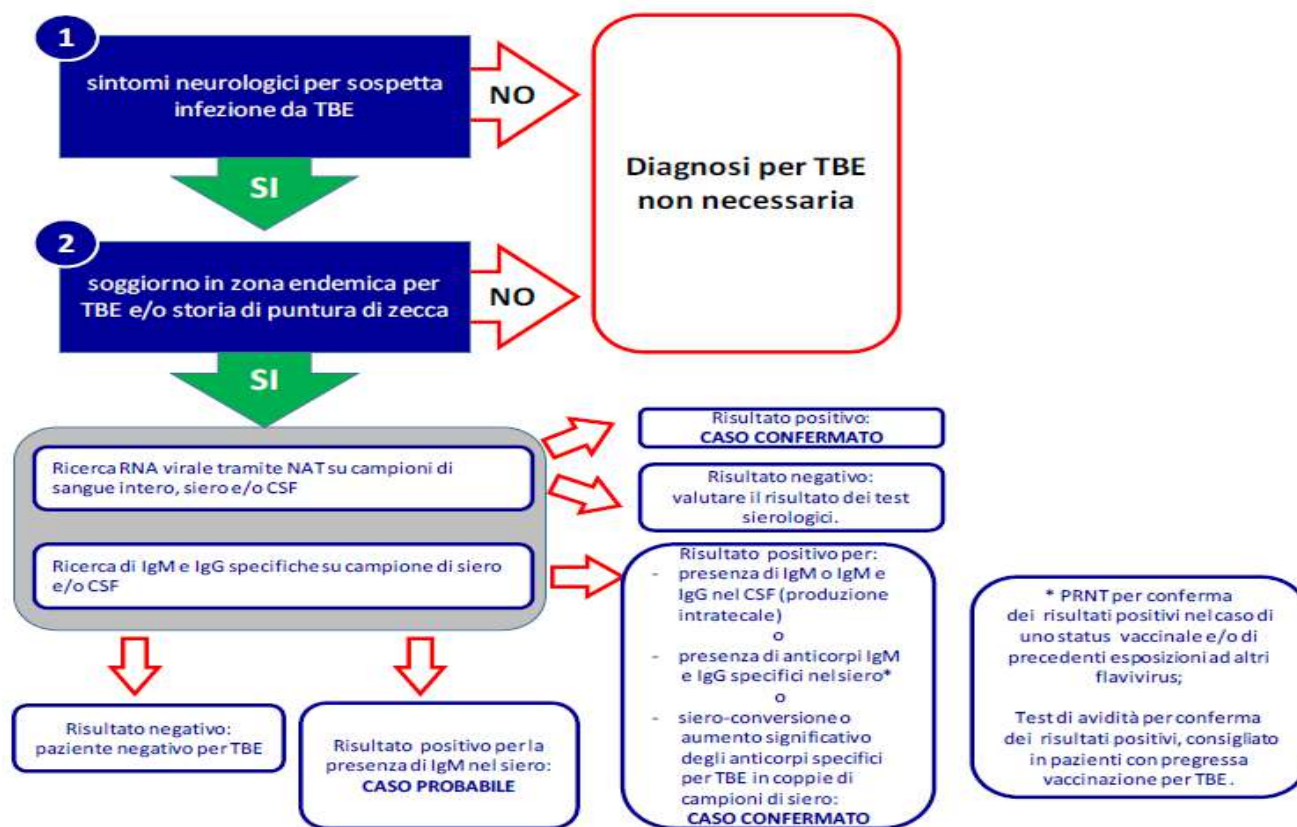
I casi probabili e confermati di TBE e TOSV dovranno essere segnalati al sistema PREMAL. Per ogni caso probabile andranno predisposti gli accertamenti diagnostici di laboratorio per la conferma del caso.

Attualmente un caso di infezione da **virus della TBE o da TOSV** deve essere segnalato secondo il seguente flusso informativo:

- il medico che **sospetta il caso**, sulla base del criterio clinico ed epidemiologico (vedi *Tabelle 10 e 11*),
 - deve segnalarlo entro 24 ore alla ASL competente ed inviare tempestivamente i campioni per la diagnosi di laboratorio: per infezione da TBE può considerare l'algoritmo riportato in *Figura 3*; la ASL di competenza la trasmetterà immediatamente alla ASL di residenza ed al SeReSMI;
 - dovrà inviare tempestivamente i campioni al Laboratorio di riferimento regionale per la diagnosi di laboratorio secondo le modalità descritte nel successivo paragrafo 3.2.2.;

- per positività agli esami di laboratorio, il caso probabile e/o confermato (vedi *Tabelle 10 e 11*):
 - il medico provvederà ad aggiornare e ritrasmettere la scheda di sorveglianza per la segnalazione di un caso di arbovirosi eccetto WNV e USUV (*Allegato G*) alla ASL di competenza entro 12 ore;
 - la ASL di competenza inserirà il caso nel sistema PREMAL, trasmetterà la scheda di sorveglianza immediatamente al SeReSMI (fax 06 56561845; email: seresmi@pec.inmi.it) e alla ASL di residenza; quest'ultima procederà all'indagine comunicando gli aggiornamenti al SeReSMI;
 - il SeReSMI entro 12 ore provvede a inserire la segnalazione sul sito web w3.iss.it/site/RMI/arbo. Solo nel caso in cui non sia possibile l'invio tramite il sito web (esempio: mancanza di accesso ad internet o non disponibilità delle credenziali di accesso al sito), sarà possibile inviare l'Allegato G via email sia al Ministero della Salute (fax: 06 59943096 e-mail: malinf@sanita.it) che all'ISS (fax 06 49902476 email: sorveglianza.arbovirosi@iss.it);
- nel caso di negatività agli esami di laboratorio:
 - il medico provvederà ad aggiornare e ritrasmettere la scheda di sorveglianza con l'esito degli esami di laboratorio e la classificazione finale di caso alla ASL di competenza entro 12 ore;
 - la ASL trasmetterà la scheda aggiornata immediatamente alla ASL di residenza e al SeReSMI;
- *follow-up* dei casi probabili o confermati:
 - a 30 giorni dalla segnalazione il medico provvederà ad aggiornare la scheda di sorveglianza con l'esito del caso al *follow-up*;
 - la ASL trasmetterà la scheda aggiornata immediatamente al SeReSMI.

Figura 3. Algoritmo per le indagini di laboratorio sui casi sospetti di TBE.



Si sottolinea che il responsabile di **qualsiasi laboratorio di analisi pubblico o privato che analizzi i campioni** dovrà inviare i campioni al Laboratorio di riferimento regionale come descritto nel successivo paragrafo 3.2.2 del presente documento, per conferma anche in caso di risultato negativo. **Qualsiasi laboratorio di analisi pubblico o privato** che faccia diagnosi di infezione da TOSV (vedi definizioni di caso) è tenuto alla segnalazione del caso **entro 12 ore** all'Azienda sanitaria competente, utilizzando l'apposita scheda di sorveglianza (*Allegato G*).

3.2.2. Invio dei campioni presso il Laboratorio regionale di riferimento

Si riportano le istruzioni operative su tipologia di campioni, modalità di trasporto e consegna dei campioni diagnostici al Laboratorio di virologia dell'Istituto nazionale per le malattie infettive "Lazzaro Spallanzani", designato Laboratorio di riferimento regionale con al sopra ricordato DCA n. U00162/2018.

Prima di inviare i campioni, è necessario contattare il laboratorio.

Il Laboratorio di virologia è attivo **h24**.

Il virologo di turno può essere reperito ai seguenti numeri:

- 06 55170666
- 320 4343793

Ulteriori recapiti utili:

- Accettazione: tel 06 55170674; fax 06 55170676
- Segreteria: tel 06 55170690; fax 06 5594555

Per eventuali comunicazioni aggiuntive è possibile contattare il laboratorio anche tramite l'indirizzo email: acceviro@inmi.it

Tipologia di campioni

| Fase della malattia | Tipologia di campioni |
|---|--|
| Fase acuta sintomatica (Entro i primi giorni dall'esordio) | <ul style="list-style-type: none"> - Sangue senza anticoagulanti per sierologia (1 provetta) - Sangue con anticoagulanti (EDTA o citrato, 1 provetta) - Liquor - Urine - Altro (a giudizio del clinico) |
| Fase convalescente (risoluzione della sintomatologia, e comunque non prima di 15 giorni dall'inizio della sintomatologia) | <ul style="list-style-type: none"> - Sangue senza anticoagulanti per sierologia (1 provetta) - Urine - Altro (a giudizio del clinico) |

Nel caso di esami su campione di liquor, è richiesto l'invio di un campione di siero prelevato in parallelo.

I campioni vanno mantenuti a +4 °C prima dell'invio. Il trasporto al Laboratorio deve essere effettuato nel più breve tempo possibile, preferibilmente entro le 24 ore e a temperatura refrigerata. Per tempi di consegna più prolungati,

vanno presi accordi diretti con il laboratorio per identificare le modalità più idonee di mantenimento dei campioni. In caso di necessità di congelamento, i campioni di sangue vanno sierati e separati prima del congelamento; in tal caso va inviata solo la frazione acellulare.

Su ogni singolo campione deve essere apposta un'etichetta riportante a chiare lettere il nome del paziente, la tipologia del campione (sangue, liquor, urine, altro) e la data di prelievo. I prelievi devono essere accompagnati dal modulo A/2 contenuto nell'*Allegato B*, se provenienti da strutture di Pronto soccorso od Ospedali, e da una copia della scheda di sorveglianza (*Allegato A*) compilata in tutte le parti di competenza del centro richiedente; entrambi i moduli sono riportati in allegato.

Identificare chiaramente indirizzo email, numero di fax e contatto telefonico del medico richiedente per la comunicazione dei risultati o ogni altra comunicazione utile all'iter diagnostico.

L'originale dell'*Allegato A* dovrà essere inviato alla ASL di competenza.

Le informazioni riportate sulle provette devono essere coerenti con quelle inserite nella scheda di sorveglianza.

Il trasporto dei campioni al laboratorio va eseguito secondo le correnti raccomandazioni per il trasporto di campioni a rischio biologico (D.lgs. n. 81/2008, titolo X (art. 272, comma 2, lettera m; Circolare ministeriale n° 3/2003 "Raccomandazioni per la sicurezza del trasporto di materiali infettivi e di campioni diagnostici"; Circolare Ministeriale n. 16/1994 "Spedizione di materiali biologici deperibili e/o potenzialmente infetti"), seguendo il principio del triplo involucro.

L'indirizzo cui inviare i campioni è il seguente:

Laboratorio di virologia

Padiglione Baglivi

Istituto nazionale per le malattie infettive "Lazzaro Spallanzani"

via Portuense 292 (ingresso carrabile in via Giacomo Folchi 6)

00149 Roma

Esito degli esami

I risultati degli esami eseguiti saranno inviati (via fax o email) con la massima tempestività al medico richiedente. Si raccomanda di specificare i recapiti telefonici, fax e indirizzo email nel modulo A/2 dell'*Allegato B*, per favorire la tempestività della comunicazione.

Il Laboratorio di riferimento regionale invierà al SeReSMI un rapporto settimanale sulle attività diagnostiche svolte.

Il Laboratorio di riferimento regionale si raccorderà con il Laboratorio nazionale di riferimento per quanto di competenza.

Interpretazione dei risultati diagnostici

Un caso umano di TBE è considerato **probabile** quando:

- risponde ai criteri clinici e presenta risposta anticorpale IgM specifica in un unico campione di siero
- oppure
- soddisfa i criteri clinici e presenti una correlazione epidemiologica.

Un caso umano di TBE è **confermato** quando si ha rispondenza ai criteri clinici e ad almeno uno dei seguenti cinque criteri:

- identificazione di RNA virale tramite NAT su campione di sangue (sangue intero, siero) e/o di liquido cefalorachidiano (CSF);

- presenza di anticorpi IgM e IgG specifici nel siero;
- presenza di IgM o IgM e IgG nel CSF (produzione intratecale);
- siero-conversione o aumento significativo degli anticorpi specifici per TBE in coppie di campioni di siero consecutivi (prelevati a distanza di almeno 14 giorni l'uno dall'altro);
- isolamento del virus della TBE da un campione clinico.

Un caso umano di TOSV è considerato **probabile** quando:

- risponde ai criteri clinici e presenta risposta anticorpale IgM specifica a TOSV nel siero.

Un caso umano di TBE è **confermato** quando si ha rispondenza ai criteri clinici e ad almeno uno tra i seguenti:

- isolamento del TOSV da liquor o da altri campioni biologici (sangue, urine);
- identificazione dell'acido nucleico del TOSV nel liquor o in altri campioni biologici (sangue, urine);
- identificazione di IgM specifiche per TOSV nel liquor;
- identificazione di IgM e IgG specifiche per TOSV nel siero;
- sierconversione da un titolo negativo a positivo, o incremento di 4 volte del titolo anticorpale per anticorpi specifici anti-TOSV in campioni consecutivi (ad almeno 14 giorni l'uno dall'altro).

Per i casi probabili, ove possibile, il Laboratorio regionale di riferimento potrà richiedere un prelievo di siero a distanza di almeno 14 giorni dal primo al fine di confermare eventualmente la diagnosi.

