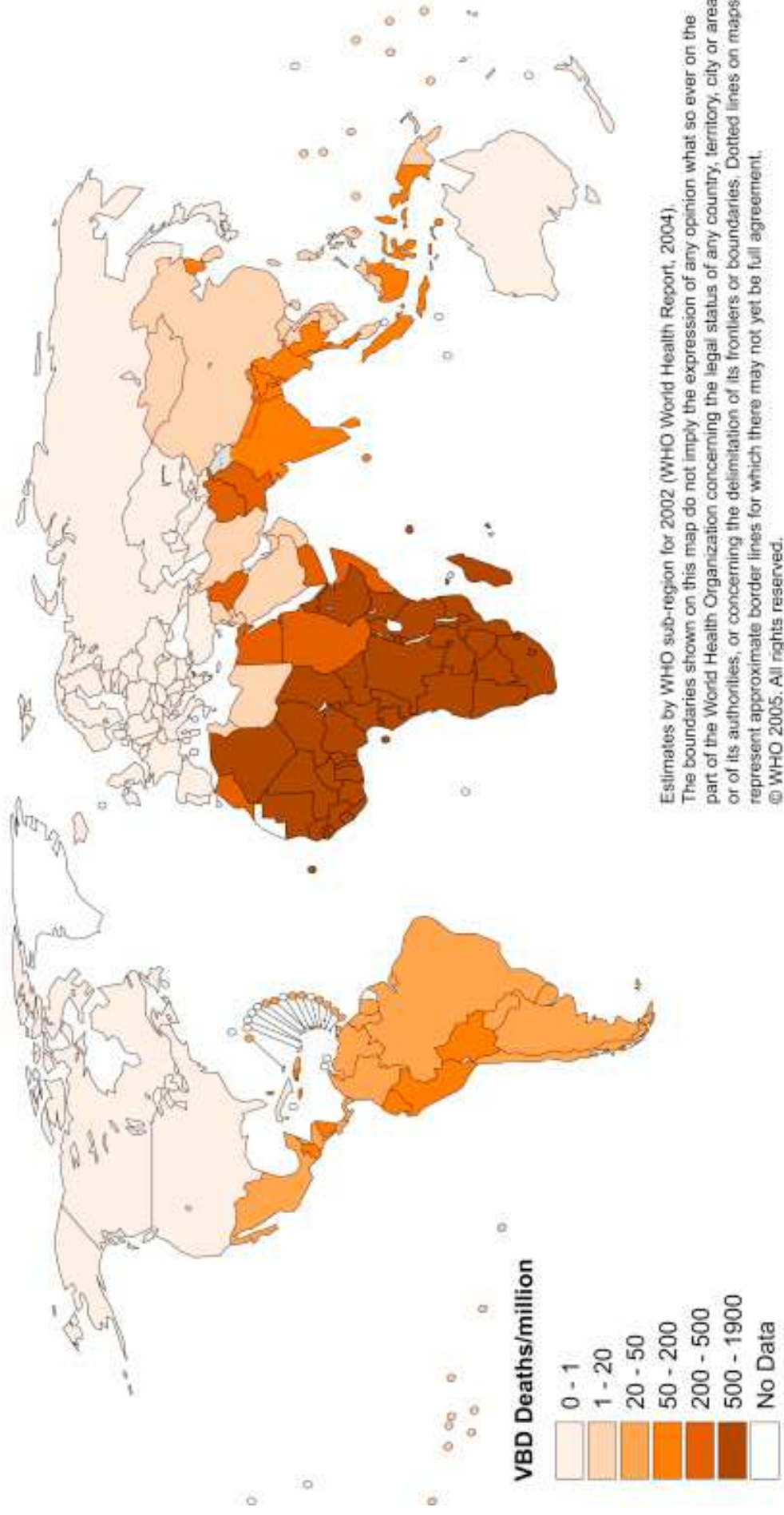




Deaths from vector-borne disease





Molte famiglie di interesse sanitario

- *Culicidae* (mosquitoes)
- *Muscidae* (flies)
- *Sarcophagidae* e *Calliphoridae* (blowflies)
- *Tabanidae* (horseflies)
- *Simuliidae* (black flies)

Inoltre i generi

- *Culicoides* (biting midges)
- *Phlebotomus* (sandflies)





Flebotomi Italiani

- *P. perniciosus* (Centro Sud, Nord Ovest)
- *P. ariasi* (Nord Ovest)
- *P. neglectus* (Sicilia, Calabria, Puglia e Veneto),
- *P. perfiliewi* (Sud e Centro Italia),
- *P. papatasi* (Centro Sud, Veneto),
- *P. mascitti* (Centro Sud),
- *P. sergenti* (Sicilia)

Arbovirus

Phlebovirus

		human disease
Febre da pappatacio (Sicilian virus)	<i>Phlebotomus</i> spp.	yes
Febre da pappatacio (Napoli virus)	<i>P. papatasi</i> , <i>P. perfiliewi</i>	yes
Tosacana virus	<i>P. perniciosus</i> , <i>P. perfiliewi</i>	yes
Arbia virus	<i>P. perniciosus</i> , <i>P. perfiliewi</i>	no
Corfù virus	<i>P. neglectus</i>	no

Rabdoviridae

Radi virus	<i>P. perfiliewi</i>	no
Yug Bogdanovac virus	<i>P. perfiliewi</i>	no



Zanzare

Larve acquatiche

Sviluppo larvale più breve (circa una settimana alle temperature ottimali)

Più abbondanti in pianura

Buone volatrici (*Cx pipiens* circa 4 km, *Ae./Oc. caspius* anche >20 km)

Adulti più longevi (si **stima** circa un mese)



VS. Flebotomi

Larve terricole focolai larvali in substrati ricchi di sostanza organica

Sviluppo larvale più lungo (circa quaranta giorni alle temperature ottimali)

Più abbondanti in ambienti collinari nelle nostre regioni

Scarsi volatori (non volano con il vento), 200-300 m (anche se sono state registrate distanze superiori a 2 km)

Adulti meno longevi (si **stimano** 2-3 settimana)





Principali specie di zanzare vettrici in Europa

Species	Distribution	Pathogens transmitted in Europe
<i>Aedes caspius</i>	All of Europe	Tahyna virus and <i>Dirofilaria repens</i>
<i>Aedes vexans</i>	All of Europe	Tahyna virus
<i>Aedes albopictus</i>	Signaled in 1991 in Italy and now established in Southern Europe	Dengue virus and Chikungunya virus
<i>Aedes communis</i>	Eastern Europe (rare in Western Europe)	Inkoo virus and Sindbis virus
<i>Culiseta morsitans</i>	All of Europe	Sindbis virus
<i>Culex pipiens</i> complex		
<i>Cx. pipiens</i>	All of Europe and more spread in Southern Europe	West Nile virus and <i>Dirofilaria repens</i>
<i>Cx. torrentium</i>	All of Europe and more spread in Northern-Central Europe	Sindbis virus
<i>Anopheles maculipennis</i> complex ^a		
<i>An. labranchiae</i>	Southeastern Europe	<i>Plasmodium</i> spp.
<i>An. atroparvus</i>	Mainly Continental Europe	
<i>An. sacharovi</i>	Southern Europe (Mediterranean)	
<i>An. maculipennis</i> s.l.		Batai virus







