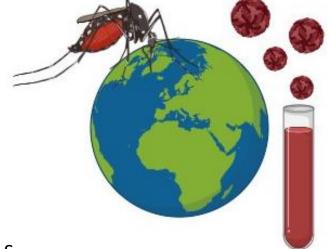
# Diagnosi di Laboratorio di infezione da West Nile virus

#### Dr.ssa Francesca Colavita



UOC Virologia e Laboratori di Biosicurezza Istituto Nazionale per le Malattie Infettive «L. Spallanzani» I.R.C.C.S.



### **WEST NILE VIRUS**

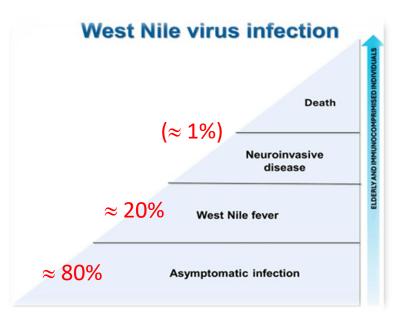
Famiglia: *Flaviviridae*Genere: *Orthoflavivirus* 

Lineage 1-9

**Lineages 1 e 2** associati a infezioni neuro-invasive nell'uomo

| Virus Family     | Viral Genus                    | Virus  | Vector Species                            |
|------------------|--------------------------------|--|---|
|                  | Orthobunyavirus<br>Phlebovirus | California serogroup viruses Rift Valley Fever virus | Mosquito (Aedes sp.)  Mosquito (various)  |
|                  | Phlebovirus                    | Toscana virus  | Sandfly (Phelbotomus sp.)                 |
|                  | Phlebovirus                    | Phlebotomus fever virus                              | Sandfly (phelbotomus)                     |
| Bunyaviridae     | Phlebovirus                    | Sandfly Fever Naples virus                           | Sandfly (phelbotomus)                     |
|                  | Phlebovirus                    | Sandfly Fever Sicilian virus                         | Sandfly (phelbotomus)                     |
|                  | Phlebovirus                    | Heartland virus                                      | Tick (A. americanum)                      |
|                  | Phlebovirus                    | Severe fever with thrombocytopenia syndrome virus    | Tick (H. longicornis)                     |
|                  | Nairovirus                     | Crimean Hemorrhagic Fever virus                      | Tick (Hyalomma sp.)                       |
|                  | Flavivirus                     | Dengue Virus   | Mosquito (Aedes sp.)                      |
|                  | Flavivirus                     | Zika virus   | Mosquito (Aedes sp.)                      |
|                  | Flavivirus                     | Yellow fever virus                                   | Mosquito (Aedes sp.)                      |
|                  | Flavivirus                     | West Nile Virus                                      | Mosquito (Culex sp.)                      |
|                  | Flavivirus                     | St. Louis Encephalitis virus                         | Mosquito (Culex sp.)                      |
| Flaviviridae     | Flavivirus                     | Japanese encephalitis virus                          | Mosquito (Culex sp.)                      |
|                  | Flavivirus                     | Murray Valley encephalitis virus                     | Mosquito (Culex sp.)                      |
|                  | Flavivirus                     | Usutu  | Mosquito (various)                        |
|                  | Flavivirus                     | Omsk Hemorrhagic fever virus                         | Tick (dermacentor)                        |
|                  | Flavivirus                     | Kyasanur Forest Diesease virus                       | Tick (Haemaphysalis sp.)                  |
|                  | Flavivirus                     | Tick-borne encephalitis virus                        | Tick (Ixodes and Haemaphysalis sp.)       |
|                  | Flavivirus                     | Powassan virus                                       | Tick (Ixodes sp.)                         |
| Orthomyxoviridae | Thogotovirus                   | Bourbon virus  | Tick (A. americanum)                      |
| Reoviridae       | Coltivirus                     | Colorado tick fever                                  | Tick (dermacentor)                        |
| Rhabdoviridae    | Vesiculovirus                  | Vesicular Stomatitis (New Jersey) virus              | Sandflies (Lutz. Sp)   Mosquitos (various |
| Rhabdovindae     | Vesiculovirus                  | Chandipura   | Sandify (Phlebotomus Sp.)                 |
|                  | Alphavirus                     | Barmah Forest Virus                                  | Mosquito (Aedes and Culex sp.)            |
|                  | Alphavirus                     | Chikungunya virus                                    | Mosquito (Aedes sp.)                      |
| Togaviridae      | Alphavirus                     | Venezuelan equine encephalitis virus                 | Mosquito (Culex sp.)                      |
| Togaviridae      | Alphavirus                     | Sindbis virus  | Mosquito (Culex sp.)                      |
|                  | Alphavirus                     | Equine encephalitis virus                            | Mosquito (Culex sp.)                      |
|                  | Alphavirus                     | Mayaro virus   | Mosquito (Haemagogus sp.)                 |