3.3. Misure di prevenzione e controllo

Il controllo dei vettori della TBE (zecche dure del genere *Ixodes*, con particolare riferimento alla specie *I. ricinus*) e del TOSV (ditteri del genere *Phlebotomus*, con particolare riferimento alle specie *P. perniciosus* e *P. perfiliewi*) è assai arduo e non appare uno strumento normalmente praticabile. Eccezionalmente, sebbene con un'efficacia non dimostrata, in caso di accertata circolazione di TOSV in ambiente urbano può essere opportuno che il Comune proceda a un intervento nella zona interessata con insetticidi ad azione residuale sull'esterno delle abitazioni.

Strumenti di prevenzione e risposta che i Dipartimenti di prevenzione delle Aziende sanitarie locali, con l'ausilio dell'Istituto zooprofilattico, possono mettere in atto in caso di accertata circolazione virale sono:

- 1) Messa in opera di un sistema di monitoraggio dei vettori nella zona interessata dalla circolazione virale, al fine di valutarne presenza, distribuzione e abbondanza. I dati derivanti dal monitoraggio potrebbero consentire una prima valutazione del rischio legato alla circolazione del virus interessato;
- 2) Avvio di campagne informative alla popolazione affinché attui misure di prevenzione individuale per limitare il rischio di puntura da parte degli artropodi vettori del virus interessato (zecche o flebotomi). Tali misure di protezione sono dettagliate nell'*Allegato 16* del Piano nazionale.

Nei confronti dei **flebotomi**, che sono insetti fondamentalmente esofili (difficilmente entrano in ambienti chiusi) e crepuscolari/notturni:

- all'aperto utilizzare repellenti cutanei per uso topico;

- all'aperto indossare abiti lunghi e di colore chiaro;
- limitare il tempo passato all'aperto nelle ore comprese tra il tramonto e l'alba.

Nei confronti delle **zecche**:

- indossare abiti lunghi e chiari (rendono più facile l'individuazione di una zecca) durante escursioni, attività lavorative o ludiche in aree potenzialmente infestate (aree verdi, sentieri, boschi etc.);
- nelle stesse situazioni utilizzare repellenti cutanei per uso topico;
- non addentrarsi in zone con cespugli ed erba alta e camminare al centro dei sentieri, evitando o limitando il più possibile il contatto con la vegetazione;
- al termine dell'attività all'aperto, ispezionare indumenti e zaini prima di entrare in casa;
- tornati a casa, effettuare un attento esame visivo e tattile della propria pelle, con particolare attenzione a zone come inguine, ascelle, cuoio capelluto;
- effettuare lo stesso controllo sui bambini;
- rimuovere eventuali zecche al più presto, utilizzando una pinzetta, possibilmente con punta curva, prendendo la zecca più vicino possibile al punto in cui è inserita nella cute, senza stringere troppo e tirando delicatamente.

3.3.1. Misure da adottare in caso di positività

Quando la struttura dell'Azienda sanitaria che si occupa della sorveglianza epidemiologica acquisisce la segnalazione di caso probabile di TBE o TOSV o altra arbovirosi non sottoposti a specifici piani di sorveglianza e risposta la stessa dovrà attivarsi per:

- effettuare l'indagine epidemiologica;
- informare il paziente riguardo alle misure di prevenzione
- nel caso di persone non ricoverate, prelevare campioni biologici del paziente da inviare al Laboratorio regionale di riferimento.

Tabella 12. Flusso delle informazioni

| Attore | Azioni |
|--|---|
| Caso clinico umano | |
| Medico notificante | Segnala il caso sospetto (alla sola presenza dei criteri clinici ed epidemiologici) alla ASL di competenza entro 24 ore attraverso la scheda di segnalazione di caso (<i>Allegato G</i>). |
| | Invia tempestivamente i campioni al Laboratorio di riferimento regionale. |
| | Aggiorna con i risultati degli esami diagnostici la scheda di sorveglianza e la ritrasmette entro 12 ore alla ASL di competenza. |
| | A 30 giorni dalla segnalazione aggiorna la scheda di sorveglianza con l'esito del caso al <i>follow-up</i> . |
| ASL di competenza del medico notificante | Invia immediatamente la scheda di sorveglianza al SeReSMI e alla ASL di residenza. |
| | Inserisce il caso confermato o probabile nel caso nel sistema di segnalazione delle malattie infettive (PREMAL) |
| ASL di residenza/luogo di lavoro o svolgimento di attività ricreative | Procede all'indagine e comunica gli aggiornamenti al SeReSMI e all'IZSLT (oevr@izslt.it). |
| SeReSMI | Entro 12 ore inserisce la segnalazione di caso probabile o confermato e ogni successivo eventuale aggiornamento sul sito web w3.iss.it/site/RMI/arbo |
| | Riceve dal Laboratorio regionale di riferimento il rapporto settimanale sulle indagini effettuate e lo confronta con le segnalazioni ricevute. |
| Laboratorio regionale di riferimento | |
| | Riceve i campioni dalle strutture cliniche concordandone le modalità di invio. |
| | Comunica tempestivamente i casi confermati o probabili alla struttura richiedente. |
| | Esegue le indagini diagnostiche e, qualora si rendano necessari approfondimenti diagnostici di conferma, invia i campioni al Laboratorio nazionale di riferimento. |
| | Invia al SeReSMI un rapporto settimanale sulle indagini effettuate e relativi risultati. |

Allegato A


SCHEDA DI SEGNALEZIONE DI UN CASO UMANO DI INFEZIONE DA VIRUS WEST NILE – USUTU

 West Nile Virus ☐ Usutu Virus ☐ Coinfezione WNV/USUV ☐
Dati della segnalazione
☐ Prima segnalazione ☐ Aggiornamento

Regione LAZIO

ASL di riferimento _____

Data segnalazione/aggiornamento |__|_|/|__|_|/|__|_|_|_|

Dati di chi compila la scheda

Cognome e nome del medico _____

Recapito telefonico _____ email _____

Azienda sanitaria/Ospedale _____

Servizio/Reparto _____

Dati del paziente / informazioni generali

Cognome: _____ Nome: _____

Sesso: M ☐ F ☐ Luogo di nascita: _____ Data di nascita |__|_|/|__|_|/|__|_|_|_|

Comune di residenza _____ Provincia |__|_|

Donatore: Sì ☐ No ☐ Ha donato nei 28 giorni precedenti: Sì ☐ No ☐Tipologia di donatore: Sangue ☐ Cellule ☐ Tessuti ☐ Organi ☐
Luogo di più probabile esposizione:
presenza nel luogo nelle 3 settimane precedenti l'inizio della sintomatologia

Se ITALIA, indirizzo:

Via/piazza e numero civico _____ Comune _____ Provincia |__|_|

Indicare se si tratta di: Domicilio abituale ☐ Altro domicilio ☐Storia di viaggi nelle 3 settimane precedenti l'inizio della sintomatologia:

| | | |
|--------------|------------------------|------------------------|
| 1. _____ | __ _ / __ _ / __ _ _ _ | __ _ / __ _ / __ _ _ _ |
| 2. _____ | __ _ / __ _ / __ _ _ _ | __ _ / __ _ / __ _ _ _ |
| 3. _____ | __ _ / __ _ / __ _ _ _ | __ _ / __ _ / __ _ _ _ |
| Stato/comune | Data inizio | Data fine |

Anamnesi
Trasfusione di sangue/emocomponenti nei 28 giorni precedenti l'inizio dei sintomi/segnalazione?
Sì ☐ No ☐ Non noto ☐
Trapianti di organi/tessuti/cellule nei 28 giorni precedenti l'inizio dei sintomi/segnalazione?
Sì ☐ No ☐ Non noto ☐
Vaccinazioni nei confronti di altri Flavivirus:
Tick borne encephalitis Sì ☐ No ☐ Non noto ☐Febbre Gialla Sì ☐ No ☐ Non noto ☐Encefalite Giapponese Sì ☐ No ☐ Non noto ☐


Informazioni cliniche
Sintomi Si ☐ No ☐
Febbre >38.5 °C Si ☐ No ☐ Data inizio febbre / /

| X | Manifestazione clinica | Data sintomatologia |
|---|---|--|
| | Encefalite | <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> |
| | Meningite | <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> |
| | Poliradiculoneurite / sindrome Guillain Barré atipica | <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> |
| | Paralisi flaccida | <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> |
| | Altro, specificare _____ _____ | <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> |

Condizioni di rischio preesistenti: Si ☐ No ☐ Se sì, specificare _____

Il paziente è stato ricoverato? Si ☐ No ☐ Non noto ☐

 se sì, data ricovero / / **Data dimissione** / /
Ospedale _____ **Reparto** _____

Informazioni di laboratorio

| <u>LIQUOR</u> | | data prelievo: <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> | |
|--|---|---|---|
| West Nile (è possibile indicare più di una risposta): | | USUTU (è possibile indicare più di una risposta): | |
| <input type="checkbox"/> IgM: Titolo _____ | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> IgM: Titolo _____ | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> |
| <input type="checkbox"/> IgG: Titolo _____ | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> IgG: Titolo _____ | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> |
| <input type="checkbox"/> PCR | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> PCR | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> |
| <input type="checkbox"/> Isolamento virale | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> Isolamento virale | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> |
| <u>SIERO/SANGUE</u> | | data prelievo: <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> | |
| West Nile (è possibile indicare più di una risposta): | | USUTU (è possibile indicare più di una risposta): | |
| <input type="checkbox"/> IgM: Titolo _____ | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> IgM: Titolo _____ | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> |
| <input type="checkbox"/> IgG: Titolo _____ | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> IgG: Titolo _____ | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> |
| <input type="checkbox"/> PCR | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> PCR | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> |
| <input type="checkbox"/> Neutralizzazione | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> Neutralizzazione | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> |
| <input type="checkbox"/> Test NAT | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> Test NAT | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> |
| <input type="checkbox"/> Isolamento virale | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> Isolamento virale | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> |
| <u>URINE</u> | | data prelievo: <input type="text"/> / <input type="text"/> / <input type="text"/> | |
| West Nile | | USUTU | |
| <input type="checkbox"/> PCR | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> PCR | pos <input type="checkbox"/> neg <input type="checkbox"/> dubbio <input type="checkbox"/> |
| <input type="checkbox"/> Sequenziamento | Lineage 1 <input type="checkbox"/> Lineage 2 <input type="checkbox"/> Altro <input type="checkbox"/> _____ | | |

Invio campioni al Laboratorio Si ☐ No ☐ Se sì, data / /

**Esito e Follow-up**

- Indicare la data dell'esito**
- ☐ Guarito |_|_|/|_|_|/|_|_|_|_|
☐ Deceduto (*decesso ragionevolmente attribuibile all'infezione notificata*) |_|_|/|_|_|/|_|_|_|_|
☐ In Miglioramento
☐ Grave
☐ Non noto
☐ Comparsa sintomi successiva a riscontro NAT positiva
☐ Non applicabile (es. donatore asintomatico)

Classificazione del caso

| | | |
|----------------------|------------------------------------|-------------------------------------|
| Neuroinvasiva | Probabile <input type="checkbox"/> | Confermato <input type="checkbox"/> |
| Solo Febbre | Probabile <input type="checkbox"/> | Confermato <input type="checkbox"/> |
| Sintomatico | Probabile <input type="checkbox"/> | Confermato <input type="checkbox"/> |
| Donatore | Probabile <input type="checkbox"/> | Confermato <input type="checkbox"/> |
| Asintomatico | Probabile <input type="checkbox"/> | Confermato <input type="checkbox"/> |

AUTOCTONO (Stessa Regione) ☐
 AUTOCTONO (Altra Regione) ☐
 Importato (Stato estero) ☐

Note (scrivere in stampatello):

ISTRUZIONI E NOTE PER LA COMPILAZIONE

Il medico che sospetta il caso compila e invia la scheda di sorveglianza alla ASL di competenza al solo sospetto.

Il medico che ha in carico il caso (es. medico di reparto) ritrasmette la scheda aggiornata non appena disponibili gli esiti delle indagini di laboratorio con la classificazione di caso probabile o confermato.

Contatti: [SERESMI](mailto:seresmi@pec.inmi.it): via mail: seresmi@pec.inmi.it



*Istituto Nazionale per le Malattie Infettive
Struttura Complessa Laboratorio di Virologia e Laboratori di Biosicurezza*

Allegato B

Istruzioni operative per l'invio di campioni relativi alla diagnosi di infezione da arbovirus al Laboratorio di riferimento regionale

(rev. 1 del 13/06/2022)

Ai fini degli accertamenti relativi alle infezioni da arbovirus, si riportano le istruzioni operative su tipologia di campioni, modalità di trasporto, consegna dei campioni diagnostici al Laboratorio di virologia dell'INMI "Lazzaro Spallanzani". Si precisa che le istruzioni specifiche per l'infezione da virus West Nile sono state compilate in un documento dedicato.

Prima di inviare campioni, è necessario contattare il laboratorio.

Il Laboratorio di virologia è attivo **h24**.