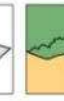




Aedes albopictus - current known distribution: July 2016

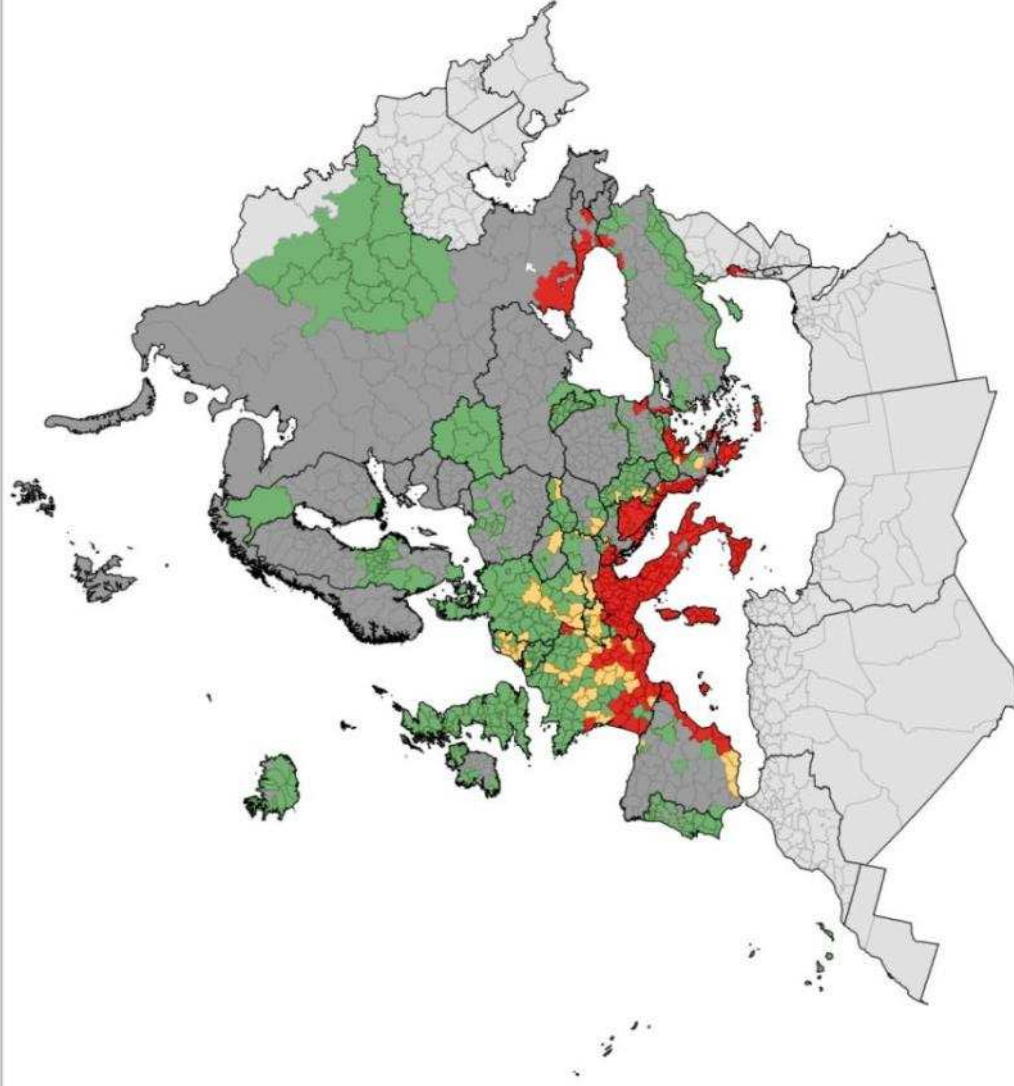


Legend

- Established
- Introduced
- Absent
- No data
- Unknown

Countries/Regions not viewable in the main map extent*

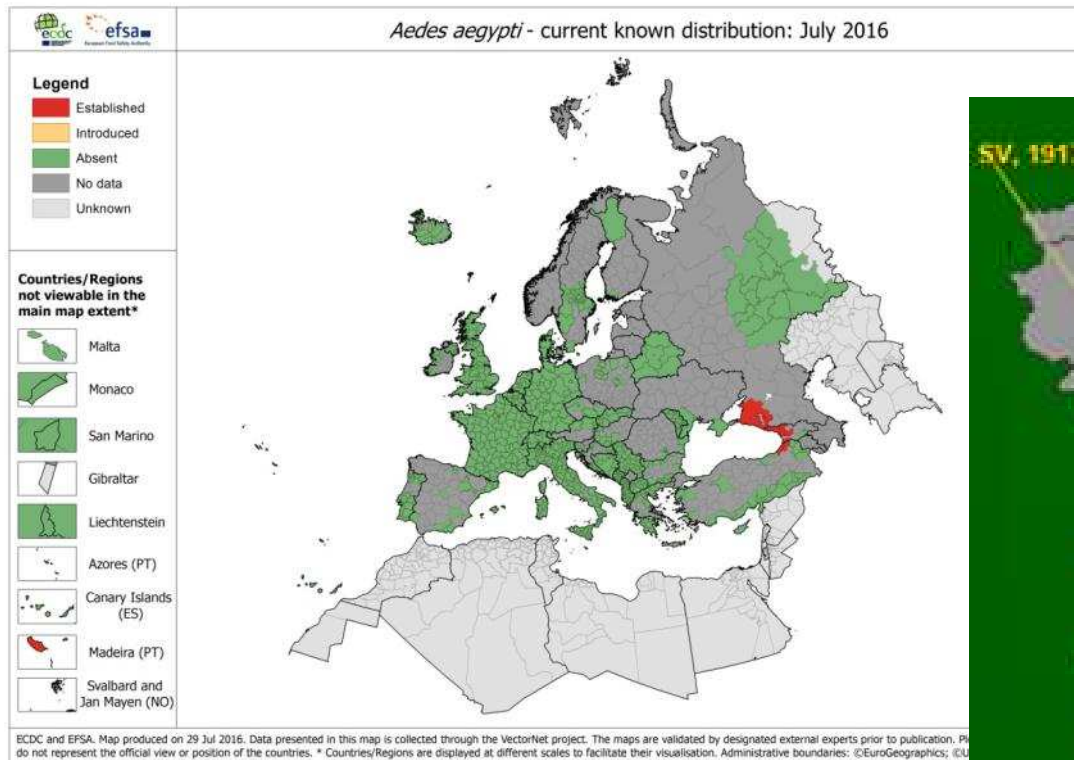
-  Malta
-  Monaco
-  San Marino
-  Gibraltar
-  Liechtenstein
-  Azores (PT)
-  Canary Islands (ES)
-  Madeira (PT)
-  Svalbard and Jan Mayen (NO)



ECDC and EFSA. Map produced on 2 Aug 2016. Data presented in this map is collected through the VectorNet project. The maps are validated by designated external experts prior to publication. Please note that the data do not represent the official view or position of the countries. * Countries/Regions are displayed at different scales to facilitate their visualisation. Administrative boundaries: ©UN-FAO; ©Turkstat.