### Sospetto clinico e diagnosi differenziale delle arbovirosi

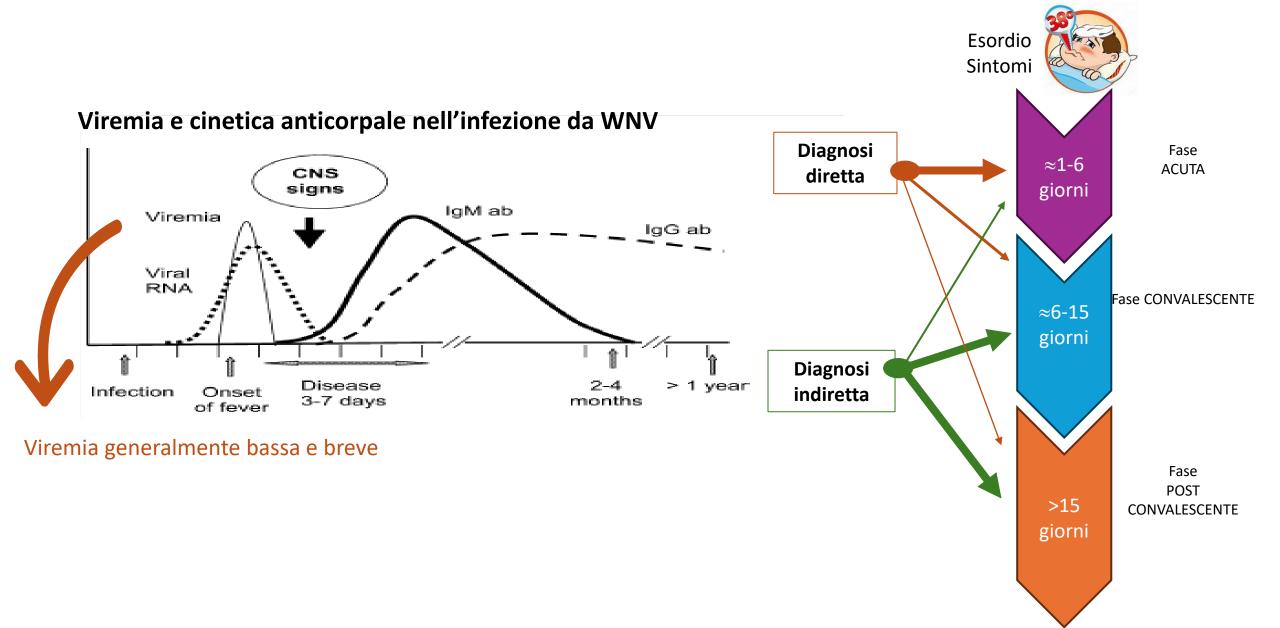


- Nella maggior parte dei casi, asintomatici o con sintomatologia non specifica ("simil-influenzale"), comune a molte altre condizioni patologiche, spesso con distribuzione ed epidemiologia simile
- A seconda della provenienza geografica del paziente, devono essere escluse altre eziologie epidemiologicamente correlate e clinicamente simili.

#### <u>List of pathogens to be considered in the differential diagnosis of patients presenting with acute febrile illness</u>

| Pathogen classification | List of pathogens   |
|-------------------------|---|
| Arthropod-borne viruses | DENV, Chikungunya virus, West Nile virus, Yellow fever virus, Zika virus, Japanese encephalitis virus, Tick-borne encephalitis virus, Oropouche virus, Crimean-Congo haemorrhagic fever virus, St. Louis encephalitis virus, Mayaro virus |
| Other viral pathogens   | Measles virus, Rubella virus, Epstein-Barr virus, Enteroviruses, Influenza virus, Hepatitis A virus, Hantavirus, Arenavirus, SARS-CoV-2   |
| Bacterial pathogens     | Neisseria meningitidis, Leptospira spp., Salmonella typhi, Burkholderia pseudomallei,<br>Rickettsial species, Streptococcus pyogenes  |
| Parasitic pathogens     | Plasmodium spp.   |

# Approccio integrato di differenti metodi diagnostici



### Principali metodiche per la diagnosi virologica delle infezioni da WNV

### Diagnosi diretta

#### Isolamento Virale

- In-vitro su linee cellulari (mammifero e di zanzara)
- Tempi lunghi e expertise/capacità strutturali (BSL-3)
- Rischio di falsi negativi per presenza di Ab (immunocomplessi)



### Test molecolare per ricerca dell'RNA virale

- Alta sensibilità e specificità
- Applicabile su diversi fluidi biologici
- Diverse tipologie di test ed approcci (Real Time PCR, PCR genere-specifica, multiplex, NAT per donazioni)
- Possibilità di analisi filogenetica
- Expertise e costo 😕



### Diagnosi indiretta

#### Sierologia IgM/IgG

- IgM a partire in media da ≈ 5-6 gg dai sintomi a ≈ 2-3 mesi o più a lungo (es. WNV, ZIKV)
- Cross-reattività tra virus correlati (pregresse infezioni/vaccinazioni)
- Sensibilità/specificità variabile



### Siero-neutralizzazione (test di conferma)

- Alta specificità
- Tempi lunghi e expertise/capacità strutturali (BSL-3)