Il virologo di turno può essere reperito ai seguenti numeri telefonici:

- 06 55170666
- 320 4343793

Il referente, direttore del Laboratorio, Fabrizio Maggi: tel. 06 55170692

Ulteriori recapiti utili:

- Accettazione: tel. 06 55170674; fax 06 55170676
- Segreteria: fax 06 5594555

La diagnosi si basa sulla ricerca diretta del virus o dell'acido nucleico virale, o sulla base della risposta anticorpale. Il virus è presente solo nelle fasi iniziali dell'infezione (generalmente non più di 5 giorni dall'esordio clinico) e può presentare diversa localizzazione a seconda della manifestazione clinica. Gli anticorpi si sviluppano più tardivamente: le IgM si possono rilevare a partire da 4-5 giorni dopo l'esordio clinico e possono perdurare alcuni mesi; le IgG si sviluppano con qualche giorno di ritardo rispetto alle IgM, e perdurano indefinitamente. In genere quando compaiono i primi anticorpi il virus non è più rilevabile nel sangue, ma può permanere in altri distretti dell'organismo. La negatività alla ricerca diretta del virus o dei suoi prodotti non necessariamente indica assenza di infezione; pertanto, ai fini della diagnosi definitiva di esclusione, è opportuno basarsi sulla assenza di sieroconversione, per cui è essenziale un doppio prelievo: uno in fase acuta (entro 5 giorni dall'esordio clinico) e uno in fase convalescente, distanziato di 10-15 giorni dal primo prelievo.

Esami molecolari: È stato allestito un pannello molecolare che si basa su metodi diversi e complementari, che permettono lo *screening* e la conferma di infezione, nonché la caratterizzazione molecolare dei virus. Tali test vengono eseguiti non in regime di urgenza; la refertazione di solito viene conclusa nel giro di 5 giorni.

Esami sierologici: È disponibile un pannello sierologico che si basa su metodi diversi e complementari, che sono necessari per affrontare i problemi legati alla cross-reattività fra virus appartenenti alla stessa famiglia. Essi comprendono la ricerca di IgM ed IgG mediante Immunofluorescenza indiretta (IFA) basata su pannelli comprendenti vari arbovirus e l'eventuale test di siero-neutralizzazione virus-specifica.



Diagnosi differenziale: l'esecuzione dei test diagnostici (molecolari e sierologici) per un arbovirus è associata all'esecuzione di altri test per la diagnosi differenziale rispetto ad altre infezioni epidemiologicamente correlate e clinicamente simili (es. Zika vs. Dengue e Chikungunya). Oltre ai pannelli specifici per arbovirus, i Laboratori di virologia e di microbiologia dell'INMI Spallanzani offrono un ampio pannello di test diagnostici verso altre infezioni sostenute da agenti non esclusivamente virali, quali: malaria, febbre tifoide, shigellosi, colera, leptospirosi, peste, rickettsiosi, febbre ricorrente (borreliosi da pidocchi), morbillo, infezione da enterovirus, influenza, bartonellosi ecc. Per concordare l'orientamento più opportuno nella diagnosi differenziale è essenziale la comunicazione diretta con il laboratorio.

Si riportano di seguito le informazioni generali sull'invio dei campioni diagnostici, ribadendo che, in base a quanto sopra espresso, è essenziale che il medico richiedente consulti il laboratorio per concordare le indagini più appropriate e la tipologia di campione da inviare. **1. Tipologia dei campioni da inviare**

| Fase della malattia | Tipologia di campioni | Tipologia di contenitore |
|--|---|--|
| Fase acuta sintomatica (Entro i primi 5 giorni dall'esordio) | -Sangue/EDTA per RT-PCR -Sangue senza anticoagulanti per RT-PCR e sierologia -Urine -Saliva o Tampone salivare -Liquor (in caso di sintomatologia neurologica) In base alla valutazione congiunta con il laboratorio ed alla presentazione clinica, possono essere inviati campioni biologici aggiuntivi per approfondimento, quali: -Liquido seminale, tampone vaginale, altro | -Provetta sterile infrangibile (almeno 4 ml) -Provetta sterile infrangibile (almeno 4 ml) -Contenitore infrangibile sterile (provetta o contenitore per urinocultura. Almeno 5 ml) -Tampone floccato in terreno di trasporto virale (almeno 2 ml, non contenente inattivanti) in flacone infrangibile. -Contenitore infrangibile sterile (almeno 1 ml) Da concordare con il Laboratorio |
| Fase di risoluzione della sintomatologia, (comunque non prima di 7/10 giorni dall'inizio della sintomatologia) | - Sangue senza anticoagulanti per sierologia - Urine - Saliva o Tampone salivare - Liquor (in caso di sintomatologia neurologica) In base alla valutazione congiunta con il laboratorio ed alla presentazione clinica, possono essere inviati campioni biologici aggiuntivi, quali: - Liquido seminale, tampone vaginale, altro | -Provetta sterile infrangibile (almeno 4 ml); -Contenitore infrangibile sterile (come sopra). -Tampone floccato in terreno di trasporto virale (come sopra) in flacone infrangibile. -Contenitore infrangibile sterile (almeno 1 ml). Da concordare con il Laboratorio |



I campioni vanno mantenuti refrigerati (+4-8 °C) prima dell'invio e possibilmente durante il trasporto.

2. Modalità di prelievo dei campioni respiratori

Su ogni singolo campione deve essere apposta un'etichetta riportante a chiare lettere il nome del paziente, la tipologia del campione (siero, urine, altro) e la data di prelievo. Le informazioni riportate sulle provette devono essere coerenti con quelle inserite nell'Allegato A2 per l'invio di campioni per sospetta arbovirosi.

I prelievi devono essere accompagnati da:

- **Scheda di notifica e sorveglianza dedicata;**
- **Allegato A2 compilato in ogni sua parte.** Il modello di Allegato A2 specifico per gli arbovirus è in calce alla presente procedura. Tale modello è utilizzabile anche per la richiesta di esami per l'eventuale screening di donatori di organo/tessuti, qualora le disposizioni del CNT e del CNS lo prevedano. Nell'allegato A2 è **necessario elencare la tipologia dei campioni inviati**, il **recapito telefonico** del medico richiedente e il numero di **fax** al quale inviare il referto.

3. Confezione e trasporto

Il trasporto al Laboratorio deve essere effettuato entro il più breve tempo possibile, preferibilmente entro le 24 ore. I campioni vanno mantenuti refrigerati (+4-8 °C) durante il trasporto, evitando che congelino per contiguità con i panetti utilizzati per mantenere la refrigerazione se questi sono a temperatura troppo al disotto di quella di congelamento (ad esempio -80 °C).

Per tempi di consegna più prolungati, vanno presi accordi con il laboratorio per stabilire le modalità più opportune di preparazione e conservazione dei campioni.

Ai fini della biosicurezza, il trasporto dei campioni al laboratorio va eseguito secondo le correnti *raccomandazioni per il trasporto di campioni diagnostici* (D.lgs. n° 81/2008 Titolo X (art. 272, comma 2, lettera m; Circolare Ministeriale n° 3/2003 "Raccomandazioni per la sicurezza del trasporto di materiali infettivi e di campioni diagnostici"; Circolare Ministeriale n° 16/1994 "Spedizione di materiali biologici deperibili e/o potenzialmente infetti").

Si ricorda che, prima di inviare i campioni, è necessario contattare il laboratorio attivo h24.

Il virologo di turno è rintracciabile ai seguenti numeri:

- Telefono fisso 06 55170666
- Cellulare: 320 4343793

e darà tutte le informazioni necessarie per il corretto trasporto dei campioni e, in caso di necessità, potrà fornire indicazioni per contattare un corriere in grado di effettuare la spedizione.

4. Consegna dei campioni

L'indirizzo cui inviare i campioni è il seguente:

Laboratorio di Virologia

Padiglione Baglivi

Istituto nazionale per le malattie infettive "Lazzaro Spallanzani"

via Portuense 292 - 00149 Roma

5. Trasmissione dei risultati

I risultati degli esami eseguiti saranno inviati (eventualmente via fax se espressamente specificato nell'Allegato A2) con la massima tempestività, e comunque entro 48-72 ore, al medico richiedente. Si raccomanda di specificare i recapiti telefonici e fax nell'Allegato A/2, per favorire la tempestività della comunicazione.



Il Laboratorio di riferimento regionale si raccorderà con il Laboratorio di riferimento nazionale per quanto di competenza.



ALLEGATO "A/2" (Arbovirus)

| | |
|-----------|---|
| DA | RICHIEDENTE: _____ RAGIONE SOCIALE (SE DIVERSA DAL RICHIEDENTE): _____ INDIRIZZO: _____ PARTITA IVA: _____ |
| A | ISTITUTO NAZIONALE PER LE MALATTIE INFETTIVE LAZZARO SPALLANZANI – I.R.C.C.S. |

Identificazione del paziente:

Cognome _____ Nome _____ Data di nascita _____

Reparto di provenienza _____

Motivo della richiesta di test:

☐ Screening pre-trapianto ☐ Diagnosi di infezione

Campioni inviati:

- | | | |
|---|---|---|
| <input type="checkbox"/> Siero | <input type="checkbox"/> Saliva | <input type="checkbox"/> Tampone rettale |
| <input type="checkbox"/> Urine | <input type="checkbox"/> Liquor | <input type="checkbox"/> Striscio di sangue |
| <input type="checkbox"/> Sangue/EDTA | <input type="checkbox"/> Tampone faringeo | <input type="checkbox"/> Goccia spessa |
| <input type="checkbox"/> Altro (<i>specificare</i>) _____ | | |

| ESAMI RICHIESTI | |
|-----------------|--|
| | |
| | |
| | |

Il MEDICO RICHIEDENTE

(Nome in stampatello) _____

Firma del richiedente _____

DATA _____

Recapiti per le comunicazioni: _____

Numero di fax e indirizzo email al quale inviare il referto: _____

 FIRMA E TIMBRO DEL DIRETTORE SANITARIO
DELLA STRUTTURA RICHIEDENTE

PARTE DA COMPILARE A CURA DELL'U.O. DELL'ISTITUTO "LAZZARO SPALLANZANI" CHE EFFETTUA LA PRESTAZIONE

PRESTAZIONI ESEGUITE IL: _____

| PRESTAZIONI ESEGUITE | IMPORTO | PRESTAZIONI ESEGUITE | IMPORTO |
|----------------------|---------|----------------------|---------|
| | | | |
| | | | |
| | | | |

FIRMA E TIMBRO DI CHI EFFETTUA LA PRESTAZIONE

FIRMA E TIMBRO DEL DIRETTORE DEL DIPARTIMENTO

Allegato C

| |
|--|
| WEST NILE DISEASE – USUTU PIANO DI SORVEGLIANZA E PROTOCOLLO OPERATIVO |
| ***** SCHEDA W02 |
| *** Sorveglianza su uccelli stanziali appartenenti a specie “sinantropiche” ***** Y sulla mortalità negli uccelli selvatici |

COMUNE _____ Sigla Provincia: _____

Data di ritrovamento/cattura: _____ Codice gabbia corvidi: _____

Località di ritrovamento/cattura: _____

 Coordinate geografiche²:

Latitudine: [][]. [][][][][][][] N Longitudine [][]. [][][][][][][] E

 Specie animale rinvenuta¹:

- ☐ Cornacchia grigia (*Corvus corone cornix*) ☐
☐ Gazza (*Pica pica*) ☐
☐ Ghiandaia (*Garrulus glandarius*)
☐ Altra specie _____

| ID | MATERIALE INVIATO |
|----|---|
| | <input type="checkbox"/> RENE <input type="checkbox"/> CUORE <input type="checkbox"/> CERVELLO <input type="checkbox"/> MILZA <input type="checkbox"/> OMOGENATO (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) <input type="checkbox"/> c-DNA (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) <input type="checkbox"/> RNA (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) |
| | <input type="checkbox"/> RENE <input type="checkbox"/> CUORE <input type="checkbox"/> CERVELLO <input type="checkbox"/> MILZA <input type="checkbox"/> OMOGENATO (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) <input type="checkbox"/> c-DNA (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) <input type="checkbox"/> RNA (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) |
| | <input type="checkbox"/> RENE <input type="checkbox"/> CUORE <input type="checkbox"/> CERVELLO <input type="checkbox"/> MILZA <input type="checkbox"/> OMOGENATO (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) <input type="checkbox"/> c-DNA (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) <input type="checkbox"/> RNA (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) |
| | <input type="checkbox"/> RENE <input type="checkbox"/> CUORE <input type="checkbox"/> CERVELLO <input type="checkbox"/> MILZA <input type="checkbox"/> OMOGENATO (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) <input type="checkbox"/> c-DNA (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) <input type="checkbox"/> RNA (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) |
| | <input type="checkbox"/> RENE <input type="checkbox"/> CUORE <input type="checkbox"/> CERVELLO <input type="checkbox"/> MILZA <input type="checkbox"/> OMOGENATO (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) <input type="checkbox"/> c-DNA (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) <input type="checkbox"/> RNA (<input type="checkbox"/> Rene <input type="checkbox"/> Cuore <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Milza) |