Aedes aegypti

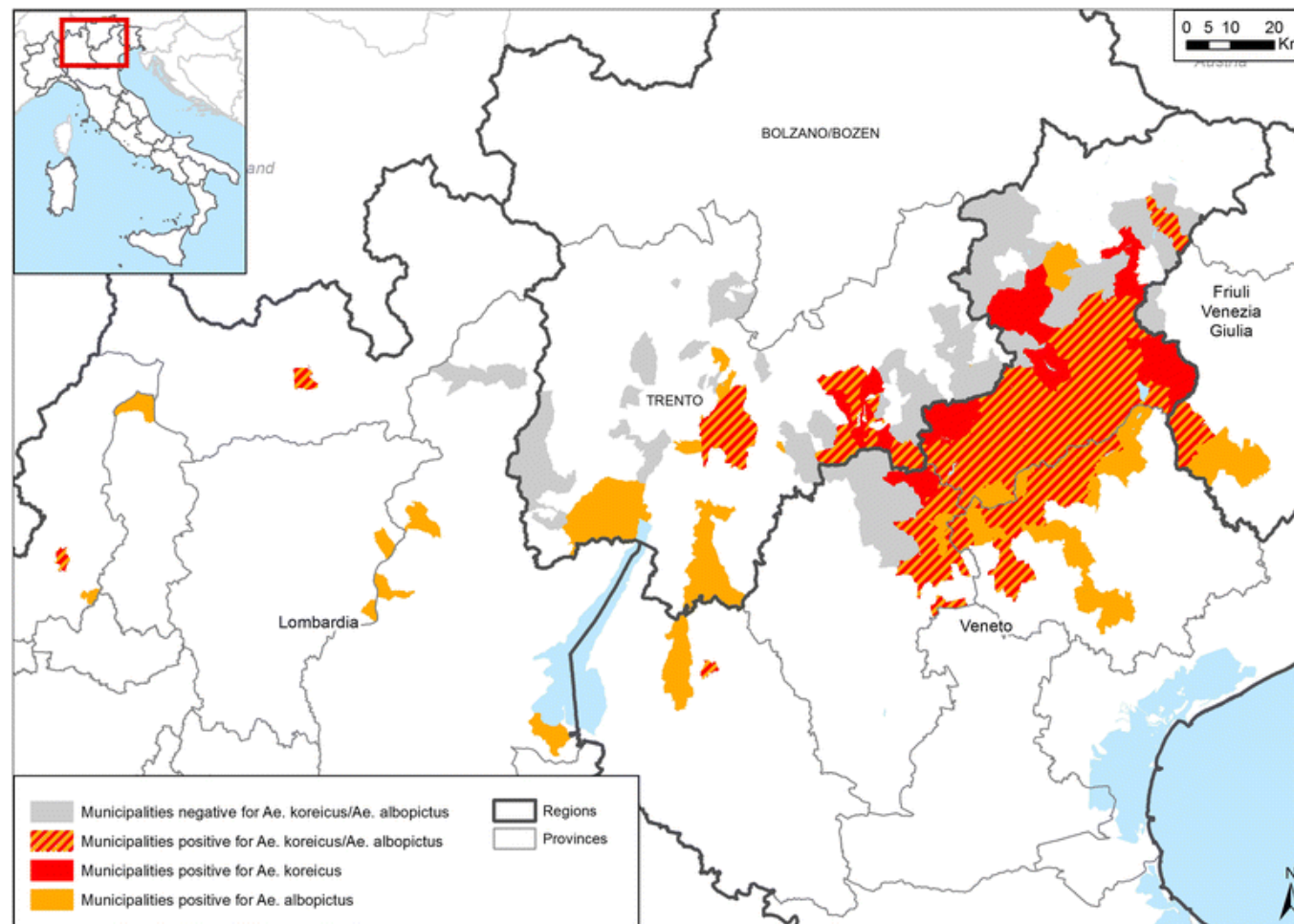




Aedes koreicus in Nord Italia

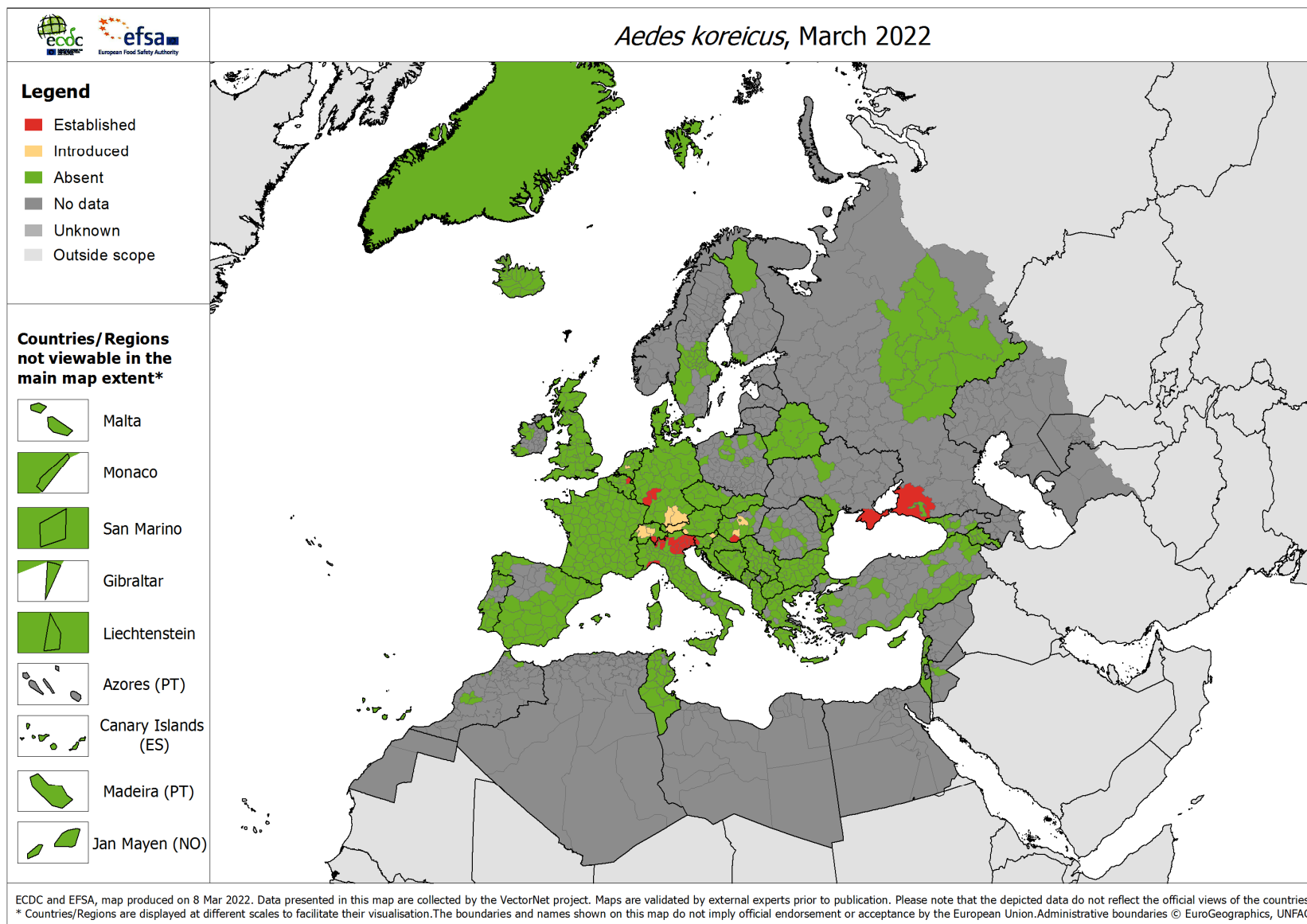


(Montarsi et al. 2015)