#### Caso probabile

-IgM su un unico campione

#### **Caso confermato**

- IgM+neutralizzazione
- IgM specifiche su liquor
- Sieroconversione nel siero acuto e convalescente

# Diagnosi molecolare specifica

- Ricerca diretta del genoma virale in diversi fluidi biologici
- Informazione quantitativa o semi-quantitativa della carica virale
- Possibilità di caratterizzazione filogenetica
- Diverse tipologie di test ed approcci (Real Time PCR, Nested PCR genere specifica, multiplex, NAT per donazioni)

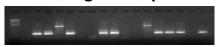
# Analytical and Clinical Performance of the CDC Real Time RT-PCR Assay for Detection and Typing of Dengue Virus



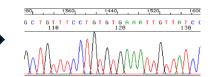
Gilberto A. Santiago, Edgardo Vergne, Yashira Quiles, Joan Cosme, Jesus Vazquez, Juan F. Medina, Freddy Medina, Candimar Colón, Harold Margolis, Jorge L. Muñoz-Jordán\*

Centers for Disease Control and Prevention, Division of Vector-Borne Diseases, Dengue Branch, San Juan, Puerto Rico, United States of America

#### **Nested PCR genere-specifica**



es. pan-alphavirus o pan-orthoflavivirus [sequenza genomiche altamente conservate]



#### sequenziamento Sanger

(caratterizzazione molecolare dell'amplicone consentendo l'identificazione del virus presente in un campione biologico)

Test di screening dei donatori basato su real-time PCR per chikungunya e virus dengue



#### Test NAT commerciali per donazioni, marcati CE IVD:

- 1) real time PCR kit cobas® (Roche)/cobas®6800/8800
- 2) TMA Procleix (Grifols)/Procleix Panther System.

### Principali Campioni Biologici per la Diagnosi di infezione da WNV

### **Diagnosi diretta**



#### utilizzo di più matrici biologiche

☐ Campione ematico (plasma/sangue

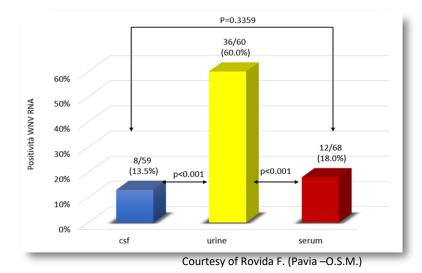
intero)

provette con anticoagulante, preferibilmente EDTA o sodio citrato; non utilizzare provette contenenti eparina

#### ☐ Liquor

Nei casi di manifestazioni neurologiche, tramite puntura lombare o rachicentesi Per le analisi virologiche, refrigerato e volume minimo 1 ml in provette sterili





☐ Urine

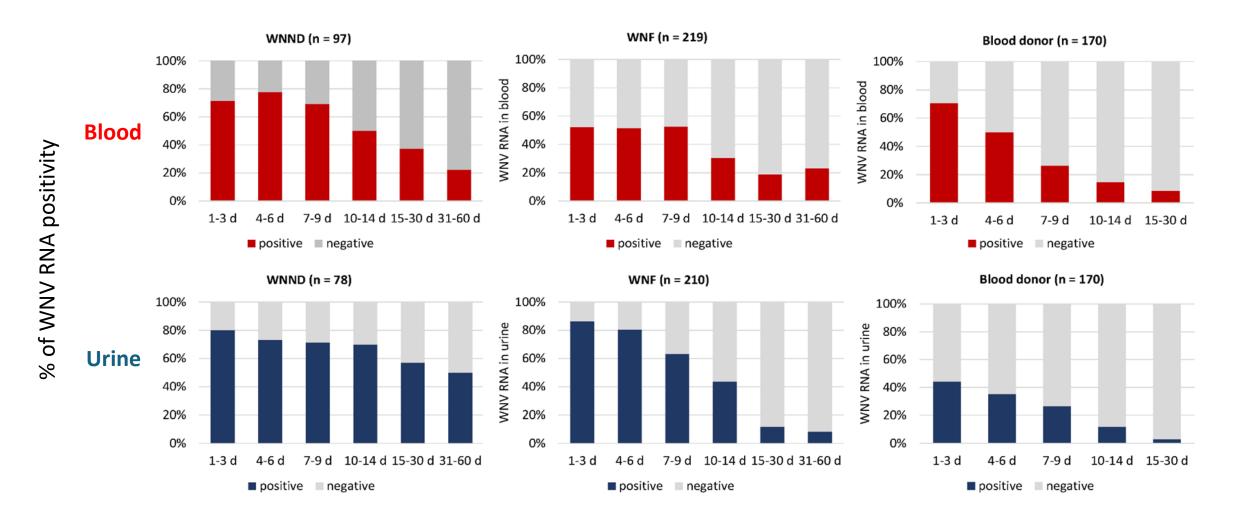
Generalmente maggiore carica virale e rilevazione più prolungata Utilizzare provette o contenitori per urine, sterili ed infrangibili



| Materiale biologico | WNV-RNA<br>Mediana (copie/mL) | WNV-RNA<br>Range (copie/mL) |  |  |
|---------------------|-------------------------------|-----------------------------|--|--|
| Urine               | 76.657                        | 90 - 109.474.200            |  |  |
| Plasma              | 180                           | 20 - 80.520                 |  |  |
| Liquor              | 620                           | 80 - 1.760                  |  |  |