Firma _____

¹ Utilizzare una scheda per ogni specie. Riportare il nome latino della specie dove non espressamente indicato

² Esprimere latitudine e longitudine in gradi decimali utilizzando il sistema WGS84

Allegato D

| |
|---|
| WEST NILE DISEASE – USUTU |
| PIANO DI SORVEGLIANZA E PROTOCOLLO OPERATIVO |
| SCHEDA W01 |
| Sorveglianza allevamenti avicoli rurali e all' aperto Scheda di accompagnamento campioni |

AZIENDA ASL: _____
 COMUNE: _____ SIGLA PROV. _____

| | | |
|---|------------|-----------|
| ANNO _____ | SEDE _____ | NRG _____ |
| (Da compilare obbligatoriamente da parte dell'IZS territorialmente competente in caso di invio al CESME di campioni per conferma) | | |

| ALLEVAMENTO AVICOLO (Parte precompilata) | |
|--|-----------------------|
| CODICE AZIENDALE _____ | SPECIE ALLEVATA _____ |
| Coordinate geografiche: LATITUDINE: _____ N LONGITUDINE: _____ E | |
| Proprietario _____ | _____ |
| Codice Fiscale _____ | _____ |
| Detentore/i _____ | _____ |
| Codice Fiscale _____ | _____ |
| Tipo attività: _____ | _____ |
| Orientamento produttivo e modalita allevamento(1): _____ | |

- 1) Altre modalità d'allevamento (es: in gabbia, a terra, ecc.) non sono elencate in quanto non compatibili con i criteri di sorveglianza.
 2) Si intende la specie animale sentinella, non quella allevata nell'azienda; compilare una sola scheda per ogni SPECIE

| |
|---|
| WEST NILE DISEASE – USUTU PIANO DI SORVEGLIANZA E PROTOCOLLO OPERATIVO |
| SCHEDA W01 |
| Sorveglianza allevamenti avicoli rurali e all' aperto Scheda di accompagnamento campioni |

ELENCO DEI CAMPIONI PRELEVATI – PARTE 1

| N. | CODICE IDENTIFICATIVO | MATERIALE INVIATO: | |
|-----|-----------------------|--------------------------|--------------------------|
| | | SIERO | SANGUE |
| 1. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 2. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 3. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 4. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 5. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 6. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 7. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 8. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 9. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 10. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 11. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 12. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 13. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 14. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 15. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 16. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 17. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 18. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 19. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |
| 20. | | <input type="checkbox"/> | <input type="checkbox"/> |

Data prelievo _____ Firma _____

1) Altre modalità d'allevamento (es: in gabbia, a terra, ecc.) non sono elencate in quanto non compatibili con i criteri di sorveglianza.
 2) Si intende la specie animale sentinella, non quella allevata nell'azienda; compilare una sola scheda per ogni SPECIE

| | |
|---|--|
| WEST NILE DISEASE – USUTU | |
| PIANO DI SORVEGLIANZA E PROTOCOLLO OPERATIVO | |
| SCHEDA W01 | |
| Sorveglianza allevamenti avicoli rurali e all' aperto | |
| Scheda di accompagnamento campioni | |

[illegible]

Firma

Data di elaborazione 19/02/2019
Pagina 3 di 3

Allegato E

| |
|--|
| WEST NILE DISEASE - USUTU |
| PIANO DI SORVEGLIANZA E PROTOCOLLO OPERATIVO |
| SCHEDA W03 |
| Sorveglianza Equidi |
| Scheda di accompagnamento campioni |

AZIENDA ASL: _____
 COMUNE: _____ SIGLA PROV. _____

| | | |
|------------|------------|-----------|
| ANNO _____ | SEDE _____ | NRG _____ |
|------------|------------|-----------|

(Da compilare obbligatoriamente da parte dell'IZS territorialmente competente in caso di invio al CESME di campioni per conferma)

DATI RELATIVI ALL'ALLEVAMENTO

| ALLEVAMENTO DI EQUIDI (parte precompilata) | | |
|---|----------------|-----------------|
| CODICE AZIENDALE | CODICE FISCALE | SPECIE ALLEVATA |
| | | |
| Coordinate geografiche: LATITUDINE: _____N LONGITUDINE: _____E Via/Frazione: _____ Proprietario dell'allevamento: _____ Codice Fiscale del proprietario: _____ | | |

Motivo del prelievo (*): [A] equidi con sintomi clinici; [B] controllo su equidi deceduti/abbattuti; [C] controllo su equidi presenti nella stessa azienda in cui si trova il caso confermato

| N° | Nome Passaporto | Microchip | Sesso M/F | Anno nascita | Sintomatologia nervosa SI/NO | Specie prelevata | Tessuti / organi prelevati |
|----|--------------------|-----------|--------------|-----------------|------------------------------------|---------------------|--|
| 1 | | | | | | | <input type="checkbox"/> Sangue in toto <input type="checkbox"/> Sangue con EDTA <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Midollo Spinale <input type="checkbox"/> Altro _____ |
| 2 | | | | | | | <input type="checkbox"/> Sangue in toto <input type="checkbox"/> Sangue con EDTA <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Midollo Spinale <input type="checkbox"/> Altro _____ |
| 3 | | | | | | | <input type="checkbox"/> Sangue in toto <input type="checkbox"/> Sangue con EDTA <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Midollo Spinale <input type="checkbox"/> Altro _____ |
| 4 | | | | | | | <input type="checkbox"/> Sangue in toto <input type="checkbox"/> Sangue con EDTA <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Midollo Spinale <input type="checkbox"/> Altro _____ |

Data del prelievo: _____ Firma _____

(*) Barrare un solo motivo per ogni scheda W03

(**)A= Asini, B)Bardotti, C=Cavalli, M=Muli

| |
|--|
| WEST NILE DISEASE - USUTU |
| PIANO DI SORVEGLIANZA E PROTOCOLLO OPERATIVO |
| SCHEDA W03 |
| Sorveglianza Equidi |
| Scheda di accompagnamento campioni |

| ND | Nome Passaporto | Microchip | Sesso M/F | Anno nascita | Sintomatologia nervosa SI/NO | Specie prelevata | Tessuti / organi prelevati |
|----|--------------------|-----------|--------------|-----------------|---------------------------------|---------------------|--|
| | | | | | | | <input type="checkbox"/> Sangue in toto <input type="checkbox"/> Sangue con EDTA <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Midollo Spinale <input type="checkbox"/> Altro _____ |
| | | | | | | | <input type="checkbox"/> Sangue in toto <input type="checkbox"/> Sangue con EDTA <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Midollo Spinale <input type="checkbox"/> Altro _____ |
| | | | | | | | <input type="checkbox"/> Sangue in toto <input type="checkbox"/> Sangue con EDTA <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Midollo Spinale <input type="checkbox"/> Altro _____ |
| | | | | | | | <input type="checkbox"/> Sangue in toto <input type="checkbox"/> Sangue con EDTA <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Midollo Spinale <input type="checkbox"/> Altro _____ |
| | | | | | | | <input type="checkbox"/> Sangue in toto <input type="checkbox"/> Sangue con EDTA <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Midollo Spinale <input type="checkbox"/> Altro _____ |
| | | | | | | | <input type="checkbox"/> Sangue in toto <input type="checkbox"/> Sangue con EDTA <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Midollo Spinale <input type="checkbox"/> Altro _____ |
| | | | | | | | <input type="checkbox"/> Sangue in toto <input type="checkbox"/> Sangue con EDTA <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Midollo Spinale <input type="checkbox"/> Altro _____ |
| | | | | | | | <input type="checkbox"/> Sangue in toto <input type="checkbox"/> Sangue con EDTA <input type="checkbox"/> Cervello <input type="checkbox"/> Midollo Spinale <input type="checkbox"/> Altro _____ |

Data del prelievo: _____ Firma _____

* Barrare un solo motivo per ogni scheda W03

Allegato F

| |
|---|
| WEST NILE DISEASE - USUTU |
| PIANO DI SORVEGLIANZA E PROTOCOLLO OPERATIVO |
| SCHEDA W05 |
| Sorveglianza entomologica - Scheda di accompagnamento campioni |

NOTA BENE: utilizzare una scheda per ogni cattura

AZIENDA ASL: _____

COMUNE: _____ SIGLA PROV. _____

| |
|---|
| ANNO _____ SEDE _____ NRG _____ |
| (Da compilare obbligatoriamente da parte dell'IZS territorialmente competente in caso di invio al CESME di campioni per conferma) |

DATI RELATIVI ALL'AZIENDA

| ALLEVAMENTO (precompilata nel caso di prelievi in aziende) | | |
|--|-----------------------|------------------------|
| CODICE AZIENDALE | CODICE FISCALE | SPECIE ALLEVATA |
| | | |
| Proprietario _____ | | |
| Codice Fiscale _____ | | |
| Detentore _____ | | |
| Codice Fiscale _____ | | |
| Coordinate LATITUDINE: _____ N LONGITUDINE: _____ E | | |

ALTRI SITI DI CATTURA

| ALTRI SITI (da riempire in caso di prelievi effettuati in siti differenti dalle aziende) | |
|--|--|
| Località: _____ | |
| Coordinate geografiche (1): Latitudine: [][]. [][][][][][][] N Longitudine [][]. [][][][][][][] E | |

| SCHEMA A: CATTURA INTERA (a cura dell'operatore) | |
|--|--------------------|
| 1 | CO2-CDC light trap |
| 2 | Gravid trap |
| 3 | BG Sentinel trap |
| 4 | Cattura larvale |
| 5 | Aspirazione |
| 6 | Altro |
| N.B. se la cattura è stata effettuata ma non è stato catturato alcun insetto, il risultato va comunque registrato. | |

Data cattura _____

Richiedente _____

Firma _____

1) Esprimere latitudine e longitudine in gradi decimali utilizzando il sistema WGS84

SCHEMA B: POOL DI ZANZARE

(per conferma di positività, a cura dell'IZS territorialmente competente)

| | |
|---|--|
| NUMERO POOL INVIATI _____ N. accettazione della cattura _____ | |
| 1 | Materiale: <input type="checkbox"/> omogenato <input type="checkbox"/> RNA <input type="checkbox"/> DNA Specie: _____ Numero zanzare nel pool: _____ |
| 2 | Materiale: <input type="checkbox"/> omogenato <input type="checkbox"/> RNA <input type="checkbox"/> DNA Specie: _____ Numero zanzare nel pool: _____ |
| 3 | Materiale: <input type="checkbox"/> omogenato <input type="checkbox"/> RNA <input type="checkbox"/> DNA Specie: _____ Numero zanzare nel pool: _____ |
| 4 | Materiale: <input type="checkbox"/> omogenato <input type="checkbox"/> RNA <input type="checkbox"/> DNA Specie: _____ Numero zanzare nel pool: _____ |
| 5 | Materiale: <input type="checkbox"/> omogenato <input type="checkbox"/> RNA <input type="checkbox"/> DNA Specie: _____ Numero zanzare nel pool: _____ |

SCHEDA DI NOTIFICA E SORVEGLIANZA ARBOVIROSI
 (eccetto WNV e USUTU)

Allegato G



Regione LAZIO

ASL _____

Data di segnalazione ____/____/____

Data intervista ____/____/____

Informazioni sul caso

Cognome _____ Nome _____

Sesso M ☐ F ☐ Data di nascita ____/____/____ Nazionalità _____ Cittadinanza _____

Luogo di nascita: Stato _____ Comune _____ Provincia ____

Domicilio abituale: Via/Piazza _____ Comune _____ Provincia ____

Permanenza all'estero o in Italia in zone diverse dal domicilio abituale nei 15 giorni precedenti l'inizio dei sintomi: Si ☐ No ☐

| | | |
|----------------|----------------|----------------|
| 1. _____ | ____/____/____ | ____/____/____ |
| 2. _____ | ____/____/____ | ____/____/____ |
| 3. _____ | ____/____/____ | ____/____/____ |
| 4. _____ | ____/____/____ | ____/____/____ |
| Stato / Comune | Data inizio | Data fine |

Indicare i luoghi di lavoro o ricreativi (dove si sono strascorse più di 5 ore diurne al giorno) frequentati nei 7 giorni successivi all'insorgenza dei sintomi:

| | | |
|----------------------------------|--------------|----------------|
| Via/piazza e numero civico _____ | Comune _____ | Provincia ____ |
| Via/piazza e numero civico _____ | Comune _____ | Provincia ____ |
| Via/piazza e numero civico _____ | Comune _____ | Provincia ____ |

Contatto con altri casi nei 15 giorni precedenti l'inizio dei sintomi Si ☐ No ☐

Se sì, specificare i nominativi ed i relativi contatti:

Donatore: Si ☐ No ☐ Tipo di donatore: Sangue ☐ Cellule ☐ Tessuti ☐ Organi ☐Ha donato nei 28 giorni precedenti l'inizio sintomi: Si ☐ No ☐Anamnesi positiva per trasfusione di sangue o emocomponenti nei 28 giorni precedenti l'inizio dei sintomi Si ☐ No ☐Anamnesi positiva per donazione di sangue o emocomponenti nei 28 giorni precedenti l'inizio dei sintomi Si ☐ No ☐