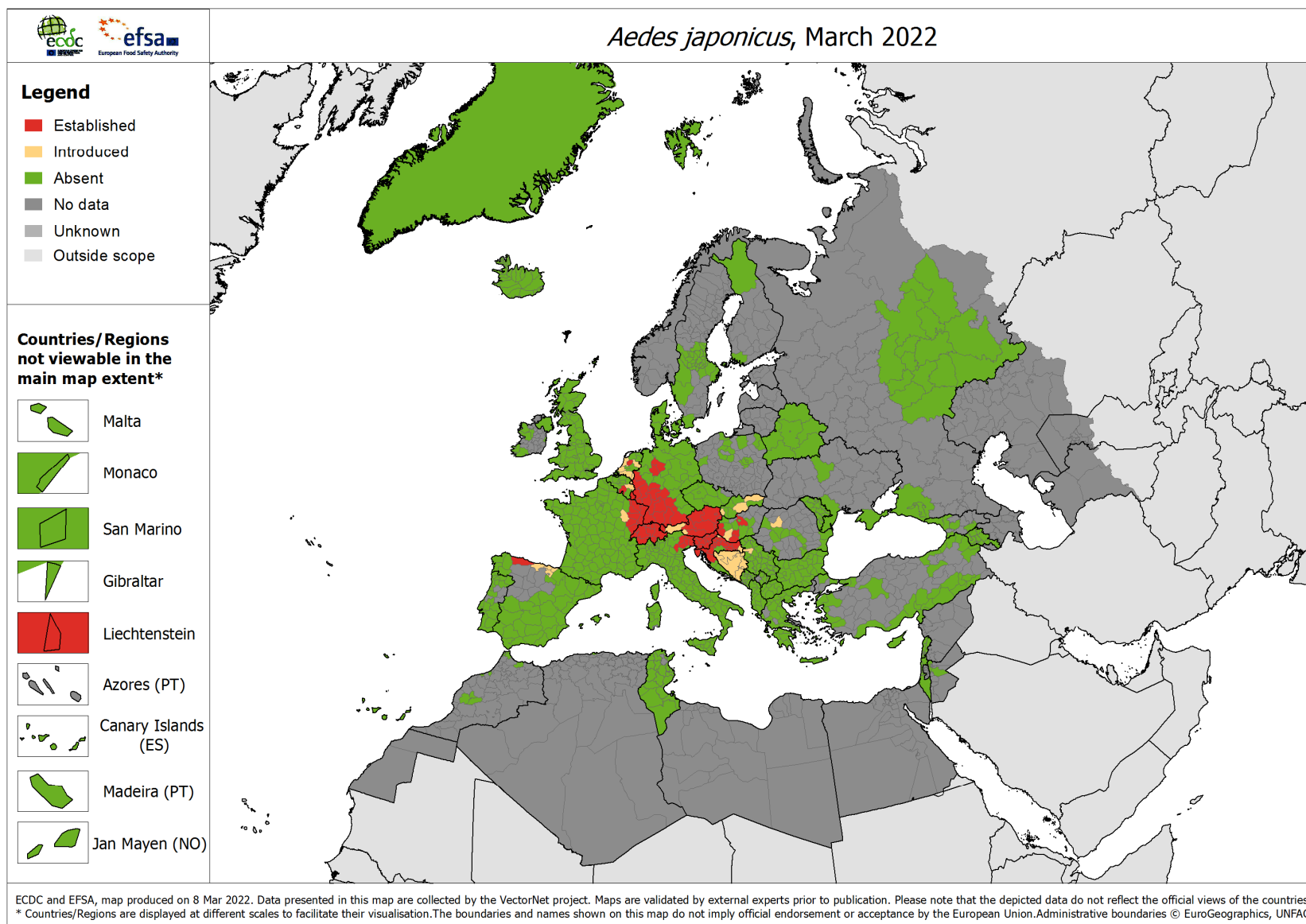


Aedes koreicus



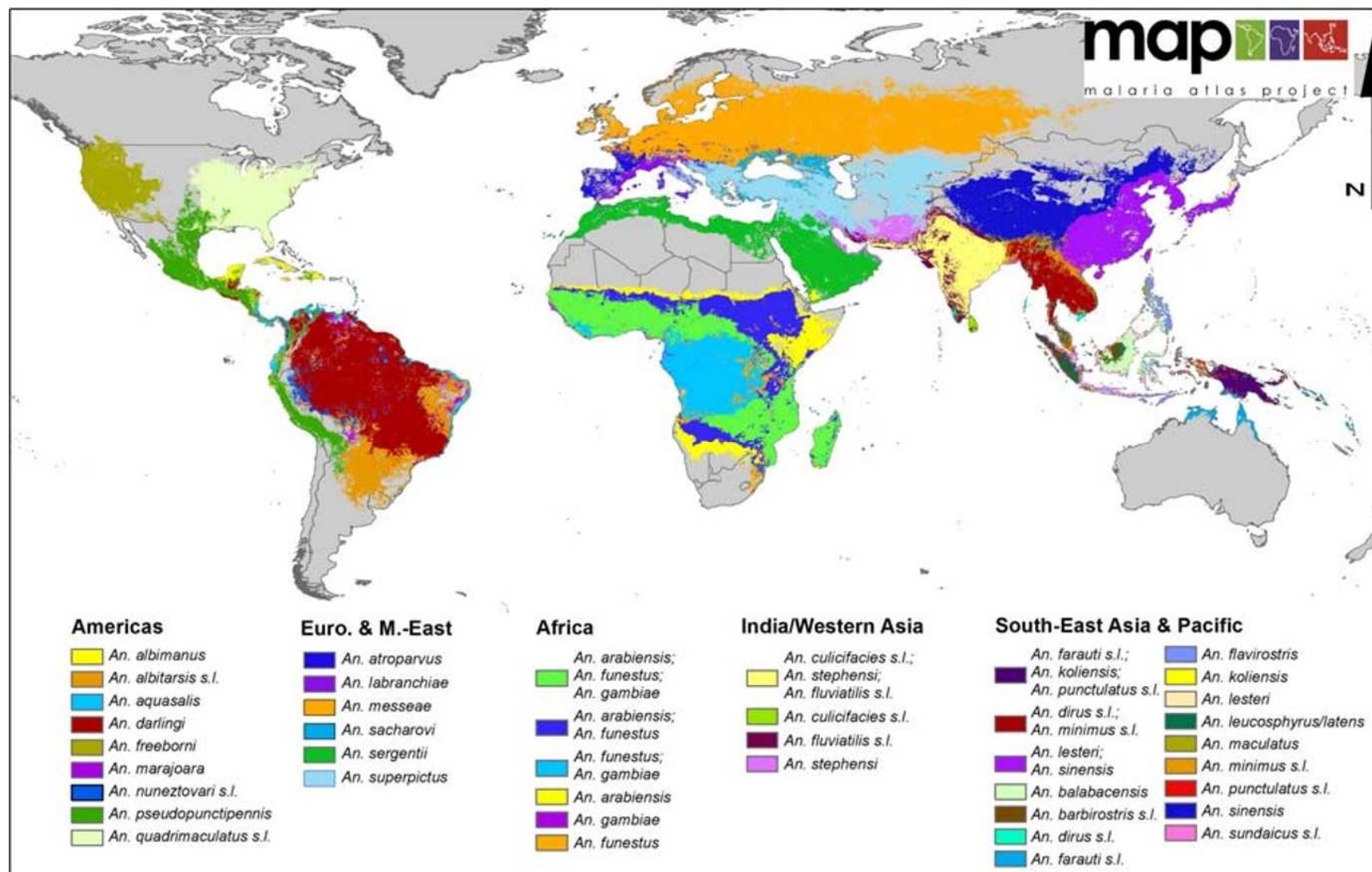


Aedes japonicus





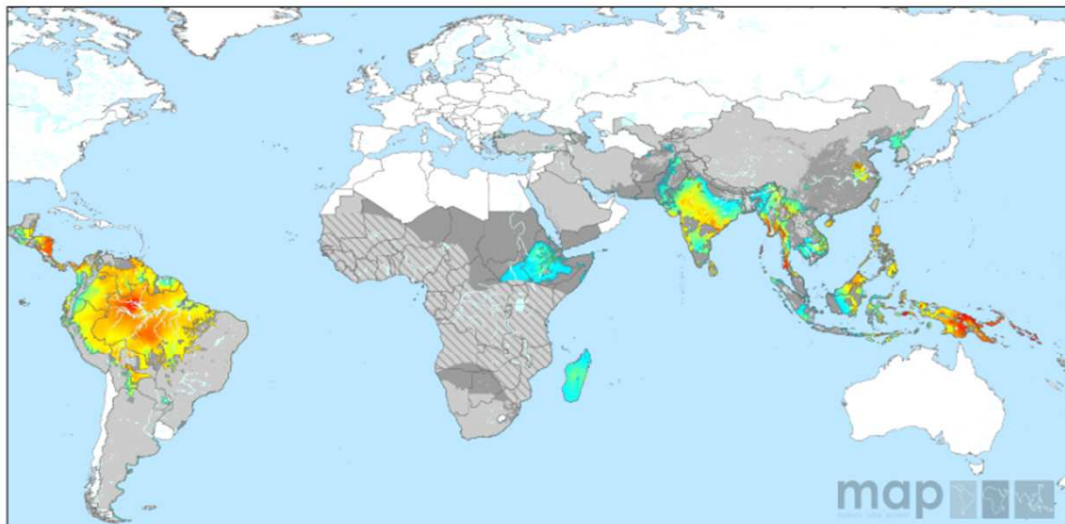
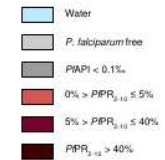
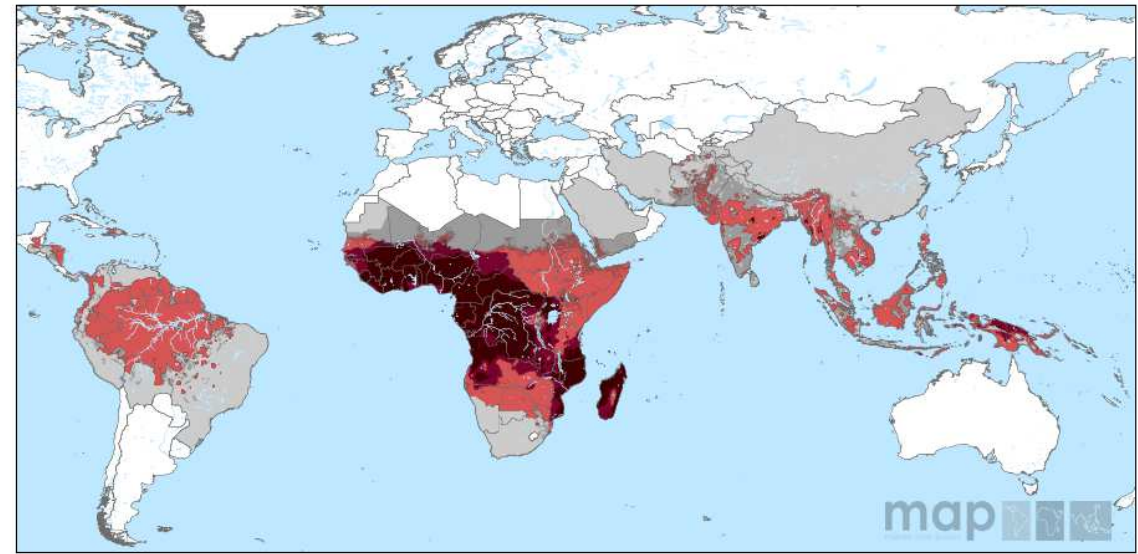
A global map of dominant malaria vector species





This map classifies *Plasmodium falciparum* endemicity into successive levels of risk, within the limits of stable malaria transmission.

map 
malaria atlas project



This map shows estimated levels of *Plasmodium vivax* malaria endemicity within the limits of stable transmission.



Maculipennis Complex I



- *Anopheles* Italiane dalla Checklist delle Specie della Fauna d'Italia

Famiglia Culicidae

007.0. *Anopheles* Meigen, 1818 subg. *Anopheles* Meigen, 1818

001.0	algeriensis	Theobald, 1903	N	S	Si	Sa
002.0	atroparvus	Van Thiel, 1927	N	S		
003.0	claviger	(Meigen, 1804)	N	S	Si	Sa
004.0	hyrcanus	(Pallas, 1771)	N	S	Si	Sa
005.0	labranchiae	Falleroni, 1926		S	Si	Sa
006.0	maculipennis	Meigen, 1818	N	S	Si	
007.0	marteri	Senevet & Prunelle, 1927	N?	S	Si	Sa
008.0	melanoon	Hackett, 1934	N	S		Sa
009.0	messeae	Falleroni, 1926	N	S		
010.0	petagnani	Del Vecchio, 1939	N	S	Si	Sa
011.0	plumbeus	Stephens, 1828	N	S	Si	Sa
M 012.0	sacharovi	Favre, 1903	N	S		Sa
013.0	*subalpinus	Hackett & Lewis, 1935	N	S		

Anopheles del Complesso Maculipennis (femmine adulte solo parzialmente distinguibili con caratteri morfologici macroscopici)

Anopheles (An.) *labranchiae*, *An. sacharovi*, *An. atroparvus*, *An. maculipennis* S.S., *An. melanoon*, *An. messeae*, *An. subalpinus*, quest'ultima specie ha però una tassonomia ancora dibattuta (Severini *et al.* 2009).



Maculipennis Complex II



- Le tre specie *An. labranchiae*, *An. sacharovi*, *An. atroparvus* erano note come vettori primari della malaria in Italia, in particolare le prime due specie per la loro spiccata attitudine a pungere l'uomo. *An. labranchiae*, *An. sacharovi* prediligono le acque salmastre, mentre *An. atroparvus* può vivere anche in acque dolci, abitudini che ne caratterizzano la distribuzione.
- L'Italia è ufficialmente libera dalla malaria dal 1970 (campagna di eradicazione negli anni 50, cambiamento stile di vita)
- Nel caso siano presenti le zanzare in grado di trasmettere i parassiti, casi di malaria autoctona possono verificarsi dopo l'arrivo di persone infette, come la recente epidemia in Grecia, con 76 casi autoctoni dal 2009 al 2013, ha confermato.

1882





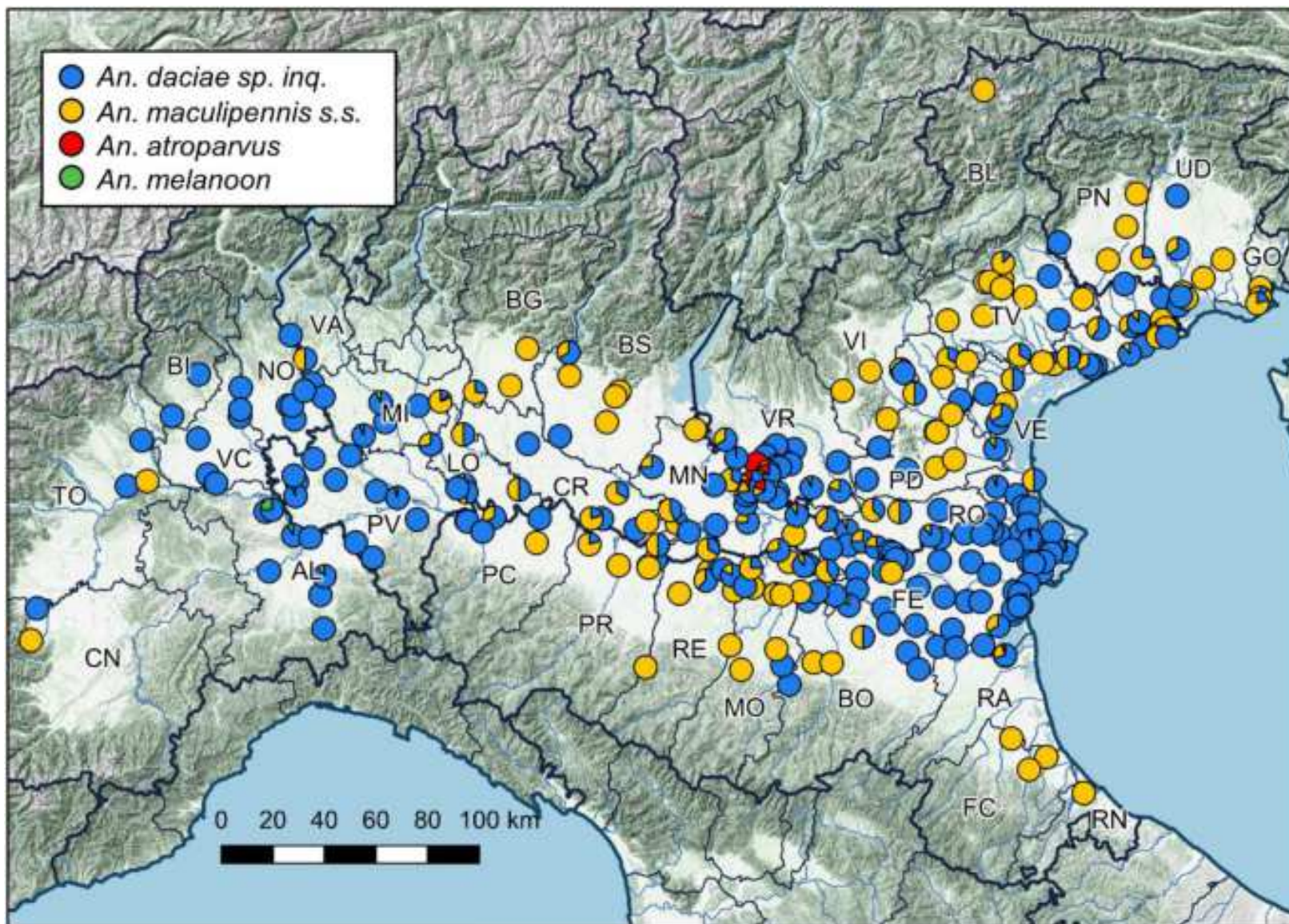
Identificazione delle specie di zanzare del Complesso *Maculipennis* attraverso approcci biomolecolari e morfometrici