Carica virale

### RNA virale in pazienti con infezione da WNV





# Sequenziamento virale NGS

Supporto per la diagnosi e sorveglianza, ma non idoneo come test di prima linea per la complessità, le risorse e le tempistiche necessarie



≈ 4-5 giorni

#### Approccio ad ampliconi (targeted)

Sequenziamento di una specifica regione genica (o più regioni per l'intero genoma) mediante metodica Sanger o NGS (maggiore profondità di sequenziamento)

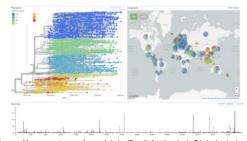


≈ 6-10 giorni

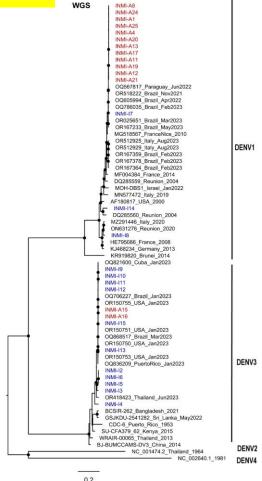
#### Approccio shot-gun (unbiased)

Sequenziamento di tutto il materiale genomico del campione

- Caratterizzazione genetica del patogeno
- Conferma diagnostica
- Filogenesi ed epidemiologia molecolare (es., cluster, fonte)



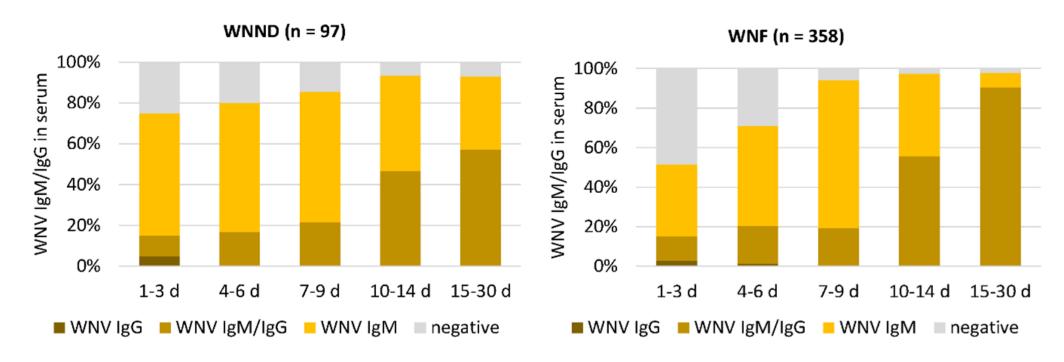
Le sequenze ottenute vengono rese disponibili alla comunità scientifica tramite le banche dati



DENV cases in Lazio, 2023

### Diagnosi sierologica

- Sierologia: Ricerca degli anticorpi specifici (IgM e IgG) in campioni di siero
  - $\rightarrow$  rilevazione delle **IgM specifiche** nel campione di siero raccolto a partire in media da  $\approx$  5-6 giorni dai sintomi (in media fino a  $\approx$  2-3 mesi)
  - → evidenza di sieroconversione in due campioni di siero raccolti a distanza di almeno 15 giorni (IgM → IgG, oppure incremento del titolo delle IgG di 4 volte)



### Principali Campioni Biologici per la Diagnosi di infezione da WNV

### **Diagnosi indiretta**



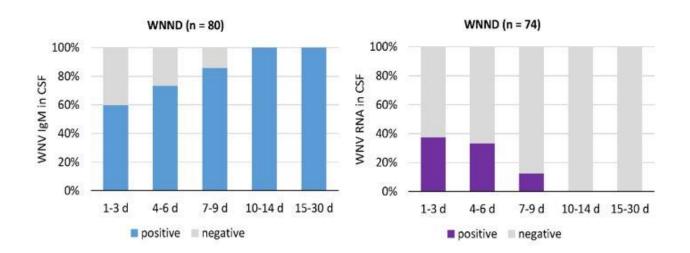
☐ Siero

Sangue in provette per sierologia, preferibilmente contenenti gel separatore

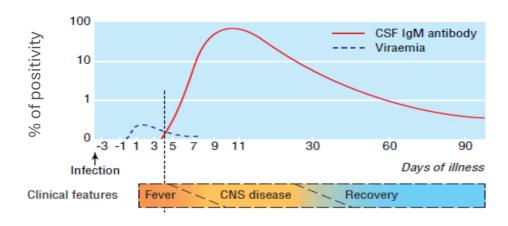
#### ☐ Liquor

Nei casi di manifestazioni neurologiche, tramite puntura lombare o rachicentesi Per le analisi virologiche, refrigerato e volume minimo 1 ml in provette sterili





#### utilizzo di più matrici biologiche



IgM su liquor aumenta la sensibilità diagnostica per le infezioni neuroinvasive da WNV

Attenzione: rischio cross-reattività !!!