Vaccinazioni nei confronti di altri Flavivirus:

Tick borne encephalitis Si ☐ No ☐ Non noto ☐ Febbre Gialla Si ☐ No ☐ Non noto ☐ Encefalite Giapponese Si ☐ No ☐ Non noto ☐Gravidanza: Si ☐ No ☐ se sì, settimane ____

Solo per Zika:

rapporti sessuali con partner maschile (anche asintomatico) che ha viaggiato in aree endemiche/epidemiche Si ☐ No ☐**Informazioni cliniche**Sintomi Si ☐ No ☐ Data inizio sintomatologia ____/____/____Ricovero Si ☐ No ☐ se sì, Data ricovero ____/____/____ Data dimissione ____/____/____Ospedale _____ Reparto _____ UTI Si ☐ No ☐Se ricovero no, visita: MMG/PLS/Guardia medica ☐ Pronto Soccorso ☐

| Manifestazione clinica | SI | NO | NON NOTO | | SI | NO | NON NOTO |
|---|----|----|----------|--|----|----|----------|
| Febbre | | | | Nausea/vomito | | | |
| Artralgie | | | | Mialgia | | | |
| Rash | | | | Dolore oculare o retro-orbitale | | | |
| Astenia/Cefalea | | | | Meningo-encefalite | | | |
| Artrite | | | | Congiuntivite non purulenta / iperemia | | | |
| Poliartroalgie grave | | | | Esantema | | | |
| Meningite | | | | Encefalite | | | |
| Poliradiculoneurite / sindrome Guillain Barré atipica | | | | Encefalomielite | | | |
| Altro, specificare _____ | | | | | | | |

Condizioni di rischio preesistenti: Sì ☐ No ☐ Se sì, specificare _____

Rilevazione di eventi correlabili a un'infezione da Zika virus:

Sindrome di Guillain-Barré o altre polineuriti, mieliti, encefalomieliti acute o altri disturbi neurologici gravi:

Sì ☐ No ☐

Data di insorgenza ____/____/____

Segni di malformazione in nati da madre esposta:

Sì ☐ No ☐

Data rilevazione ____/____/____ Età gestazionale in settimane ____

Tipo di malformazione _____

Metodo di rilevazione: _____

Esito della gravidanza: Nato vivo ☐ Nato morto ☐ Aborto spontaneo ☐ IVG ☐ Data ____/____/____

Se gravidanza a termine: Cognome neonato _____ Nome neonato _____

Via di trasmissione: ☐ Vettore ☐ Alimentare (prodotti non pastorizzati)
☐ Sessuale ☐ Trasfusione/Trapianto ☐ Altro, specificare _____

Test di laboratorio

Esami di laboratorio riferiti a:

Chikungunya ☐

Dengue ☐

Zika Virus ☐

TBE ☐

Toscana Virus ☐

(in caso di coinfezione indicare nelle note il risultato degli esami di laboratorio del secondo patogeno)

LIQUOR

Sì ☐ No ☐ Non noto ☐ Data prelievo campione ____/____/____

IgM Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

IgG Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

PCR Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

Isolamento Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

SIERO/SANGUE

Sì ☐ No ☐ Non noto ☐ Data prelievo campione ____/____/____

IgM Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

IgG Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

PCR Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

Isolamento Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

Neutralizzazione Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

URINE

Sì ☐ No ☐ Non noto ☐ Data prelievo campione ____/____/____

PCR Pos ☐ Neg ☐ Dubbio ☐

SALIVA

Sì ☐ No ☐ Non noto ☐ Data prelievo campione ____/____/____

Se **Dengue** specificare tipo: DENV1 ☐ DENV2 ☐ DENV3 ☐ DENV4 ☐

Invio campioni al Laboratorio di riferimento regionale Sì ☐ No ☐ Se sì, data ____/____/____

Classificazione del caso

| Tipo caso: | | IMPORTATO <input type="checkbox"/> | | AUTOCTONO <input type="checkbox"/> | |
|-----------------------|-----------------------|------------------------------------|------------------------------------|-------------------------------------|-----------------------------------|
| Classificazione caso: | Chikungunya: | Possibile <input type="checkbox"/> | Probabile <input type="checkbox"/> | Confermato <input type="checkbox"/> | Non caso <input type="checkbox"/> |
| | Dengue: | Possibile <input type="checkbox"/> | Probabile <input type="checkbox"/> | Confermato <input type="checkbox"/> | Non caso <input type="checkbox"/> |
| | Zika: | Possibile <input type="checkbox"/> | Probabile <input type="checkbox"/> | Confermato <input type="checkbox"/> | Non caso <input type="checkbox"/> |
| | Altro, specificare | | | | |

Esito e Follow-up

- Indicare la data dell'esito**
- ☐ Guarito |_|_|/|_|_|/|_|_|_|_|
☐ Deceduto (*decesso ragionevolmente attribuibile all'infezione notificata*) |_|_|/|_|_|/|_|_|_|_|
☐ In Miglioramento
☐ Grave
☐ Non noto
☐ Non applicabile (es. donatore asintomatico)

Note (scrivere in stampatello):

Data compilazione |_|_|/|_|_|/|_|_|_|_|

PRIMO INVIO ☐

AGGIORNAMENTO ☐

Operatore sanitario che ha compilato la scheda (timbro e firma) _____

Telefono _____ email _____

Allegato H – Scheda per la segnalazione e il follow-up di un caso di infezione da virus Zika in gravidanza

Regione _____ ASL/Ospedale _____

☐ Primo invio ☐ Aggiornamento del gg mm aa

Informazioni anagrafiche sulla puerpera/madre

Cognome _____ Nome _____

Data di nascita gg mm aa

Luogo di nascita _____

Comune

Provincia

Stato

Domicilio abituale: _____

Via/piazza e numero civico

Comune

Provincia

Nazionalità _____ Cittadinanza _____

Se la cittadinanza non è italiana specificare l'anno di arrivo in Italia: aa

Anamnesi sui fattori di rischio:

rapporti sessuali durante la gravidanza con partner proveniente da area affetta (indipendentemente dai sintomi) Si ☐ No ☐

residente in un'area dove il vettore principale della malattia è presente: Si ☐ No ☐

ha viaggiato durante la gravidanza in un'area affetta: Si ☐ No ☐

1. _____
2. _____
3. _____

Stato Estero

data inizio

data fine

anamnesi positiva per trasfusione di sangue o emocomponenti nei 28 giorni precedenti la diagnosi/segnalazione Si ☐ No ☐

anamnesi positiva per donazione di sangue o emocomponenti nei 28 giorni precedenti la diagnosi/segnalazione Si ☐ No ☐

Vaccinazioni nei confronti di altri Flavivirus:

Tick borne encephalitis S N ☐ Non noto; Febbre Gialla S N ☐ Non noto; Encefalite Giapponese S N ☐ Non noto

Contatto con altri casi nei 15 giorni precedenti l'inizio dei sintomi Si ☐ No ☐

Se si specificare i nominativi ed i relativi contatti:

Esami di laboratorio effettuati

Ricerca anticorpi IgM nel siero No ☐ Si ☐ se si, specificare:

Data prelievo Titolo Zika Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Titolo altri flavivirus _____ Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Ricerca anticorpi IgG nel siero No ☐ Si ☐ se si, specificare:

Data prelievo Titolo Zika Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Titolo altri flavivirus _____ Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Test di neutralizzazione No ☐ Si ☐ se si, specificare:

Data prelievo Titolo _____

PCR No ☐ Si ☐ se si, specificare:

Siero Data prelievo **Saliva** Data prelievo **Urine** Data prelievo

POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Isolamento virale No ☐ Si ☐ se si, specificare:

materiale: **siero** ☐ **e/o saliva** ☐ **e/o urine** ☐

Data prelievo Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Classificazione di caso: Zika: POSSIBILE ☐ PROBABILE ☐ CONFERMATO ☐

Tipo caso: IMPORTATO ☐ AUTOCTONO ☐

| |
|-----------------------|
| Informazioni cliniche |
|-----------------------|

Segni e sintomi pregressi o in corso

Febbre ☐ Si ☐ NoEritema cutaneo ☐ Si ☐ No

Dolori muscolari ☐ Si ☐ No

Altri

Congiuntiviti ☐ Si ☐ No

Dolori articolari ☐ Si ☐ No

Cefalea ☐ Si ☐ No

Nessun segno e/o sintomo ☐ Si ☐ No

Data inizio sintomatologia gg mm aa

Ricovero SI ☐ NO ☐

se sì, Data ricovero gg | | mm | | aa | | | | Data dimissione gg | | mm | | aa | | | |

Ospedale _____ Reparto: _____ UTI: ☐ Si ☐ No

| Informazioni gravidanza - parto | |
|---------------------------------|-----|
| 1 | 2 |
| 3 | 4 |
| 5 | 6 |
| 7 | 8 |
| 9 | 10 |
| 11 | 12 |
| 13 | 14 |
| 15 | 16 |
| 17 | 18 |
| 19 | 20 |
| 21 | 22 |
| 23 | 24 |
| 25 | 26 |
| 27 | 28 |
| 29 | 30 |
| 31 | 32 |
| 33 | 34 |
| 35 | 36 |
| 37 | 38 |
| 39 | 40 |
| 41 | 42 |
| 43 | 44 |
| 45 | 46 |
| 47 | 48 |
| 49 | 50 |
| 51 | 52 |
| 53 | 54 |
| 55 | 56 |
| 57 | 58 |
| 59 | 60 |
| 61 | 62 |
| 63 | 64 |
| 65 | 66 |
| 67 | 68 |
| 69 | 70 |
| 71 | 72 |
| 73 | 74 |
| 75 | 76 |
| 77 | 78 |
| 79 | 80 |
| 81 | 82 |
| 83 | 84 |
| 85 | 86 |
| 87 | 88 |
| 89 | 90 |
| 91 | 92 |
| 93 | 94 |
| 95 | 96 |
| 97 | 98 |
| 99 | 100 |

Età gestazionale (numero settimane compiute di amenorrea) settimane

Terminato previsto della gravidanza: gg | | mm | | aa | | | |

Data del parto gg | | mm | | aa | | | |

Esito della gravidanza: nato vivo a termine ☐ nato vivo pretermine ☐ nato morto ☐ aborto spontaneo ☐ IVG ☐

Struttura in cui è avvenuto il parto e indirizzo _____

ISTRUZIONI E NOTE PER LA COMPILAZIONE

La scheda va compilata per tutte le donne in gravidanza che costituiscono un caso probabile di infezione da virus Zika, e inviata immediatamente e ritrasmessa, alla conferma o meno di infezione della madre, secondo il seguente flusso, indipendentemente dal periodo di attività del vettore:

| | | |
|----------------------|---|-----------------------------|
| Medico→entro 12h→ASL | Dipartimento Prevenzione ASL→immediatamente→Regione | Regione→entro 12h→Ministero |
| Salute/ISS | | |

Inviare contestualmente a: - Ministero della Salute: via fax: 06/5994.3096 o via mail a malinf@sanita.it; - Istituto Superiore di Sanità, via fax: 06/49904267 → via email a sorveglianza.epidemiologica@pec.iss.it e a malattierare@iss.it

Informazioni anagrafiche del bambino
☐ Primo invio ☐ Aggiornamento del gg mm aa
Cognome Nome Sesso ☐ Maschio ☐ Femmina Data di nascita gg mm aa Luogo di nascita
Comune Provincia StatoDomicilio abituale: Via/piazza e numero civico Comune Provincia
Nazionalità Cittadinanza Se la cittadinanza non è italiana specificare l'anno di arrivo in Italia: aa

Epoca gestazionale o età a cui è stata diagnosticata la sindrome congenita associata ad infezione da virus Zika:

epoca gestazionale in settimane età: < di 1 mese ☐ Mesi Anni Non noto ☐Data di diagnosi: gg mm aa **Storia materna (se è stata già compilata scheda per la notifica e follow-up dei casi di virus Zika in gravidanza, compilare solo il nome e cognome della madre se no inviare contestualmente le due schede)**Cognome Nome Data di nascita gg mm aa Luogo di nascita
Comune Provincia StatoDomicilio abituale: Via/piazza e numero civico Comune Provincia
Nazionalità Cittadinanza Esami di laboratorio per la conferma di infezione da virus Zika effettuati No ☐ Si ☐ Non Noto ☐Classificazione di caso: Zika: POSSIBILE ☐ PROBABILE ☐ CONFERMATO ☐Tipo caso: IMPORTATO ☐ AUTOCTONO ☐**Informazioni sul neonato/nato morto²⁸**Bambino in vita ☐ Sì ☐ Nose no, data di decesso gg mm aa Autopsia eseguita ☐ Sì ☐ No referto anatomopatologico finale: (se possibile allegare referto) Causa di morte (dal relativo certificato) 1: (iniziale)
2: (intermedia)
3: (finale)Se sì, vivo a termine ☐ vivo pretermine ☐data ultima valutazione del bambino gg mm aa **Esami di routine nel bambino**Peso alla nascita (in grammi) Lunghezza alla nascita (in cm) Misurazione circonferenza cranica (in cm, arrotondata al decimale più vicino)Presenza di microcefalia (< 2 DS rispetto a valore standard): ☐ Sì ☐ NoPresenza di microcefalia grave (< 3 DS rispetto a valore standard): ☐ Sì ☐ NoEsiti esame fisico del neonato Esiti esame neurologico del neonato SCREENING NEONATALE (esito) ECOGRAFIA DEL CRANIO ☐ RM ☐ TAC ☐