- Analisi esemplari conservati
- Nuovi campionamenti
- Identificazione (morfometria, metodi biomolecolari in doppio), catalogazione dei diversi esemplari.
- Produzione di una check-list regionale

Risultati preliminari (2017) campionate 2113 *Anopheles*
363 saranno identificate a livello di specie

specie	BO	FC	FE	MN	MO	PC	PR	RE	
An. atroparvus			1	3					4
An. maculipennis ss		3	4	9	4		2	2	24
An. messeae	7		71	31	15	1	1	5	131





Trappole



Sticky traps, fogli 20x20 cm imbibiti di olio di ricino (non attrattive, per flebotomi)

CDC a luce



Trappole a CO2 (modello CAA)



Black Light mod. Onderstepoort
Culicoidi (anche per flebotomi)



BG-sentinel zanzare





Efficacia dei diversi modelli di trappola per diverse zanzare



Table 9. Efficacy of collection methods for native adult mosquitoes, by mosquito species

Targeted species Trap type	Host-seeking females				Ovipositing females	Resting females
	CO ₂ traps	HLC	Light traps	MM (CO ₂)	Gravid traps	Aspirating
<i>Ae. cinereus/geminus</i>	+++	+++	-	+++	-	+ (vegetation)
<i>Ae. communis</i>						
<i>Ae. caspius</i>						
<i>Ae. detritus/coluzzii</i>						
<i>Ae. dorsalis</i>						
<i>Ae. excrucians s.l.</i>						
<i>Ae. vexans</i>						
<i>Ae. sticticus</i>						
<i>An. claviger</i>	++	+++	+	++	-	-
<i>An. plumbeus</i>						
<i>An. hyrcanus</i>	++	+++	+	++	-	++
<i>An. atroparvus</i>	+	++ ¹	++	+	+?	++
<i>An. labranchiae</i>						
<i>An. sacharovi</i>						
<i>An. maculipennis s.s.</i>	+	-	++	+	+	++
<i>An. melanoon</i>						
<i>An. messeae</i>						
<i>An. cinereus</i>	?	++ ¹	?	?	?	?
<i>An. sergentii sergentii</i>						
<i>An. multicolor</i>						
<i>An. superpictus</i>						
<i>Cq. richiardii</i>	+++	+++	-	+++	-	++
<i>Cx. modestus</i>	++	+++	?	+++	-	-
<i>Cx. perexiguus</i>	?	+ ¹	?	?	+++	++
<i>Cx. pipiens s.l.</i>	+++	+ ¹	?	++	+++	++
<i>Cx. theileri</i>	++	+ ¹	?	++	++?	?
<i>Cx. torrentium</i>	-	-	?	-	?	++
<i>Cx. tritaeniorhynchus</i>	++	+ ¹	?	++	+++	++
<i>Cs. morsitans</i>	-	-	-	-	-	-

CO₂ traps = CO₂-baited suction traps (e.g. CDC light trap [with light on or off], EVS trap, BG Sentinel); HLC = human landing collection; light traps = light-baited suction traps; MM = MosquitoMagnet CO₂-baited suction traps with chemical attractant; gravid traps = infusion-baited suction traps; - = low efficacy; + = fair efficacy in some situations; ++ = good efficacy; +++ = excellent performance; ? = unknown



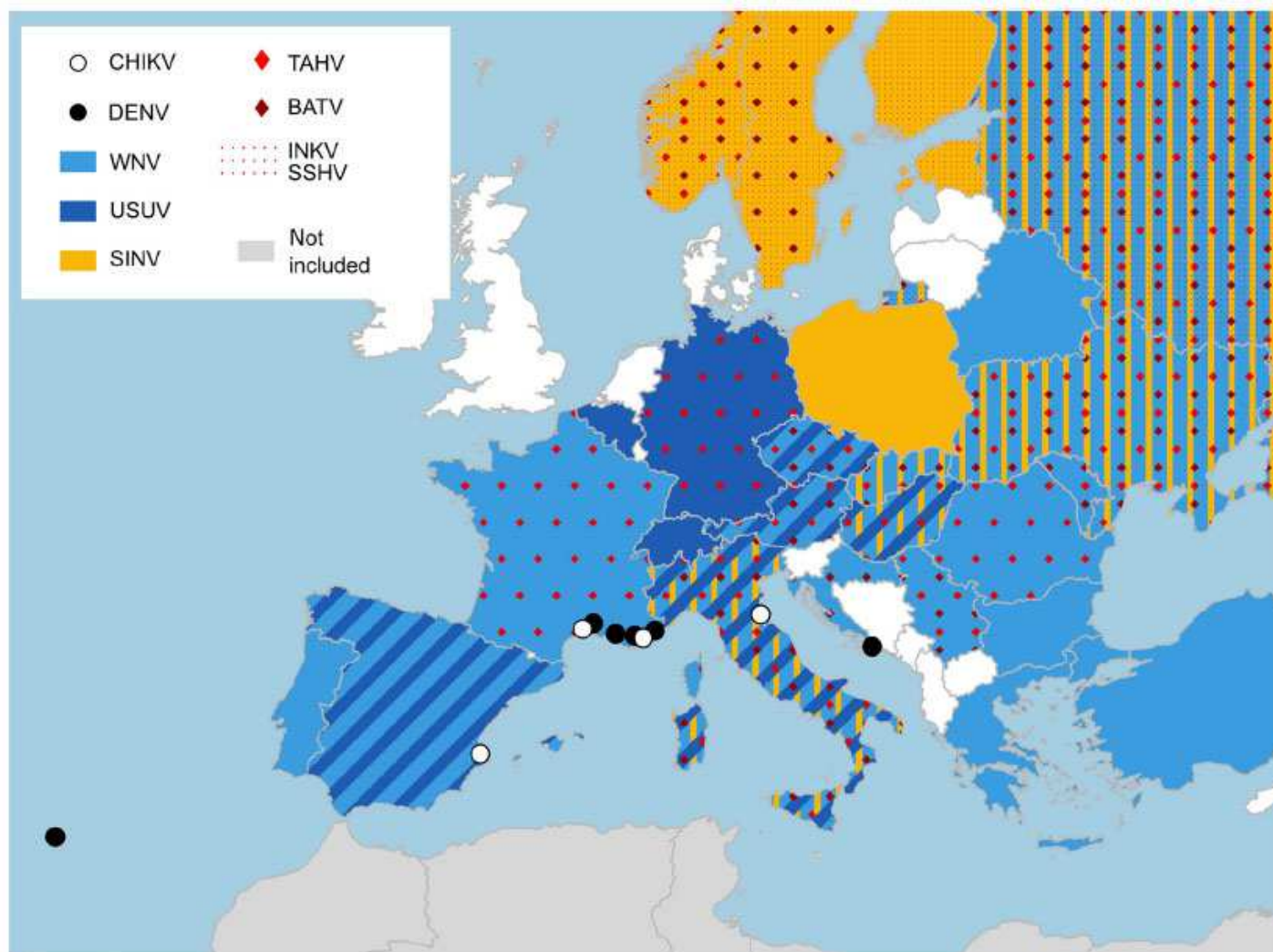


Catture di flebotomi con
trappola attrattiva a CO_2





Principali arbovirus trasmessi dalle zanzare in Europa



CHIKV, Chikungunya virus; DENV, Dengue virus; WNV, West Nile virus; USUV, Usutu virus; SINV, Sindbis virus; TAHV, Tahyna virus; BATV, Batai virus; INKV, Inkoo virus; SSHV, Snowshoe Hare virus.



Casi autoctoni di malattie trasmesse da zanzare segnalati in Europa



Disease	Location	Year	Human cases	Involved mosquito
Chikungunya	Castiglione, Emilia-Romagna, Italy	2007	205	<i>Aedes albopictus</i> ⁶⁶
	Frejus, Department of Var, France	2010	2	<i>Aedes albopictus</i> ⁶⁷
	Montpellier, France	2014	12	<i>Aedes albopictus</i> ⁶⁸
	Gandía, Spain	2015	1	<i>Aedes albopictus</i> ⁷²
Dengue	Nice, France	2010	2	<i>Aedes albopictus</i> ^{69,70}
	Peljesac Peninsula, Croatia	2010	2	<i>Aedes albopictus</i> ⁶¹
	Funchal, Madeira, Portugal	2012–2013	1,080	<i>Aedes aegypti</i> ⁶⁴
	Departement of Bouches du Rhône, France	2013	1	<i>Aedes albopictus</i> ⁶⁸
	Departement of Var, France	2014	2	<i>Aedes albopictus</i> ⁶⁸
	Departement of Bouches du Rhône, France	2014	2	<i>Aedes albopictus</i> ⁶⁸
	Nîmes, Departement du Gard, France	2015	6	<i>Aedes albopictus</i> ⁶⁸