# Criticità diagnosi sierologica delle arbovirosi

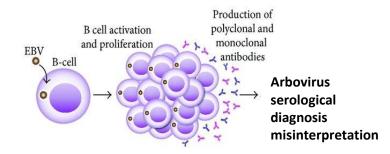
#### Cross-reattività della risposta immunitaria contro virus della stessa famiglia

- Omologia antigenica ed identità di sequenza
- "Original antigenic sin" (propensione del sistema immunitario ad utilizzare preferenzialmente la memoria immunologica di una precedente infezione/vaccinazione quando si incontra un virus correlato)

#### Stimolazione policionale delle cellule B

I test sierologici possono essere influenzati anche da infezioni con agenti patogeni <u>completamente diversi</u>, potenzialmente a causa della stimolazione policionale delle cellule B

- Virus (EBV, CMV, HIV, Morbillo, Parvovirus B19)
- Bacteria/parasites (TB, Leptospira spp., T. pallidum, Borrelia spp., Plasmodium spp.)



→ Rischio di falsi positivi !!!

### **WNV** e USUV

| West Nile   | Usutu  |                        | • Casi sporadici di malattia neuro-  |  |  |  |
|---|--|------------------------|--|--|--|--|
| Test di laboratorio per caso probabile:  - Risposta anticorpale IgM specifica al WNV nel siero;  Test di laboratorio per caso confermato (almeno uno dei seguenti):   | N.B: non disponibili in commercio te<br>rilevazione di IgM specifiche per USU<br>raccomanda l'invio dei campioni ai L<br>Riferimento per l'esecuzione di saggi<br>eventualmente disponibili. | JV: si<br>aboratori di | <ul> <li>Casi sporadici di malattia neuro- invasiva correlata a USUV – maggior parte casi asintomatici</li> <li>Forte cross-reattività tra USUV e WNV</li> </ul>   |  |  |  |
| <ul> <li>isolamento del WNV nel siero, nelle urine e/o nel liquor;</li> <li>identificazione dell'acido nucleico del WNV nel sangue, nelle urine e/o nel liquor;</li> <li>risposta anticorpale specifica al WNV (IgM) nel liquor;</li> <li>titolo elevato di IgM WNV e identificazione di IgG WNV nel siero e conferma mediante neutralizzazione.</li> </ul> | Genus<br>Flavivirus  | AY                     | AF489932/Dengue_Virus_Serotype_4/  AF489932/Dengue_Virus_Serotype_2/  AF513110.1/Dengue_Virus_Serotype_1/  KU050695.1/Dengue_Virus_Serotype_3/  AY632535.2/Zika_Virus/  NC_007580/Saint_Louis_Encephalitis_Virus/  EF571853/Japanese_Encephalitis_Virus/  KC852191.1/MUrray_Valley_Encephalitis_Virus/  AY453412.1/Usutu_Virus/  AF196835.2/West_Nile_Virus/  KT934798.1/Kunjin_Virus/ |  |  |  |

- EF469662.1/Tick-borne\_Encephalitis\_Virus/

# Diagnosi sierologica: Importanza dell'analisi longitudinale e differenziale

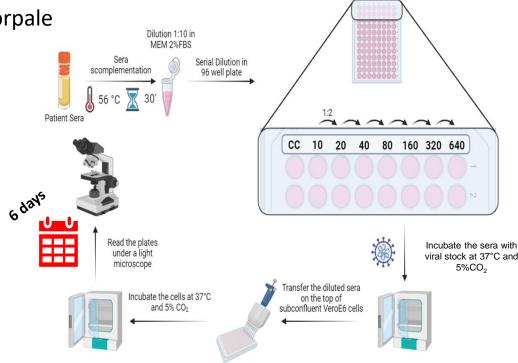
Se positività solo in sierologia -> Test di conferma in siero-neutralizzazione [alta specificità; immunità funzionale=anticorpi neutralizzanti]

■ Raccolta di una <u>coppia di sieri</u> a distanza di almeno 2-3 settimane, per poter rilevare la sieroconversione o l'aumento del titolo anticorpale

Analisi simultanea di virus correlati

Considerare dati epidemiologici per l'interpretazione dei risultati:

- provenienza,
- inizio sintomatologia
- infezioni pregresse o vaccinazioni per altri flavivirus
- informazioni sullo stato di salute del paziente
   (es., gravidanza, immunosoppressioni, immunodeficienze, autoimmunità...)