Presenza di calcificazioni intracraniche:

☐ Sì, identificate prima della nascita ☐ Sì, identificate dopo la nascita ☐ No ☐ Non notoPresenza di altre alterazioni intracraniche morfologiche (specificare) ☐ Sì, identificate prima della nascita ☐ Sì, identificate dopo la nascita ☐ No ☐ Non noto²⁸ consultare il nosografico SDO della madre

ALTRE MALFORMAZIONI CONGENITE: ☐ Sì (specificare) _____ ☐ No

ESAME OFTALMOLOGICO ☐ Sì ☐ No Esito _____

ESAME UDITO ☐ Sì ☐ No

Se sì, specificare quale _____ Esito _____

| Esami di laboratorio effettuati | | | |
|---|---|---|---|
| PCR <input type="checkbox"/> No <input type="checkbox"/> Sì <input type="checkbox"/> se sì, specificare: | | | |
| Siero Data prelievo [][][][][][][][][] | Urine Data prelievo [][][][][][][][][] | Liquido cefalorachidiano Data prelievo [][][][][][][][][] | Placenta Data prelievo [][][][][][][][][] |
| POS <input type="checkbox"/> NEG <input type="checkbox"/> Dubbio <input type="checkbox"/> | POS <input type="checkbox"/> NEG <input type="checkbox"/> Dubbio <input type="checkbox"/> | POS <input type="checkbox"/> NEG <input type="checkbox"/> Dubbio <input type="checkbox"/> | POS <input type="checkbox"/> NEG <input type="checkbox"/> Dubbio <input type="checkbox"/> |

Ricerca anticorpi IgM nel siero No ☐ Sì ☐ se sì, specificare:

Data prelievo [][][][][][][][][] Titolo _____ Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Ricerca anticorpi IgM nel liquido cefalorachidiano No ☐ Sì ☐ se sì, specificare:

Data prelievo [][][][][][][][][] Titolo _____ Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Test di neutralizzazione No ☐ Sì ☐ se sì, specificare:

Data prelievo [][][][][][][][][] Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Altri eventuali test (specificare) No ☐ Sì ☐ se sì, specificare:

Effettuato su _____

Data prelievo [][][][][][][][][] Risultato POS ☐ NEG ☐ Dubbio ☐

Trasmissione del virus Zika congenita ☐ perinatale ☐

Follow-up del neonato (se è stata già compilata scheda per la notifica e follow-up della sindrome congenita associata ad infezione da virus Zika compilare solo nome e cognome se no inviare contestualmente le due schede)
☐ **Primo invio** ☐ **Aggiornamento del gg** **mm** **aa**

Cognome e nome del neonato _____

Data di nascita gg mm aa **A DUE SETTIMANE**Test tiroidei (TSH, T4) ☐ Si esito _____ ☐ NoEsame oftalmologico ☐ Si esito _____ ☐ No

Esame dell'udito (specificare test) _____ Esito _____

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

A UN MESEEsame neurologico ☐ Si esito _____ ☐ No

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

A DUE MESIEsame neurologico ☐ Si esito _____ ☐ No

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

A TRE MESITest tiroidei (TSH, T4) ☐ Si esito _____ ☐ NoEsame oftalmologico ☐ Si esito _____ ☐ No

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

A QUATTRO-SEI MESI

Esame dell'udito (specificare test) _____ Esito _____

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

A NOVE MESIEsame audiometrico-comportamentale ☐ Sì ☐ No

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

A DODICI MESI

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

A VENTIQUATTRO MESI

Monitoraggio parametri della crescita

Circonferenza cranio _____

Peso _____

Lunghezza _____

Screening dello sviluppo rispetto alle curve di crescita standardizzate: _____

Osservazioni _____

Operatore sanitario che ha compilato la scheda (timbro e firma)

Nome _____ Cognome _____

In stampatello e leggibile

In stampatello e leggibile

ISTRUZIONI E NOTE PER LA COMPILAZIONE

La scheda va aggiornata e ritrasmessa al momento del parto (nati vivi, nati morti, aborti) e al momento dei controlli di follow-up del neonato a 2 settimane, 1 mese, 2 mesi, 3 mesi, 4-6 mesi, 12 mesi e 24 mesi, secondo il seguente flusso, indipendentemente dal periodo di attività del vettore:

Medico → entro 12h → ASL | Dipartimento Prevenzione ASL → immediatamente → Regione | Regione → entro 12h → Ministero
Salute/ISS

Ogni caso di malformazione congenita da virus Zika va inoltre notificato al Registro Regionale delle Malformazioni Congenite, ove esistente.

Inviare contestualmente a: - Ministero della Salute: via fax: 06/5994.3096 o via mail a malinf@sanita.it; - Istituto Superiore di Sanità, via fax: 06/49904267 – o via email a sorveglianza.epidemiologica@pec.iss.it e a malattierare@iss.it

Allegato I

Al Comune di ...

e. p.c SeReSMI
seresmi@inmi.it
fax 06 56561845

IZSLT
claudio.deliberato@izslt.it
fax. 06 79099331

Oggetto: Allerta disinfestazione per caso di Arbovirosi

In data è stato notificato, alla scrivente U.O. un caso (possibile/probabile/confermato) di Arbovirosi (Dengue/Zika/Chikungunya), relativo a un/una paziente (.....) residente in, Via.....

Si tratta di un caso:

☐ AUTOCTONO ☐ DI IMPORTAZIONE

DATA INIZIO SINTOMI |_|_|_|_|_|_|_|

Alla luce di quanto sopra, si richiede di porre in essere tutte le misure previste per il controllo dei vettori, secondo quanto riportato nel documento "Sorveglianza e risposta alle Arbovirosi – Regione Lazio".

Si resta in attesa della relazione sulle attività di contrasto al vettore messe in atto, comprensiva di una valutazione dell'efficacia delle stesse, mediante la compilazione e invio del MODULO H1.

Si ringrazia per la collaborazione.

Per eventuali comunicazioni e/o chiarimenti, contatto mail Tel..... Fax.....

Il Direttore del Servizio igiene e sanità pubblica

Allegato L 1**Scheda per il monitoraggio delle attività di disinfestazione nei casi di Arbovirosi
a cura del Comune/Servizio disinfestazione
da inviare alla ASL richiedente**

Data _____

Numero protocollo pratica _____

Nome e Cognome dell'operatore _____

ASL richiedente

data della richiesta

//_/

Via/Sito/Area dell'abitazione del caso segnalato

Data del 1° sopralluogo

Data di intervento

//_/

//_/

Suolo pubblico/privato

Tipo di trattamento

- ☐ Larvicida
☐ Adulticida
☐ Altro

Se altro specificare:

Utilizzo di prodotti a base di:

- ☐ piretrine
☐ piretroidi (se usati, specificare quali)
☐ etofenprox
☐ Bacillus thuringiensis var. israelensis
☐ Bacillus sphaericus
☐ Bacillus thuringiensis var. israelensis+ Bacillus sphaericus
☐ Diflubenzuron/pyriproxifen/S-methoprene
☐ Se altro specificare: _____

Allegato L 2**Scheda per il monitoraggio delle attività di disinfestazione nei casi di Arbovirosi****a cura della ASL competente**da inviare a SeReSMI (seresmi@inmi.it) e a IZSLT (claudio.deliberato@izslt.it ;

Fax. 06 79099331)

SEZIONE DEDICATA AL FOLLOW-UP DELLE TRAPPOLE**Posizionamento trappole**

- ☐
- Sì
-
- ☐
- No

Tipo di trappole e numero**Data di posizionamento**

//_/

Data controllo trappole

//_/

**Prelievo di larve e/o zanzare adulte
(prima del trattamento)**

- ☐
- Sì
-
- ☐
- No

Sse sì, numero di esemplari catturati _____

**Prelievo di larve e/o zanzare adulte
(dopo il trattamento)**

- ☐
- Sì
-
- ☐
- No

Sse sì, numero di esemplari catturati _____

**Risultato del trattamento
(se valutabile)**

- ☐
- densità vettoriale diminuita
-
- ☐
- densità vettoriale aumentata
-
- ☐
- densità invariata
-
- ☐
- altro, specificare _____

Note/descrizione area



Centro nazionale per la prevenzione
e il Controllo delle Malattie



Istituto Zooprofilattico Sperimentale
del Lazio e della Toscana M. Aleandri



ISTITUTO ZOOPROFILATTICO
SPERIMENTALE DELLA SARDEGNA
"G. PEGREFFI"



Indicazioni per la stesura del Piano Comunale di gestione delle **ZANZARE**

Progetto CCM 2019

Definizione della strategia integrata di gestione
dei vettori e sua applicazione nei Piani Comunali
arboviroso in collaborazione con la Rete Città Sane

Obiettivo specifico 5

Piano di gestione dei vettori in Comuni
individuati nella Rete Città Sane

A cura di:

Monica Soracase

Settore Prevenzione collettiva e Sanità pubblica, Regione Emilia-Romagna

Hanno contribuito alla revisione del testo, in qualità di peer-reviewer

Paola Angelini

Settore Prevenzione collettiva e Sanità pubblica, Regione Emilia-Romagna

Romeo Bellini

Centro Agricoltura Ambiente

Marco Di Luca

Istituto Superiore di Sanità

Simone Martini

Entostudio

Fabrizio Montarsi

Istituto Zooprofilattico Sperimentale delle Venezie

Per la lettura ragionata e i consigli ricevuti si ringraziano

Alberto Pompignoli

Comune di Russi (RA)

Roberta Benigno

Comune di Ravenna

Questo documento con i relativi allegati è stato redatto in attuazione del Progetto CCM 2019 Definizione della strategia integrata di gestione dei vettori e sua applicazione nei Piani Comunali arboviroso in collaborazione con la Rete Città Sane con l'obiettivo di fornire alle amministrazioni comunali uno strumento utile nella gestione territoriale dei vettori impostato su evidenze e calibrato sulle priorità definite su base sanitaria e con metodi obiettivi.

Progetto realizzato con il supporto tecnico e finanziario del Ministero della Salute - CCM.

Progetto grafico curato in collaborazione con l'Azienda USL di Modena.

INDICE

| | |
|---|----|
| INTRODUZIONE | 4 |
| 1. Mappatura dei focolai larvali | 5 |
| 1.1 Ambito urbano | 5 |
| 1.2 Ambito rurale | 6 |
| 2. Trattamenti larvicidi periodici nelle caditoie stradali pubbliche comprese quelle collocate in strutture di pertinenza comunale | 7 |
| 3. Pulizia e manutenzione delle caditoie stradali pubbliche | 9 |
| 4. Trattamenti larvicidi nei corpi idrici lineari e aree allagate | 9 |
| 5. Trattamenti adulticidi | 10 |
| 6. Protocollo straordinario in caso di presenza nel territorio comunale di casi sospetti o confermati di malattie trasmesse da Zanzara Tigre | 11 |
| 7. Controlli di qualità sui trattamenti larvicidi nella tombinatura pubblica | 12 |
| 8. Trattamenti porta a porta (PaP) | 13 |
| 9. Informazione e comunicazione | 13 |
| 10. Tecniche innovative di trattamento antizanzare | 14 |

“ INTRODUZIONE

Le malattie trasmesse da vettori costituiscono un problema di sanità pubblica: un importante gruppo è costituito dalle arbovirosi, ossia da infezioni virali trasmesse da artropodi quali zanzare, flebotomi, zecche, simulidi, pulci e pidocchi.

In Italia la Zanzara Tigre (*Aedes albopictus*) è vettore per arbovirosi importate da paesi in cui sono endemiche, come Chikungunya, Dengue e Zika, mentre la Zanzara Comune (*Culex pipiens*) è vettore del virus autoctono West Nile.

L'emergenza delle malattie da vettore è favorita dai processi di urbanizzazione e dai moderni sistemi di trasporto di persone e merci, che forniscono ai virus, ma anche alle specie invasive, la possibilità di uscire dal proprio ambiente naturale e insediarsi in nuovi territori, dove la concomitante presenza di vettori e ospiti rende possibile lo sviluppo di epidemie. (Kache et al., 2022; Scott et al., 2010; PNA 2020-2025).

I fattori che determinano il rischio epidemico nelle malattie da vettori (Socha et al., 2022) sono: l'introduzione (o la circolazione endemica) del patogeno tramite l'uomo (o animale) infetto in fase viremica, la presenza di vettori competenti in densità sufficientemente elevata e diffusa, e la suscettibilità della popolazione ospite. Misure preventive possono essere quindi implementate sulla base delle conoscenze disponibili, mentre, dopo il suo avvio, la

possibilità di controllare l'epidemia dipende anche dalla capacità del sistema complessivo, pubblico e privato, di ridurre il contatto uomo-vettore.