Da Calzolari 2016 Reports in Parasitology



Competenza vettoriale *Aedes albopictus*

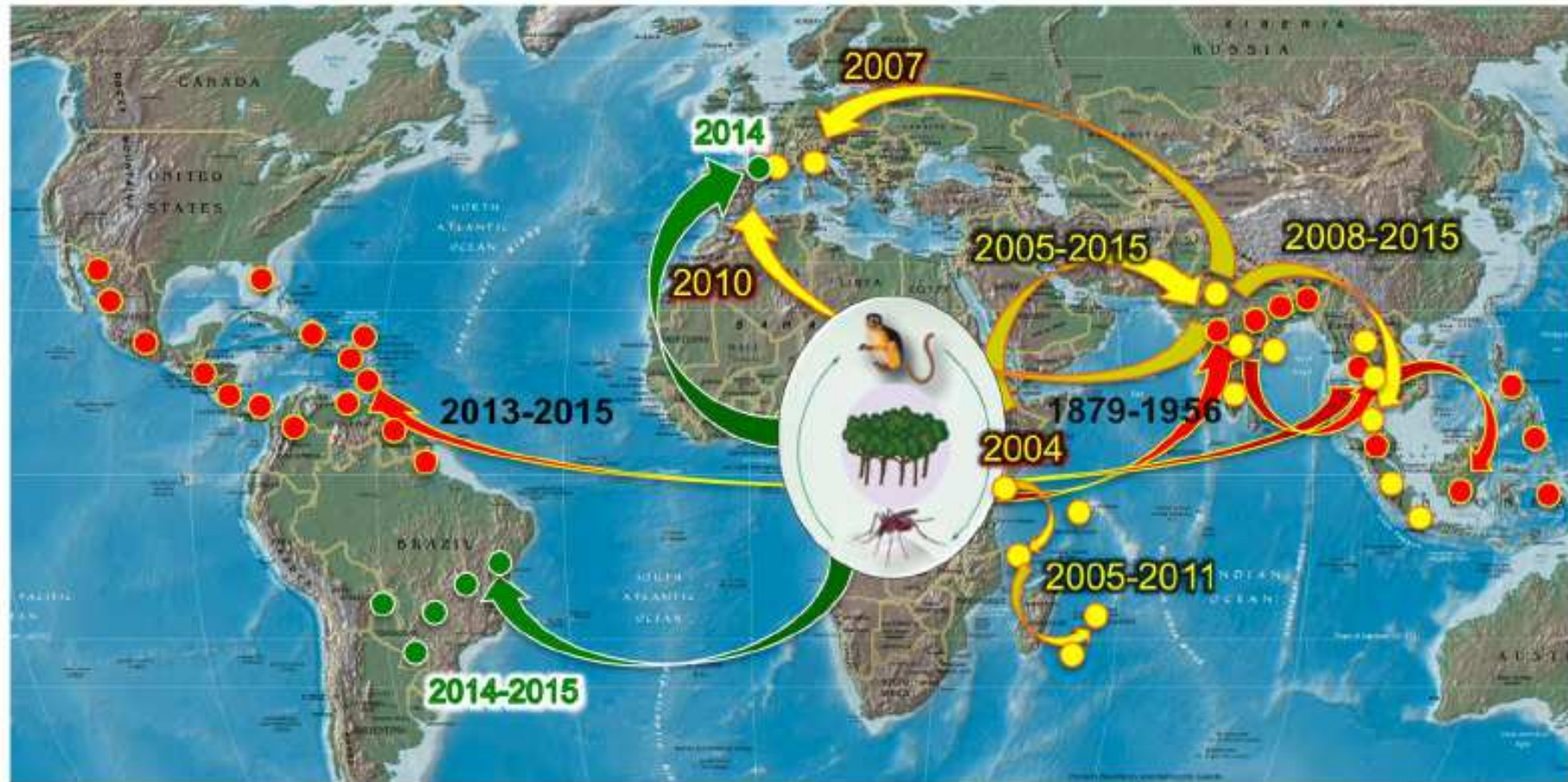


	Infezione	Trasmissione		Infezione	Trasmissione
FLAVIVIRIDAE			BUNYAVIRIDAE		
Dengue 1,2,3,4	+++	+++	LaCrosse	+++	++
Febbre gialla	++	++	Jamest. Canyon	+++	+
St. Louis E.	+	+	Keystone	+++	-
West Nile	++	++	Oropouche	+	-
Zika	++	++	Potosi	+	+
Chikungunya	+++	+++	Rift Valley Fever	++	+
TOGAVIRIDAE			Trivittatus	+	-
Eastern Equine E.	+++	++	REOVIRIDAE		
Western Equine E.	+++	+++	Orungo	+(?)	+(?)
Venez. Equine E.	+++	++			
Ross River	++	++			
Mayaro	++	++			
Chikungunya	+++	+++			
Sindbis	++	++			

+++ alta; ++ moderata; + bassa; - negativa; (?) livello non determinato



Chikv



ECSA lineage, Asian lineage, Indian Ocean Lineage

Fig. 3. Map showing the known historic spread of Chikungunya virus based on phylogenetic reconstructions (Lanciotti and Valadere, 2014; Volk et al., 2010; Tsetsarkin et al., 2014, 2011b), as well as recent introductions (http://www.ecdc.europa.eu/en/press/news/_layouts/forms/News_DispatchForm.aspx?List=8db7286c-fe2d-476c-9133-18f-f4cb1b568&ID=1096) Nunes et al. (2015). Green dots, arrows and years indicate the East/Central/South African (ECSA) lineage, Red dots, arrows and years indicate the Asian lineage, and yellow dots, arrows and years indicate the Indian Ocean lineage (IOL).

from Weaver and Forrester



ITALIA: FOCOLAI AUTOCTONI DI INFEZIONE DA VIRUS CHIKUNGUNYA (aggiornato al 13 ottobre 2017)



Mappa dal report ECDC



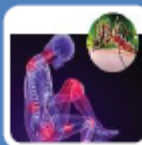
358 Casi notificati totali:

297 Regione Lazio
54 Regione Calabria
4 Regione Emilia-Romagna
1 Regione Marche
2 Paesi Europei (Francia/Germania)



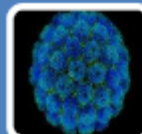
183 casi confermati totali:

170 Regione Lazio (Anzio, Roma e Latina)
9 Regione Calabria (Guardavalle marina)
1 Regione Emilia-Romagna con legame epidemiologico Anzio
1 Regione Marche con legame epidemiologico Anzio
1 Francia con legame epidemiologico Anzio
1 Germania con legame epidemiologico Roma

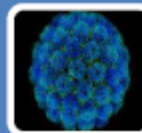


175 casi probabili totali:

127 Regione Lazio (Anzio, Roma e Latina)
45 Regione Calabria (Guardavalle marina)
3 Regione Emilia-Romagna con legame epidemiologico Guardavalle marina



168 (47 %) MASCHI
190 (53 %) FEMMINE
Età mediana: **54 anni** (range: 0-93 anni)



Gravità dell'infezione
Ospedalizzati **24 (6 %)**
Deceduti **1 (0.28 %)**



Chikv in Italia



RAPID RISK ASSESSMENT

Clusters of autochthonous chikungunya cases in Italy, first update – 9 October 2017

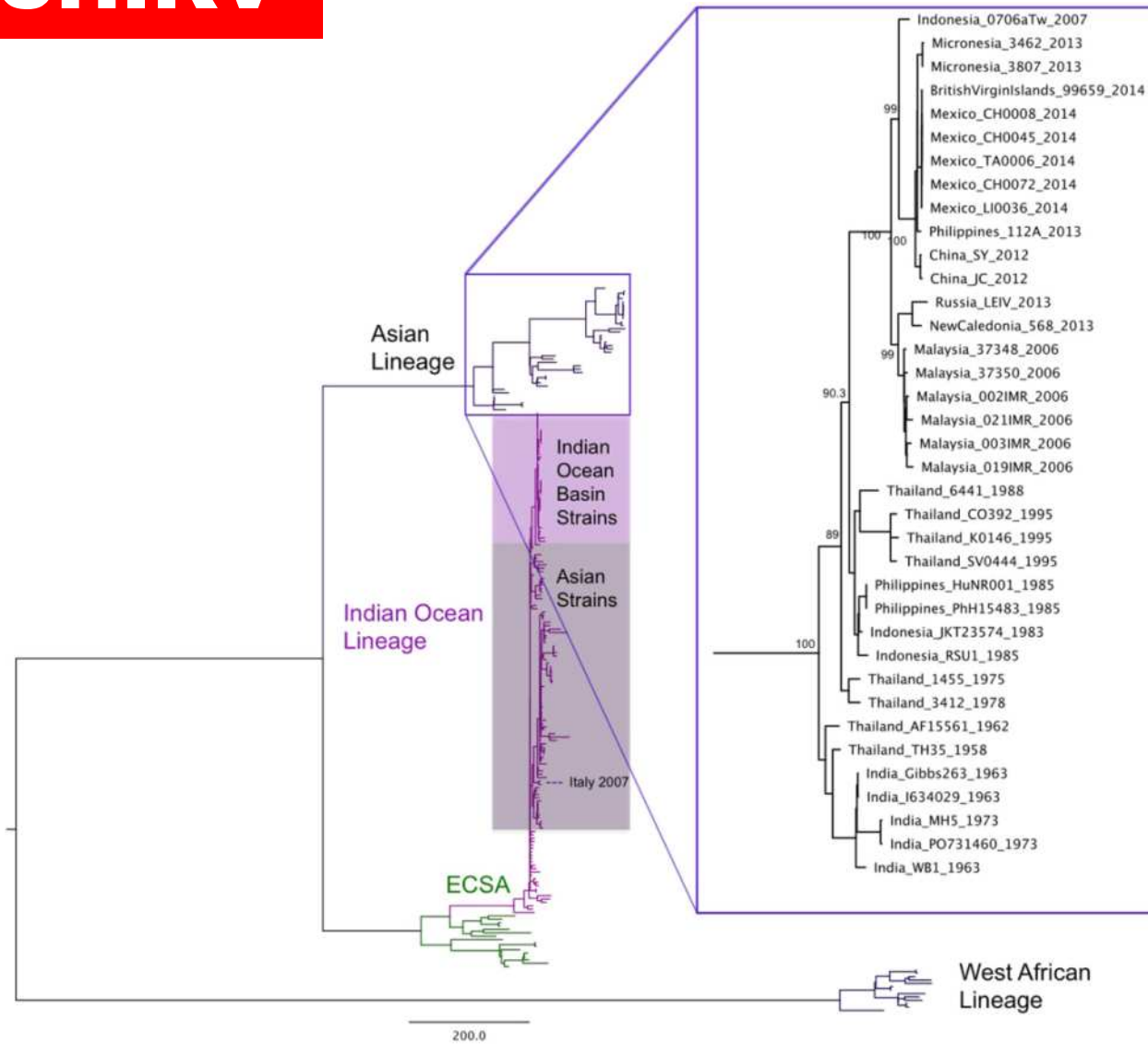
Figure 1. Distribution of chikungunya autochthonous cases in Italy, July to 3 October 2017