### Conferma diagnosi sierologica mediante test di sieroneutralizzazione



- Patient with meningo-encephalitis
- No travel history
- Common neurotropic pathogens: negative



**Clinical suspect for WNV infection** 



rtPCR WNV and Pan-flavi PCR: negative





|                             | WNV              | USUV             |
|-----------------------------|------------------|------------------|
| CLIA IgM (serum)            | Positive (8.6)   | N.A.             |
| CLIA IgG (serum)            | Positive (1.1)   | N.A.             |
| IFA IgM (serum)             | Positive (≥1:80) | Positive (≥1:80) |
| IFA IgG (serum)             | Positive (≥1:8)  | Positive (≥1:8)  |
| IFA IgM (liquor)            | Positive (≥1:80) | Positive (≥1:80) |
| IFA IgG (liquor)            | Positive (≥1:8)  | Positive (≥1:8)  |
| Neutralization test (serum) | Negative (<1:10) | Positive (1:80)  |



### Conferma diagnosi sierologica mediante vautazione longitudiale



- Patient with meningo-encephalitis
- Travel history (Romania)
- Common neurotropic pathogens: negative



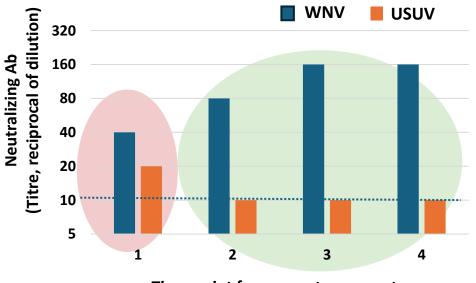
**Clinical suspect for WNV infection** 



First testing

|                             | WNV      | USUV     |
|-----------------------------|----------|----------|
| CLIA IgM (serum/liquor)     | Positive | N.A.     |
| CLIA IgG (serum/liquor)     | Positive | N.A.     |
| IFA IgM (serum/liquor)      | Positive | Positive |
| IFA IgG (serum/liquor)      | Positive | Positive |
| Neutralization test (serum) | Positive | Positive |





Time-point from symptoms onset





- ✓ Diagnosi di laboratorio cruciale per la conferma del caso invio al LRR per test diagnostici di conferma
- ✓ Integrare diagnosi diretta e indiretta, ed utilizzare un algoritmo con più metodi e con test di conferma
  - -Test molecolare specifico
  - -Test sierologico
- ✓ Associare diverse tipologie di campioni per massimizzare la probabilità di rilevazione diretta (importanza delle urine)
- ✓ Per la conferma sierologica, necessità di campioni sequenziali a distanza di tempo
- ✓ In caso di infezioni neuro-invasive, utile la ricerca di IgM nel liquor
- ✓ Importante ampia diagnosi differenziale (non solo altri arbovirus) in considerazione dei dati epidemiologici e presentazione clinica



### **INFORMAZIONI PRATICHE**

Avvisare il Laboratorio di Virologia dell'invio di campioni (h24/7/365)

Contatti: acceviro@inmi.it

Numero urgenze: 06.55170666; 3204343793

• Inviare preferibilmente 2 provette per ciascuna tipologia di campione:

- -Siero (almeno 4 ml; provette gel separatore)
- -Sangue/EDTA (almeno 4 ml; provette emocromo, NO eparina)
- Urine (almeno 4 ml; provette/contenitori sterili)
- -Liquor, ove disponibile (almeno1 ml; provette/contenitori sterili)

I campioni vanno <u>mantenuti a +4° C</u> prima dell'invio.

<u>Il trasporto al Laboratorio effettuato nel più breve tempo possibile</u>, preferibilmente entro le 24 ore e a temperatura refrigerata.

Per tempi di consegna più prolungati, vanno presi accordi diretti con il laboratorio.

[per liquor, ove possibile, consigliato dividere aliquota per analisi virologiche, refrigerato]

• Il trasporto dei campioni al laboratorio va eseguito secondo le correnti raccomandazioni per il trasporto di campioni a rischio biologico seguendo il principio del triplo involucro

L'indirizzo a cui inviare i campioni:

Laboratorio di Virologia

Pad. Baglivi

Istituto Nazionale per le Malattie Infettive «L. Spallanzani»

Via Portuense 292, 00149 – Roma

(ingresso carrabile: via G. Folchi 6 A)





### **INFORMAZIONI PRATICHE**

#### I prelievi devono essere accompagnati da:

#### Allegato A/2 Arbovirosi

- Tipologia campioni inviati
- Test diagnostici richiesti e su quali campioni
- Contatti telefonici ed e-mail (istituzionale) per eventuale richiesta di informazioni e per invio del referto

#### Scheda di notifica e sorveglianza

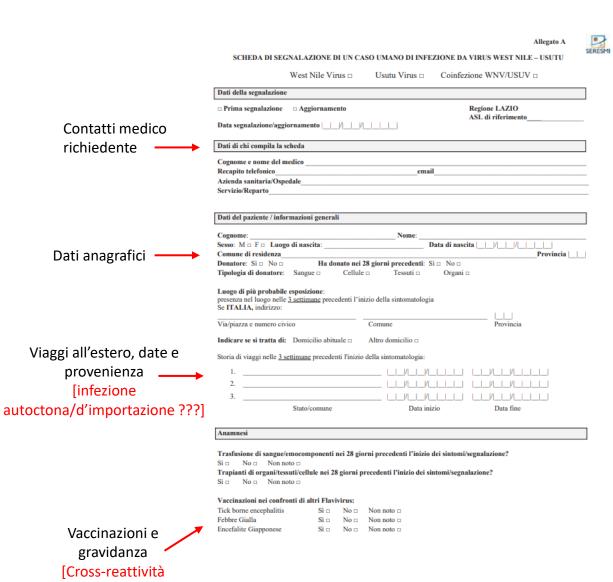
(Allegato 1 del Piano Regionale «Scheda di segnalazione di caso umano di infezione da virus WNV e USUTU»)