Tra gli attori coinvolti nel sistema ricopre un ruolo centrale l'Amministrazione Comunale che, in base alla normativa vigente, è responsabile degli interventi di disinfestazione per il controllo della popolazione di insetti vettori e si avvale del supporto tecnico scientifico dei Dipartimenti di Prevenzione delle Aziende del Sistema Sanitario Regionale.

Il presente schema di Piano Comunale di gestione delle zanzare vuole essere uno strumento che assiste i Comuni nell'organizzazione e conduzione delle misure di lotta integrata utili per contrastare la proliferazione delle zanzare.

Ogni Comune potrà definire quali delle attività inserite in questo schema siano idonee al proprio territorio e sostenibili in termini economici.

NOTA DI LAVORO: **1**

Lo schema di Piano proposto è coerente con il Piano Nazionale di prevenzione, sorveglianza e risposta alle arbovirosi (PNA) 2020-2025 (Intesa Governo Regioni Province Autonome di Trento e Bolzano del 15/01/2020) e con il Piano Regionale Arbovirosi, qualora presente.

NOTA DI LAVORO: **2**

1 NOTA DI LAVORO:
Ogni Comune specificherà se lavorare in ambito urbano e/o rurale

2 NOTA DI LAVORO:
Inserire DRG o atto di approvazione del Piano Regionale Arbovirosi se presente

1. Mappatura dei focolai larvali

1.1 Ambito urbano

In area pubblica urbana la più importante tipologia di focolaio larvale di sviluppo per *Aedes albopictus* e *Culex pipiens* è costituita dal sistema dei pozzetti stradali per lo sgrondo delle acque meteoriche.

La mappatura georeferenziata dei pozzetti in area pubblica è fondamentale per poter organizzare in modo accurato i trattamenti larvicidi periodici e i relativi controlli.

Per georeferenziazione di tombini e caditoie si intende un sistema di localizzazione satellitare per il rilevamento puntuale della loro posizione, che deve essere in formato digitale importabile su Sistemi Geografici Informativi oppure sovrapponibile su immagini satellitari. Questa mappatura permette di pianificare gli interventi larvicidi e di condurre un primo step di verifica di qualità dei trattamenti stessi effettuati da unità operative dotate di apparecchio GPS.

La strumentazione GPS utilizzata per la marcatura elettronica dei tombini deve essere in grado di assicurare, come specifica minima, il segnale con una precisione pari a ± 5 metri, misurati in campo aperto. È necessario altresì provvedere alla mappatura di altri siti idonei a sostenere lo sviluppo larvale quali fontane ornamentali, laghetti o altri ristagni d'acqua, cimiteri, cantieri, aree dismesse, vivai, orti urbani, depositi di copertoni usati.

I soggetti pubblici e privati che abbiano l'effettiva disponibilità di queste aree sono tenuti, a fronte di specifica ordinanza comunale, ad adottare le misure opportune per evitare la proliferazione delle zanzare e, in generale, ad assumere un comportamento proattivo rispetto al problema.

NOTA DI LAVORO: **3**

3

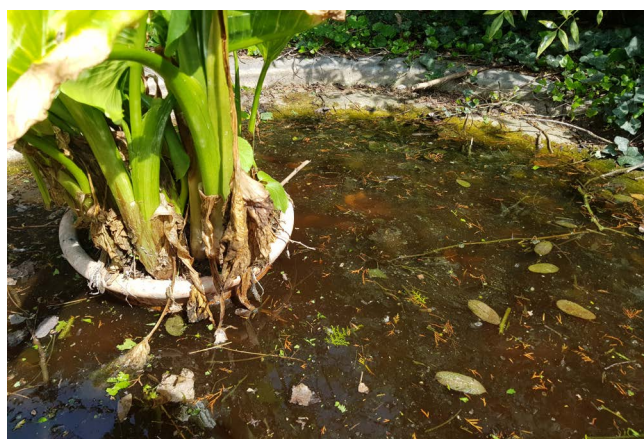
NOTA DI LAVORO:

Rispettando l'ordinanza comunale se presente, Rif. Atto.

Al link del sito della Regione Emilia-Romagna:

<https://www.zanzaratigreonline.it/it/approfondimenti/documenti-tecnici>

è disponibile per la consultazione uno Schema di ordinanza comunale



1.2 Ambito rurale

Culex pipiens ed altre specie di zanzara nocive trovano ampie possibilità di sviluppo nel territorio rurale.

Il Comune deve valutare la necessità di provvedere anche alla mappatura dei canali, fossati stradali, scoline, specchi d'acqua presenti nel territorio comunale per una fascia di 2 km dal limite più esterno del territorio urbanizzato di ogni centro abitato, incluse frazioni e borgate.

Tale mappatura dovrà essere aggiornata regolarmente per consentire una idonea conduzione dei trattamenti larvicidi (Vedi paragrafo 4).



2. Trattamenti larvicidi periodici nelle caditoie stradali pubbliche comprese quelle collocate in strutture di pertinenza comunale

Tutta l'area urbanizzata pubblica deve essere sottoposta a trattamento larvicida.

All'interno delle aree urbanizzate dovranno essere trattati tutti i focolai stabili presenti su suolo pubblico ovvero tutte le caditoie (tombini, pozzetti, bocche di lupo, griglie, grigliati di piazzali e parcheggi, vasche di raccolta d'acqua non rimovibili, ecc.) poste nelle strade, piazze, parcheggi pubblici o di uso pubblico, tutte le caditoie collocate nelle aree di pertinenza delle strutture/edifici comunali, compresi i pozzetti collocati nei cimiteri, nei centri sportivi, nelle scuole, nelle aree verdi, parchi, giardini, nei cortili degli edifici comunali o comunque in uso diretto al Comune. È necessario porre particolare attenzione all'individuazione, durante i turni di trattamento, di parcheggi o aree private ad uso pubblico al fine di curare il loro inserimento nell'elenco delle aree da trattare. Il trattamento delle caditoie deve essere effettuato anche in quelle apparentemente asciutte e quelle presenti lungo gli spartitraffico di delimitazione delle diverse corsie stradali, nei perimetri delle rotatorie, sulle piste ciclabili e pedonali, ecc. Inoltre, devono essere sottoposte a trattamento anche le parti di territorio con lottizzazioni "in corso e non ancora collaudate" nelle quali risultano già realizzate le opere ed i sistemi di allontanamento delle acque meteoriche.

Indicativamente i trattamenti dovranno essere eseguiti nel periodo aprile-ottobre di ciascun anno solare, suscettibile di variazioni in base all'andamento climatico stagionale, e condotti con cadenza e numero complessivo di cicli di trattamento che dipendono dal tipo di prodotto utilizzato.

I formulati commerciali utilizzati per il trattamento della tombinatura stradale devono essere autorizzati allo scopo dal Ministero della Salute come Presidi medicochirurgici (PMC) o Biocidi scegliendo quelli con il miglior profilo tossicologico (vedi Allegato 11 del Piano Nazionale Arbovirosi 2020-2025).

Tali prodotti devono essere utilizzati conformemente alle indicazioni riportate in etichetta. Si consiglia inoltre una rotazione nel loro impiego per evitare fenomeni di insorgenza di resistenza in popolazioni locali del vettore.

Solo per la tombinatura in ambito urbano in sistemi fognari muniti di depuratore, sono ammessi all'utilizzo anche prodotti ad azione fisico-meccanica (PDMS-olio silconico).

I trattamenti ordinari antilarvali nei pozzetti stradali delle aree urbane nel territorio comunale devono essere realizzati sulla base di un programma di lavoro elaborato preventivamente dalla ditta incaricata riferito a settori territoriali di 1000-4000 caditoie.

Tale suddivisione del territorio è finalizzata a supportare la corretta conduzione dei successivi controlli di qualità.

È cura del Comune fornire alla ditta incaricata le tavole cartografiche dei settori territoriali con evidenziate le aree da sottoporre a intervento, comprese le situazioni potenzialmente critiche (Vedi paragrafo 1).

Ogni caditoia trattata è oggetto di marcatura elettronica, che consente la verifica del passaggio dell'operatore e del suo stazionamento per il tempo necessario all'erogazione del volume desiderato di soluzione larvicida.

Nei casi in cui non sia possibile utilizzare la marcatura elettronica è possibile ricorrere alla marcatura grafica, per poi provvedere in seguito ad inserire i singoli dati all'interno del database informatico.

Nei siti in cui vi è necessità di intervenire su potenziali focolai costituiti da depositi di acqua di considerevoli dimensioni, ad es. i bidoni degli orti, qualora lo svuotamento o la copertura con teli antizanzara o coperchi risulti impraticabile, si può ricorrere alla lotta biologica a mezzo di Copepodi Ciclopoidi predatori (Vedi paragrafo 10).

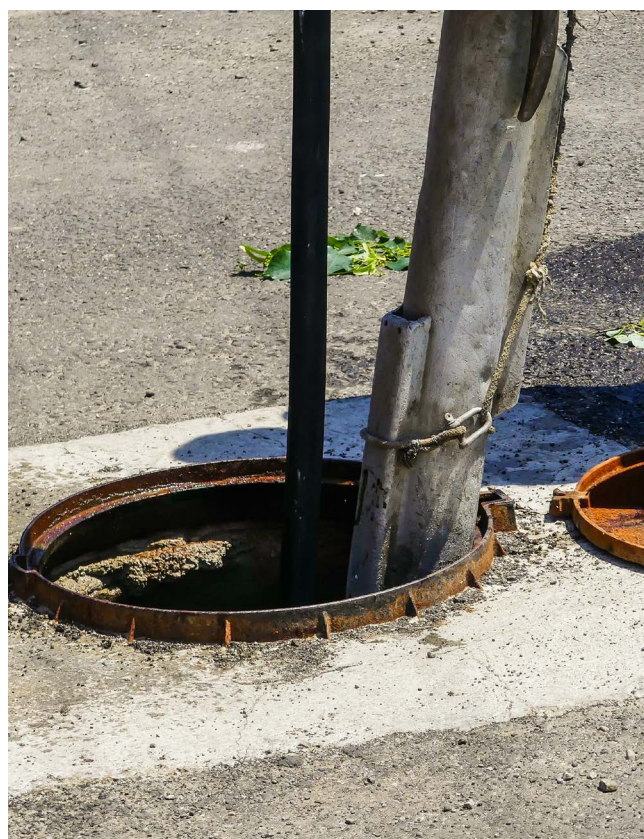
Dato che il trattamento della sola tombinatura pubblica non raggiunge un livello sufficiente di contenimento dell'infestazione a causa del forte ruolo dei focolai in ambito privato, il Comune promuove attività informative e di sensibilizzazione rivolte alla cittadinanza (Vedi paragrafo 7).

In presenza di casi accertati o sospetti di Chikungunya, Dengue, Zika, il Comune attua interventi straordinari (Vedi paragrafo 4).



3. Pulizia e manutenzione delle caditoie stradali pubbliche

Per ottimizzare i trattamenti larvicidi da eseguire in tombini e caditoie presenti sul suolo pubblico comunale, è necessario coordinarsi con il Gestore per programmare la pulizia delle caditoie e gli interventi di manutenzione delle reti meteoriche (le cosiddette “fognature bianche”). Questo tipo di intervento, grazie al quale viene normalmente garantito il regolare deflusso dell’acqua piovana nelle fognature bianche comunali, rimuove il materiale inerte che riduce la diffusione in acqua del prodotto larvicida. Va quindi programmato tenendo conto della tempistica degli interventi larvicidi evitando di condurre gli spurghi subito a valle del trattamento.



4. Trattamenti larvicidi nei corpi idrici lineari e aree allagate

NOTA DI LAVORO: **4**

Questi ambienti supportano lo sviluppo di *Culex pipiens* e altre specie nocive (*Aedes caspius*, *Aedes vexans*, ecc.). Gli interventi sono programmati e condotti nel periodo da aprile a settembre, previa verifica delle loro condizioni. I trattamenti larvicidi devono riguardare canali, scoli, fossati stradali, superfici e ristagni d’acqua anche occasionali, bacini di raccolta d’acqua, risaie, zone vallive allagate, maceri, chiari e ogni altro ambiente mappato come focolaio di zanzara fino ad una distanza minima di 2 Km dal limite più esterno di ogni centro abitato/zone urbanizzata.

Altri potenziali focolai sono: fontane, bidoni per irrigazione degli orti, vasche di laminazione, scavi di fondamenta abbandonati, vespai allagati, ecc. Questo raggio d’azione tiene

conto della capacità di volo attivo di *Culex pipiens* in quanto è necessario proteggere dalle possibili infestazioni di zanzare, e dal rischio sanitario connesso, ogni centro abitato compresi i piccoli agglomerati sparsi.

Nel caso di focolai di ampie dimensioni come le aree umide e le aziende faunistico venatorie può essere necessario intervenire anche oltre i 2 Km suddetti.

La gestione di questi focolai richiede accordi con gli eventuali titolari e la definizione di un piano di trattamenti che tenga conto del ciclo biologico naturale delle zanzare, degli andamenti meteorici e degli allagamenti artificiali.