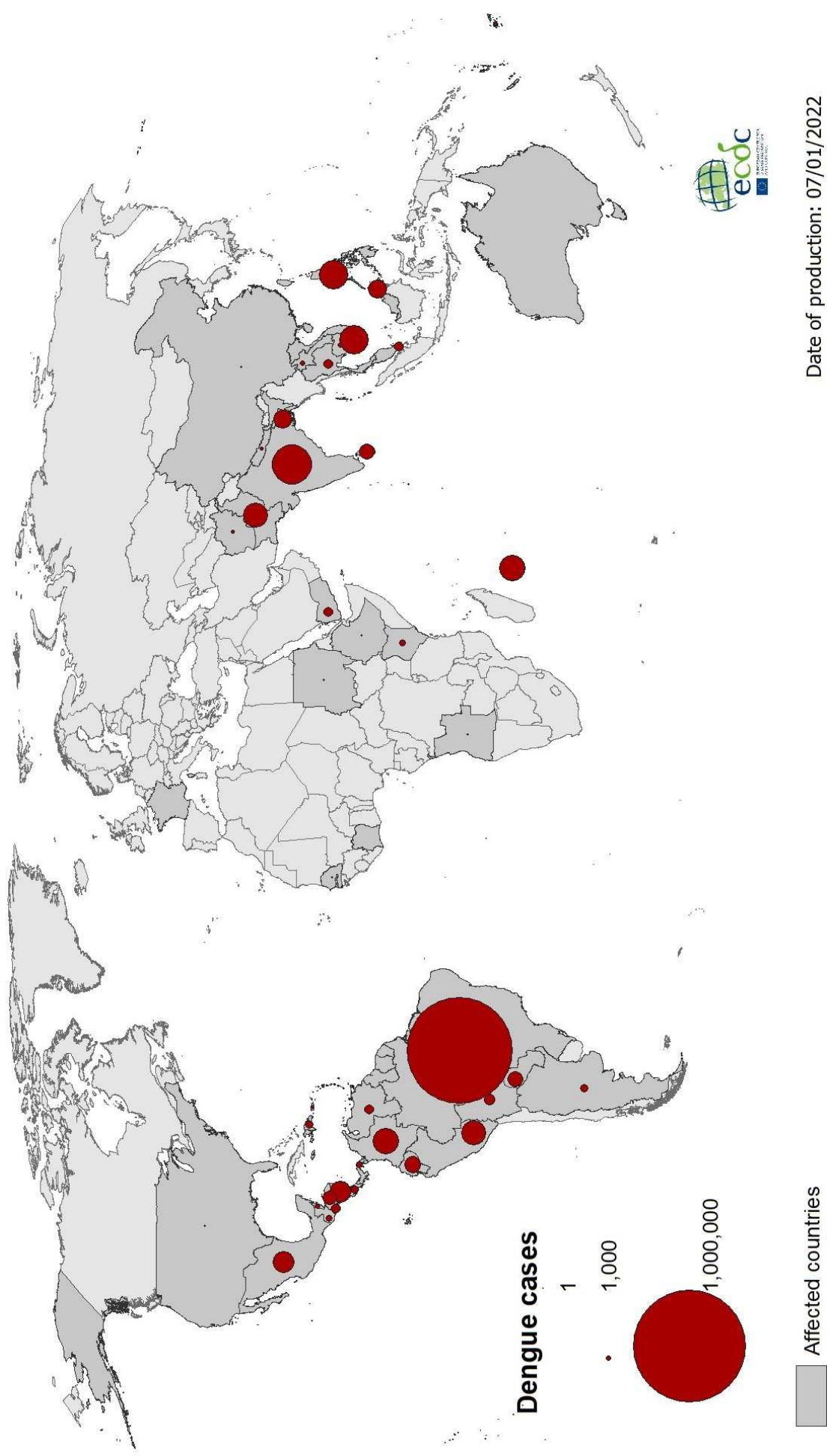


Dal report ECDC

As of 4 October, Italy has reported 239 chikungunya cases in the Lazio region (146 confirmed and 93 probable) and six confirmed autochthonous cases among 55 reported cases in the city of Guardavalle Marina, Calabria region. Several probable and confirmed cases were reported in other regions of Italy (i.e. Emilia-Romagna, Marche) [25] and other EU Member States (France and Germany). All were epidemiologically linked to Anzio, Rome or Guardavalle Marina. This brings the number of reported cases in Italy to 298 cases.

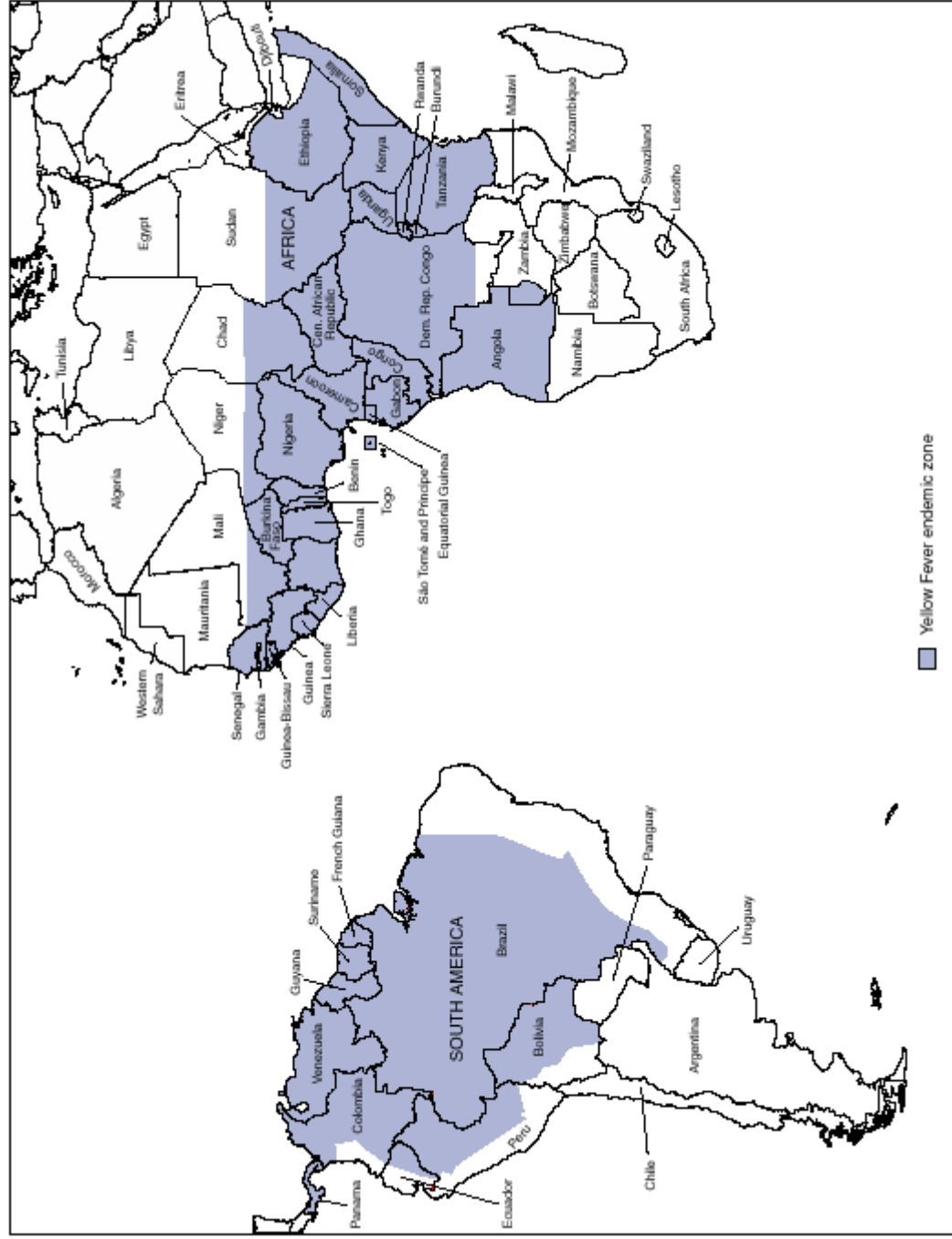
CHIKV





Date of production: 07/01/2022

FIGURE 1. Yellow Fever endemic zones





Tahyna



Aedes vexans, Ochlerotatus caspius, Culex spp

Lagomorfi, roditori, insettivori (ricci)

Uomo, pipistrelli

**VIREMIA SOPRATTUTTO NEI GIOVANI LAGOMORFI
(LEPRI), RICCI, RODITORI, CARNIVORI, SUINI**

Sintomi simil influenzali “Valtice fever” (febbre,
malessere, congiuntivite, faringite, nausea,
anoressia, meningite, non letale)