|   |   | ALLEGATO "               | A"/2 (Arbovir                  | us)                          |             |  |
|---|---|--------------------------|--------------------------------|------------------------------|-------------|--|
| DA  | RICHIEDENTE:                                      |                          |                                |                              |             |  |
| RAGIONE SOCIALE (SE DIVERSA DAL RICHIEDENTE): |   |                          |                                |                              |             |  |
|   | INDIRIZZO:  |                          |                                |                              |             |  |
|   | PARTITA IVA:                                      |                          |                                |                              |             |  |
| A   | ISTITUTO NAZIONALE PI                             | R LE MALATTIE I          | NFETTIVE LAZZA                 | RO SPALLANZANI – I.R.        | C.C.S.      |  |
|   | ificazione del Paziente:                          | Nome                     | D                              | ata di nascita               |             |  |
|   |   |                          |                                |                              |             |  |
|   | rto di provenienza<br>vo della richiesta di test: |                          |                                |                              |             |  |
|   | Screening pre-trapianto                           |                          | □ Diagnos                      | si di infezione              |             |  |
|   | pioni inviati:                                    |                          |                                |                              |             |  |
|   | Siero<br>Urine                                    | ☐ Saliva<br>☐ Liquor     |                                | ☐ Tampone i<br>☐ Striscio di | ettale      |  |
|   | Sangue/EDTA                                       | □ Liquor                 | e faringeo                     | ☐ Goccia spe                 | sangue      |  |
|   | Altro   | _ rumpon                 |                                | 2 Ocean spe                  |             |  |
|   | (specificare)                                     |                          |                                |                              |             |  |
| ESAM  | II RICHIESTI                                      |                          |                                |                              |             |  |
|   |   |                          |                                |                              |             |  |
|   |   |                          |                                |                              |             |  |
|   |   |                          |                                |                              |             |  |
|   | DICO RICHIEDENTE<br>ne in stampatello)            |                          |                                |                              |             |  |
| firma   | del richiedente                                   |                          |                                |                              |             |  |
| DAT   | A   |                          |                                |                              |             |  |
|   | piti per le comunicazioni:                        |                          |                                |                              |             |  |
|   |   |                          |                                |                              |             |  |
| N. 01   | fax al quale inviare il refer                     | 10:                      |                                |                              |             |  |
| -   | FIRMA E TIMBRO DEL I                              | DIRETTORE SAN            | NITARIO DELLA                  | STRUTTURA RICH               | EDENTE      |  |
| _   |   |                          |                                |                              |             |  |
| P   | ARTE DA COMPILARE                                 | A CURA DELL'I<br>EFFETTU | U.O. DELL'ISTI<br>A LA PRESTAZ | ITUTO "L. SPALLAN<br>IONE    | ZANI" – CHE |  |
| PRES  | TAZIONI ESEGUITE IL:                              |                          |                                |                              |             |  |
| PRES  | STAZIONI ESEGUITE                                 | IMPORTO                  | PREST                          | TAZIONI ESEGUITE             | IMPORTO     |  |
|   |   |                          |                                |                              |             |  |
|   |   |                          |                                |                              |             |  |
| FIRA  | MA E TIMBRO DI CHI E                              | EFFTTIA I A D            | RESTATIONE                     |                              |             |  |
| LIKA  | TA E TIMBRO DI CHI I                              | TELLIUA LAF              | RESTALIONE                     |                              |             |  |
|   |   |                          |                                |                              |             |  |
|   |   |                          |                                |                              |             |  |
| FIRN  | MA E TIMBRO DEL DIR                               | ETTORE DEL D             | IPARTIMENTO                    | )                            |             |  |
| IRN   | MA E TIMBRO DEL DIR                               | ETTORE DEL D             | IPARTIMENTO                    | )                            |             |  |