4

NOTA DI LAVORO:

Da inserire solo se il Comune decide di adottare questa tipologia di intervento

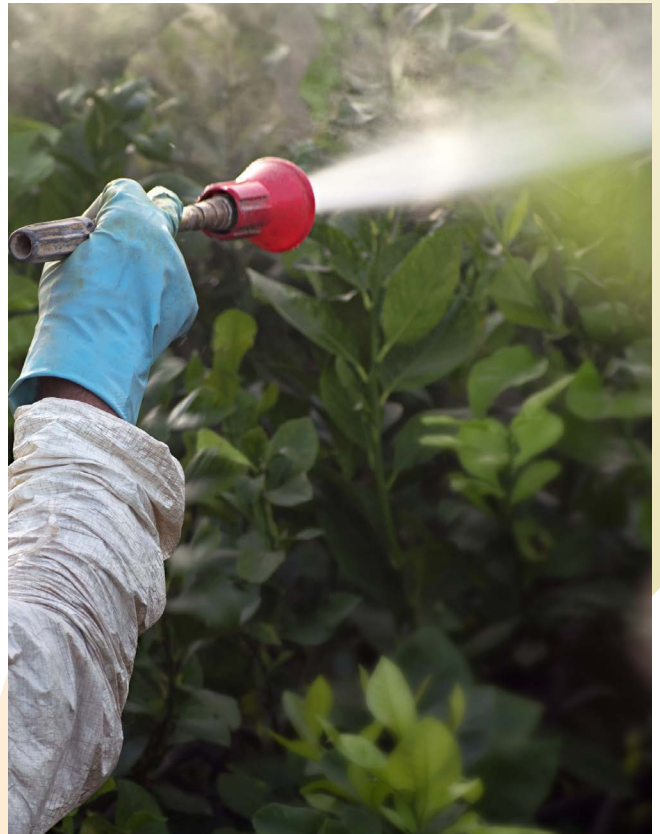
5. Trattamenti adulticidi

La lotta adulticida è un mezzo necessario qualora sia in corso un'epidemia di cui le zanzare sono vettori o quando vi sia un rischio di sua insorgenza, sulla base delle indicazioni dell'Azienda Sanitaria competente.

Al di fuori delle situazioni di emergenza sanitaria in atto, la lotta agli adulti è considerata solo in via straordinaria, inserita all'interno di una logica di lotta integrata e mirata su siti specifici, nel caso in cui i livelli di infestazione abbiano superato la ragionevole soglia di sopportazione, previo parere dell'Azienda Sanitaria.

Gli interventi adulticidi hanno un effetto immediato e transitorio nel breve periodo sul controllo delle popolazioni di zanzara, mentre gli interventi antilarvali, l'eliminazione dei ristagni di acqua e la prevenzione della loro formazione, producono risultati duraturi nel medio e lungo periodo.

Perciò la lotta adulticida non è considerata un mezzo da adottarsi a calendario, ma sempre e solo a seguito di verifica del livello di infestazione presente o in applicazione del protocollo straordinario in caso di presenza, nel territorio comunale, di casi sospetti o confermati di malattie trasmesse da Zanzara Tigre o da Zanzara Comune.



6. Protocollo straordinario

in caso di presenza nel territorio comunale di casi sospetti o confermati di malattie trasmesse da Zanzara Tigre

Quando si è in presenza di un caso, anche solo sospetto, di Dengue, Chikungunya o Zika viene attivato, entro 24 ore dalla segnalazione, un protocollo straordinario che prevede una disinfestazione articolata in tre fasi che vengono condotte in modo sinergico: trattamento adulticida, trattamento larvicida, rimozione dei focolai larvali.

L'operatore dell'Azienda USL territorialmente competente, una volta ricevuta la segnalazione di caso, anche solo sospetto, provvede a definire l'area da disinfestare, anche tenuto conto dell'inchiesta epidemiologica, e attiva immediatamente l'ufficio comunale competente, che a sua volta comunica l'ordine di servizio all'impresa di disinfestazione incaricata, sulla base di un servizio di pronta reperibilità, previsto in sede di contratto.

Il protocollo straordinario viene attivato entro 24 ore dalla segnalazione e viene interrotto immediatamente in caso di esito negativo comunicato dal laboratorio di riferimento.

La modalità di esecuzione dei trattamenti larvicidi è la stessa di quella indicata per i trattamenti ordinari, ma tali trattamenti sono eseguiti anche all'interno delle pertinenze private nell'area da disinfestare come definita dall'Azienda USL.

La successione ottimale con cui questi trattamenti sono condotti è la seguente:

- adulticidi alle prime luci dell'alba in aree pubbliche per tre giorni consecutivi;
- adulticidi, larvicidi e rimozione dei focolai in aree private (Porta a porta);
- contestuale ripetizione del trattamento larvicida nelle tombature pubbliche.

Il Comune si impegna altresì ad eseguire i trattamenti previsti dal Piano Nazionale Arbovirosi

NOTA DI LAVORO: 5

richiesti dall'Azienda Sanitaria in caso di accertata circolazione del virus West Nile.

5

NOTA DI LAVORO:

O dal Piano Regionale Arbovirosi



7. Controlli di qualità

sui trattamenti larvicidi nella tombinatura pubblica

Il Comune o il Dipartimento di Prevenzione territorialmente competente conduce tramite propri incaricati, indipendenti dalle imprese di disinfestazione e senza conflitti di interesse, adeguati controlli di qualità sui trattamenti larvicidi effettuati nella tombinatura pubblica. Tali controlli sono in grado di fornire indicazioni oggettive e puntuali sull'operato della Ditta appaltante e sono anche specificati nel Disciplinare di gara

NOTA DI LAVORO: 6

per l'adozione delle opportune misure sanzionatorie.

Due sono i tipi di controllo che possono essere effettuati: (A) verifiche sui dati di marcatura grafica o elettronica delle caditoie per attestare l'avvenuto trattamento e (B) verifiche dell'efficacia dei trattamenti larvicidi tramite apertura del manufatto e campionamento con retino acquatico per l'osservazione delle larve/pupe presenti.

Sono controlli con obiettivi diversi, il primo valuta se il trattamento è stato realmente effettuato e il secondo assicura una valutazione della sua efficacia.

I controlli di qualità di tipo B dovranno essere eseguiti dal 2° al 21° giorno dalla data di avvenuto trattamento, su un numero pari allo 0,8-1,0% del numero totale delle caditoie censite o stimate. La finestra temporale potrà essere meglio definita a seconda del prodotto larvicida adottato.

I controlli di qualità sono realizzati sulla base del programma di lavoro elaborato dalla Ditta di disinfestazione riferito a settori territoriali

di 1000-4000 caditoie, nonché sulla base dei report giornalieri forniti dalla Ditta stessa. Non saranno prese in considerazione le caditoie che risultino visibilmente asciutte e quelle la cui apertura risulti impossibile.

Su richiesta al Comune, rappresentanti delegati dalla Ditta aggiudicataria potranno presenziare in ogni momento ai controlli previsti.

I tecnici incaricati dei controlli invieranno un report tecnico coi riscontri osservati entro le 48 ore dalla data del controllo. Nel caso di riscontro di caditoia positiva è opportuna la distinzione tra *Aedes albopictus* e *Culex pipiens*.

È consigliabile che la massima percentuale ammessa di caditoie non marcate o infestate sul campione controllato, ovvero con larve di terza/quarta età, sia pari al 5%. In una prima fase di applicazione dei controlli di qualità si può definire una soglia di tolleranza più alta in base alle esigenze locali.

Per garantire la qualità del servizio è altresì opportuno inserire specifiche sanzioni nel Disciplinare di gara, che scattino in caso di carenza acclarata rispetto alla soglia di tolleranza stabilita.

NOTA DI LAVORO: 7

6

NOTA DI LAVORO:

Al link del sito della Regione Emilia-Romagna:

<https://www.zanzaratigreonline.it/it/approfondimenti/documenti-tecnici> sono disponibili per la consultazione una Proposta di disciplinare tecnico per l'espletamento di gare d'appalto per il servizio di lotta alle zanzare e il Protocollo operativo regionale per il controllo di qualità dei trattamenti larvicidi nelle caditoie pubbliche.

7

NOTA DI LAVORO:

Indicare l'articolo del disciplinare di gara se presente

8. Trattamenti porta a porta (PaP) NOTA DI LAVORO: 8

Nel caso il Comune intenda approntare una lotta più incisiva nei confronti di Zanzara Tigre può fare ricorso alla strategia del porta a porta (PaP). Gli interventi vengono effettuati dalla Ditta aggiudicataria nelle aree specificate dal Comune e preceduti da opportuna comunicazione ai cittadini residenti.

Operatori professionali della Ditta aggiudicataria, muniti di dispositivi di protezione individuale, entrano nelle proprietà private, previa autorizzazione del residente, eliminano tutti i focolai occasionali, trattano con larvicida i focolai permanenti e informano il cittadino sulle misure da adottare. È altresì possibile consegnare al cittadino il prodotto larvicida in modo che possa utilizzarlo nel corso della stagione seguendo le istruzioni riportate in etichetta.

Contestualmente alla disinfestazione PaP, i tecnici incaricati intervengono sui potenziali focolai costituiti da depositi di acqua di considerevoli dimensioni, ad esempio i bidoni degli orti, coprendoli o immettendovi micro-crostacei predatori di larve di zanzara.

Ogni unità operativa darà conto dell'attività svolta mediante report giornaliero che riporti, oltre alla firma del cittadino che ha concesso l'accesso all'area, le vie e i numeri civici sottoposti a intervento, nonché gli eventuali ostacoli che non hanno consentito il regolare svolgimento delle operazioni e criticità presenti sul territorio riscontrate nel corso delle attività. È possibile condurre uno o più turni di PaP nell'arco stagionale.

8

NOTA DI LAVORO:

Da inserire solo se il Comune decide di adottare questa tipologia di intervento

9. Informazione e comunicazione

Per informare la cittadinanza sulle attività di prevenzione e lotta intraprese e sulle buone pratiche che i cittadini devono applicare per contenere il disagio e l'eventuale rischio sanitario causato dalle zanzare, il Comune impiega i seguenti canali e strumenti:

NOTA DI LAVORO: 9

- pagina dedicata nel sito web del Comune più link ad altre pagine istituzionali;
- manifesti e locandine da affiggere presso le sedi del Comune, delle farmacie, delle rivendite di materiale per giardinaggio, nelle sale di attesa di luoghi pubblici, alle fermate degli autobus, ecc.;

- dépliant sulla biologia delle zanzare e sui metodi di controllo; il Comune potrà utilizzare materiali messi a punto dal Servizio Sanitario Regionale o dall'Azienda Sanitaria Locale oppure realizzati ad hoc dall'amministrazione stessa;
- materiali audiovisivi da divulgare attraverso social network, radio, TV locali e altro;
- porta a porta informativi con distribuzione di larvicidi;
- infopoint con eventuale affiancamento di laboratori ludici per i più piccoli;
- incontri pubblici a tema tenuti da esperti;
- attività educative con le scuole.

Un particolare e importante momento di divulgazione è legato a progetti specifici rivolti a studenti di scuole di ogni ordine e grado, inseriti nei percorsi di educazione alla salute. L'attività di divulgazione nelle scuole è ritenuta particolarmente utile anche per la capillarità del target raggiunto: attraverso gli studenti e gli insegnanti, le conoscenze arrivano ai nuclei famigliari di appartenenza con un effetto di amplificazione.

NOTA DI LAVORO: **10**



9

NOTA DI LAVORO:

Specificare quali modalità informative/comunicative il Comune intende utilizzare

10

NOTA DI LAVORO:

*A volte le attività educative sono realizzate sul territorio da centri di educazione alla sostenibilità che sono articolazioni dell'amministrazione comunale.
Il Comune può specificare quali attività/percorsi con le scuole vengono realizzati e con quali soggetti.*

10. Tecniche innovative di trattamento antizanzare

Nel caso in cui il Comune intenda applicare tecniche innovative e sperimentali come il lancio di maschi sterili (tecnica SIT oppure sterilizzazione con Wolbachia) o l'utilizzo di Copepodi ciclopoidi, in questo capitolo può trovare spazio la descrizione delle relative attività.

È inteso che queste tecniche si integrano con le metodiche precedentemente descritte, ma non le sostituiscono.





RIFERIMENTI BIBLIOGRAFICI

Kache, P.A., Santos-Vega, M., Stewart-Ibarra, A.M. et al. Bridging landscape ecology and urban science to respond to the rising threat of mosquito-borne diseases. *Nat Ecol Evol* 6, 1601–1616 (2022).

Piano Nazionale di Prevenzione Sorveglianza e Risposta alle Arbovirosi (PNA 2020-2025 di cui all'Intesa Stato-Regioni 15 gennaio 2020 REP n.1/CRS) Cap. 6 Sorveglianza di nuove specie invasive, potenziali vettori.

Scott C. Weaver, and William K. Reisen, Present and Future Arboviral Threats. *Antiviral Res.* 2010 February ; 85(2): 328.

Socha, W.; Kwasnik, M.; Larska, M.; Rola, J.; Rozek, W. Vector-Borne Viral Diseases as a Current Threat for Human and Animal Health—One Health Perspective. *J. Clin. Med.* 2022, 11, 3026.



Centro nazionale per la prevenzione
e il Controllo delle Malattie