#### Allegato 1. Scheda di notifica e sorveglianza





|  |   |  |   |   |   |  | JENESI II  |   |  |                            |
|--|---|--|---|---|---|--|--|---|--|----------------------------|
| intomi Si =  | No 🗆  | inizio febbre  |   | И   |   |  |  | 4   | Data inizio si<br>tipolog  |                            |
| X Manifestazione clinica  Encefalite  Meningite  |   |  |   |   | Data sintomatologia                         |  |  | [cinetica di infezion approccio                             |  |                            |
| Poliradiculoneurite / sindrome Guillain Barrè atipica Paralisi flaccida Altro, specificare |   |  |   |   |   |  |  |   | diagnostico: diretto/indiretto ???   |                            |
| paziente è s   | rischio preesistenti:<br>tato ricoverato?<br>overo   /  /   | Sì = No<br>Sì = No                                   | □ No  | sì, specificare<br>n noto =<br>iione  ////<br>Reparto                               |   |  |  |   | Approce<br>sindrom   |                            |
| formazioni   | di laboratorio  |  |   |   |   |  |  |   |  |                            |
|  | LIQUOR  |  | da  | ta prelievo:    /   /   |   |  |  |   |  |                            |
| est Nile (è po<br>IgM: Titolo<br>IgG: Titolo<br>PCR<br>Isolamento v                        | pos  pos  pos  pos  pos  pos  pos  pos  | a risposta):  neg □ dubl neg □ dubl neg □ dubl       | bio   bio   bio   bio                                     | USUTU (è possibile indicare p  lgM: Titolo lgG: Titolo PCR Isolamento virale        | pos □ r<br>pos □ r<br>pos □ r<br>pos □ r    | neg  neg  neg  neg  neg  neg  neg  neg | dubbio □<br>dubbio □<br>dubbio □   | •   | <ul><li>Eventuali arboviros</li></ul>  | i già                      |
|  | SIERO/S   | ANCUE  | de  | ta prelievo:      /     /   | 1.1.1                                       |  |  |   | eseguiti c   | on                         |
| est Nile (è po   | ssibile indicare più di una   |  | u.  | USUTU (è possibile indicare p   |   | osta):                                 |  |   | risultato  |                            |
| IgM: Titolo IgG: Titolo PCR Neutralizzaz Test NAT Isolamento v                             | pos   pos   ione pos   pos  pos | neg □ dubi<br>neg □ dubi<br>neg □ dubi<br>neg □ dubi | bio   bio   bio   bio   bio   bio   bio   bio   bio   bio | □ IgM: Titolo □ IgG: Titolo □ PCR □ Neutralizzazione □ Test NAT □ Isolamento virale | pos = r<br>pos = r<br>pos = r               | ieg  ieg  ieg  ieg  ieg  ieg  ieg  ieg | dubbio   dubbio   dubbio   dubbio   dubbio   dubbio   dubbio   dubbio   dubbio                 |   | (dato pre  | li 2^livello<br>liminare). |
|  | URINE   |  | dat   | a prelievo:  / //   |   |  |  |   | Caso prob  | pabile?]                   |
| est Nile   |   |  |   | USUTU   |   |  |  |   |  |                            |
| PCR<br>Sequenziamo   | ento Lineage I  | neg 🗆 dubl   | bio 🗆   | □ PCR   | Esito e Follov                              | v-up                                   |  |   |  | SERESMI                    |
| ivio campioi   | Altro 🗆   | No □ Se si, d  | ata   _   |   | ☐ In Migl<br>☐ Grave<br>☐ Non no<br>☐ Compa | ioramento<br>to<br>rsa sintom          | o ragionevolmente attribuibile<br>i successiva a riscontro NAT p<br>es. donatore asintomatico) |   | Indicare la data dell'esito  |                            |
|  |   |  |   |   | Classificazion                              | ne del caso                            |  |   |  |                            |
|  |   |  |   |   |   |  | Neuroinvasiva<br>Solo Febbre<br>Sintomatico<br>Donatore<br>Asintomatico                        | Probabile □ Probabile □ Probabile □ Probabile □ Probabile □ | Confermato  Confermato  Confermato  Confermato  Confermato  Confermato  Confermato |                            |
|  |   |  |   |   |   | AUTOC                                  | TONO (Stessa Regione)  | AUTOCTONO (Altra R  | tegione)   Importato (Stato estero)  |                            |
|  |   |  |   |   | Note (scrivere                              | in stampa                              | tello):  |   |  |                            |
|  |   |  |   |   |   |  |  |   |  |                            |
|  |   |  |   |   | Il medico che                               | sospetta il                            | PER LA COMPILAZIONE caso compila e invia la scheda o il caso (es. medico di reparte            | di sorveglianza alla ASL                                    | di competenza al solo sospetto.<br>riornata non appena disponibili eli esiti delle | indasini di                |

laboratorio con la classificazione di caso probabile o confermat-

Contatti: SERESMI: via mail: seresmi@pec.inmi.it

sierologica ???]

### Percorso diagnostico: linee guida



Percorso Diagnostico
MENINGOENCEFALITI
CAUSATE DA VIRUS
EMERGENTI ENDEMICI
DEL BACINO
MEDITERRANEO

Prima edizione maggio 2023

I virus West Nile (WNV), Usutu (USUV), Toscana (TOSV) ed il virus dell'encefalite da zecca (TBEV) sono i principali arbovirus associati a meningoencefaliti, endemici in Europa e nel bacino del Mediterraneo.

E' necessario, pertanto, porre particolare attenzione all'identificazione di tali infezioni, includendo nella diagnosi differenziale delle encefaliti, meningiti a liquor limpido ed altre sindromi neurologiche acute (es. paralisi flaccida acuta) in particolar modo nei periodi di attività dei vettori.

La diagnosi di laboratorio, seppur attualmente di non comune accesso, svolge un importante ruolo per la conferma dei casi per i quali gli aspetti clinici e i dati epidemiologici sono suggestivi di infezione da arbovirus neurotropi.