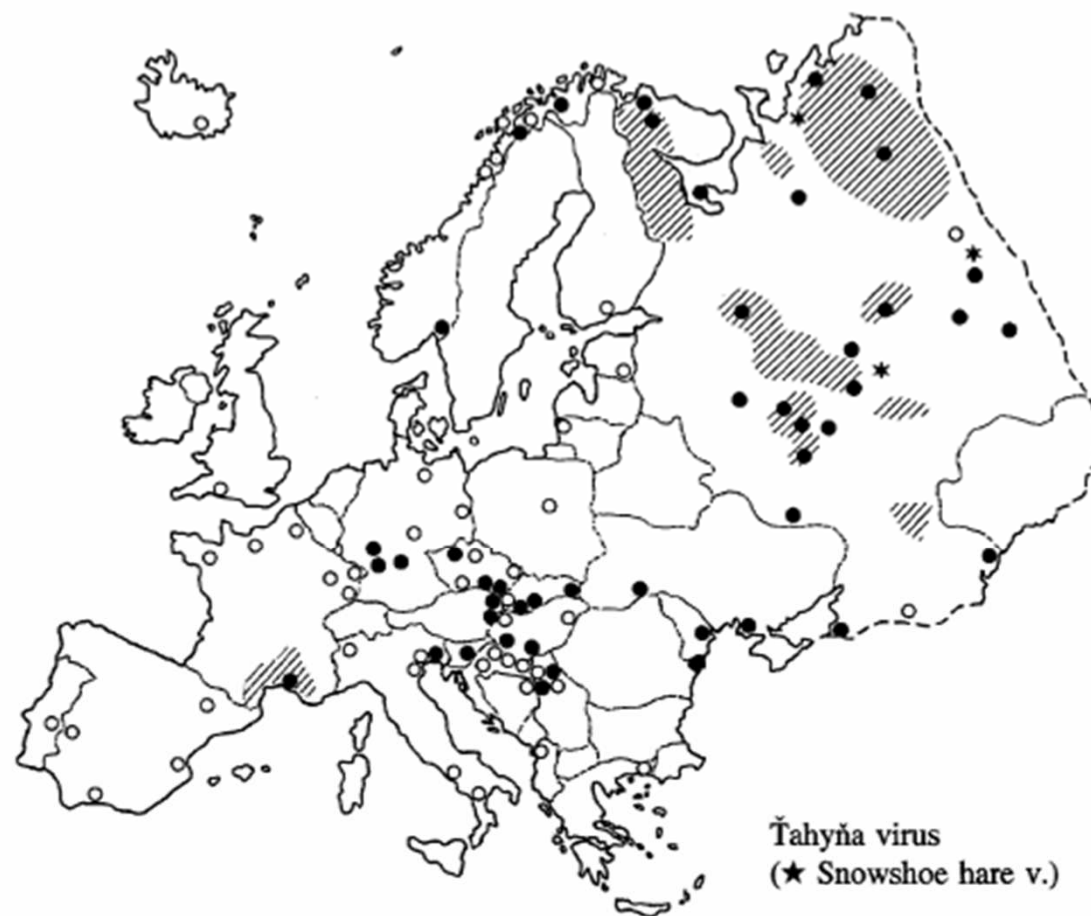


Fig. 3 Geographic distribution of morbilliviruses in Europe. Explanation: *black points*, the virus isolation; *white circles and hachures*, specific antibodies detected



Tahyna (WNV USUV) in Emilia-Romagna

Arbovirus in Emilia-Romagna

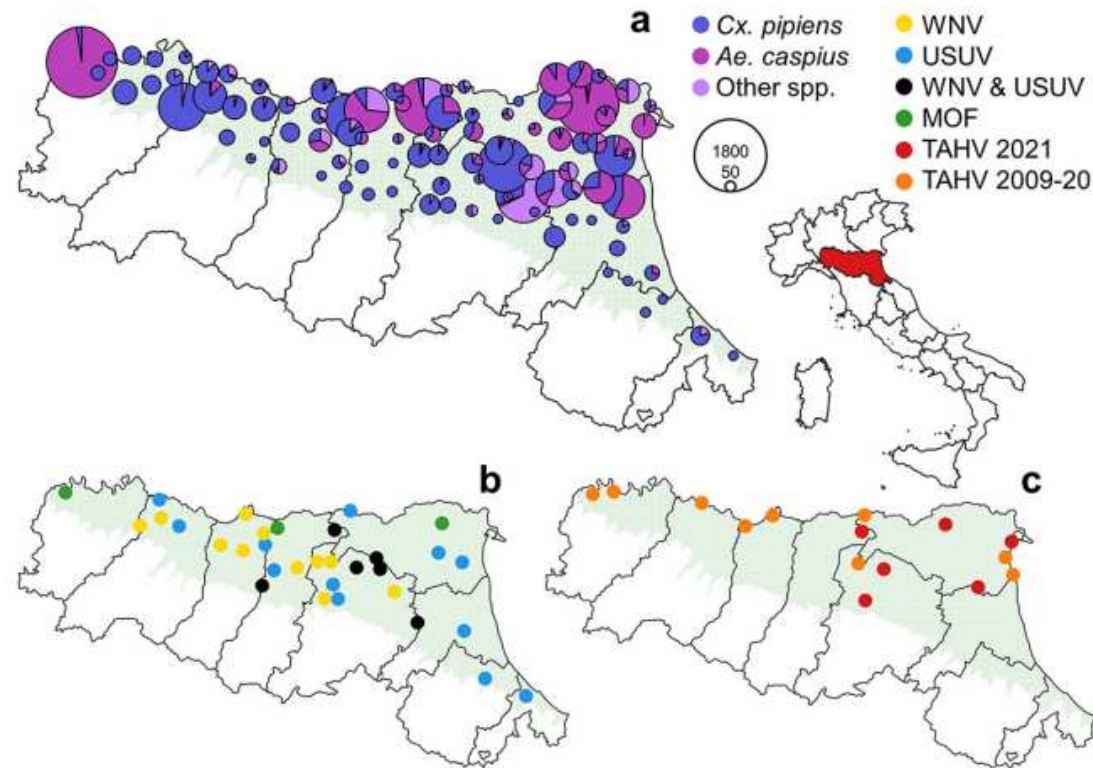


FIG 1 Map of Emilia-Romagna with reference to the location of the region in Italy and surveyed area (green) showing (a) the number of mosquitoes collected at the different sites in 2021 (diameter proportional to the number of mosquitoes collected); (b) the sampling sites of flavivirus positive pools in 2021; (c) the sampling sites of Tahyna virus positive pools in 2021 and in previous years. The maps were produced with the free software QGIS (available at <https://www.qgis.org/en/site/index.html>, accessed on August 8, 2022).



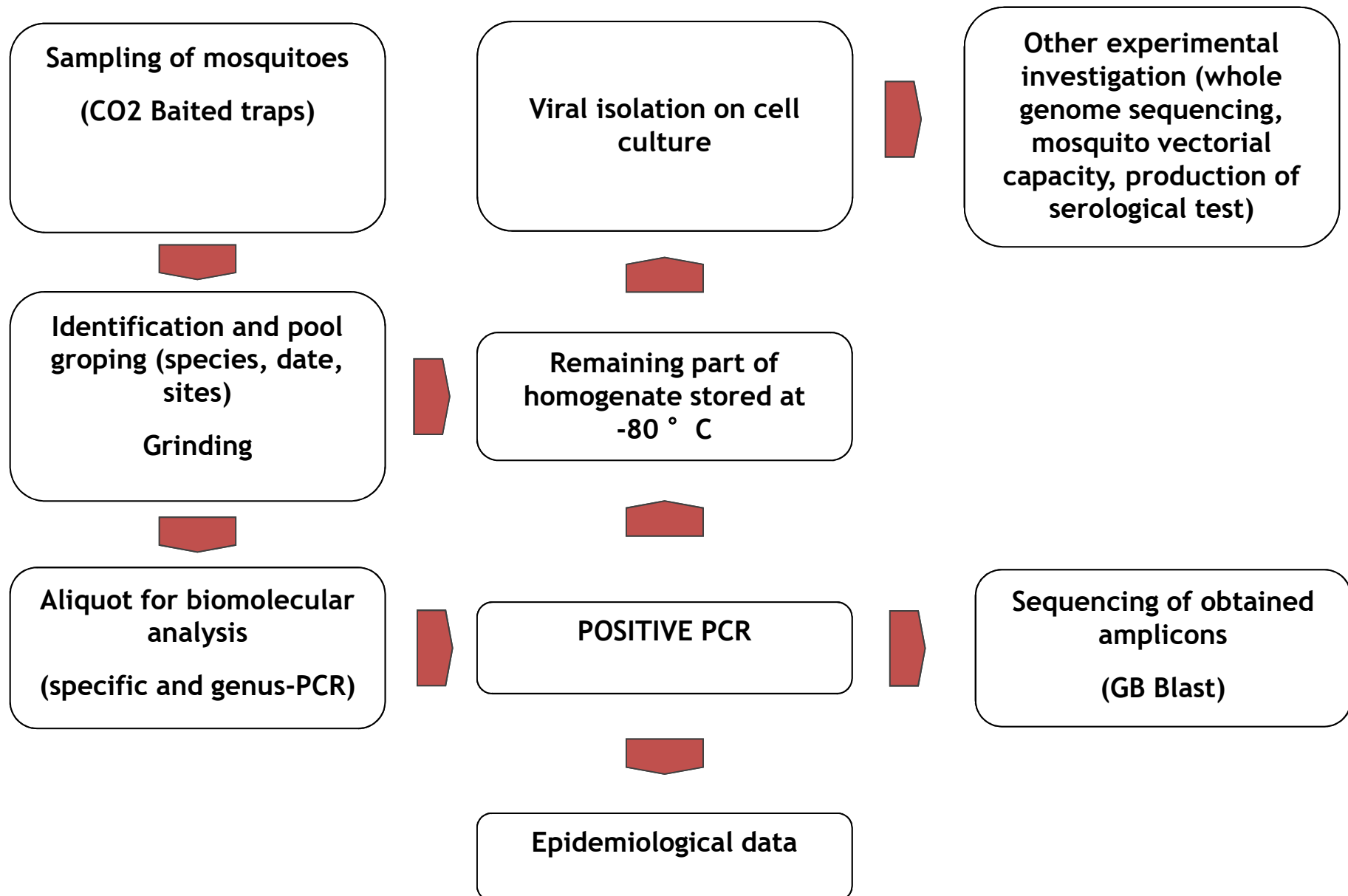
Fig. 5 Geographic distribution of moboviruses in Europe. Explanation: *black points*, the virus isolation; *white circles and hachures*, specific antibodies detected



- Trappole attrattive in siti georeferenziati attivate qper una notte (dalle 18:00 alle 9:00 del giorno successivo).
- Suddivisione degli insetti catturati per specie (o genere), sito e data di cattura.
- Pool “spappolati” e sottoposti ad analisi biomolecolari, pannello di PCR.
- Conferma dei pool positivi tramite sequenziamento (per le PCR di genere).



Insetto	PCR
Flebotomi	Tosv, Leish
Zanzare	WNV, USUV, Pan-flavi, Pan-orthobunya



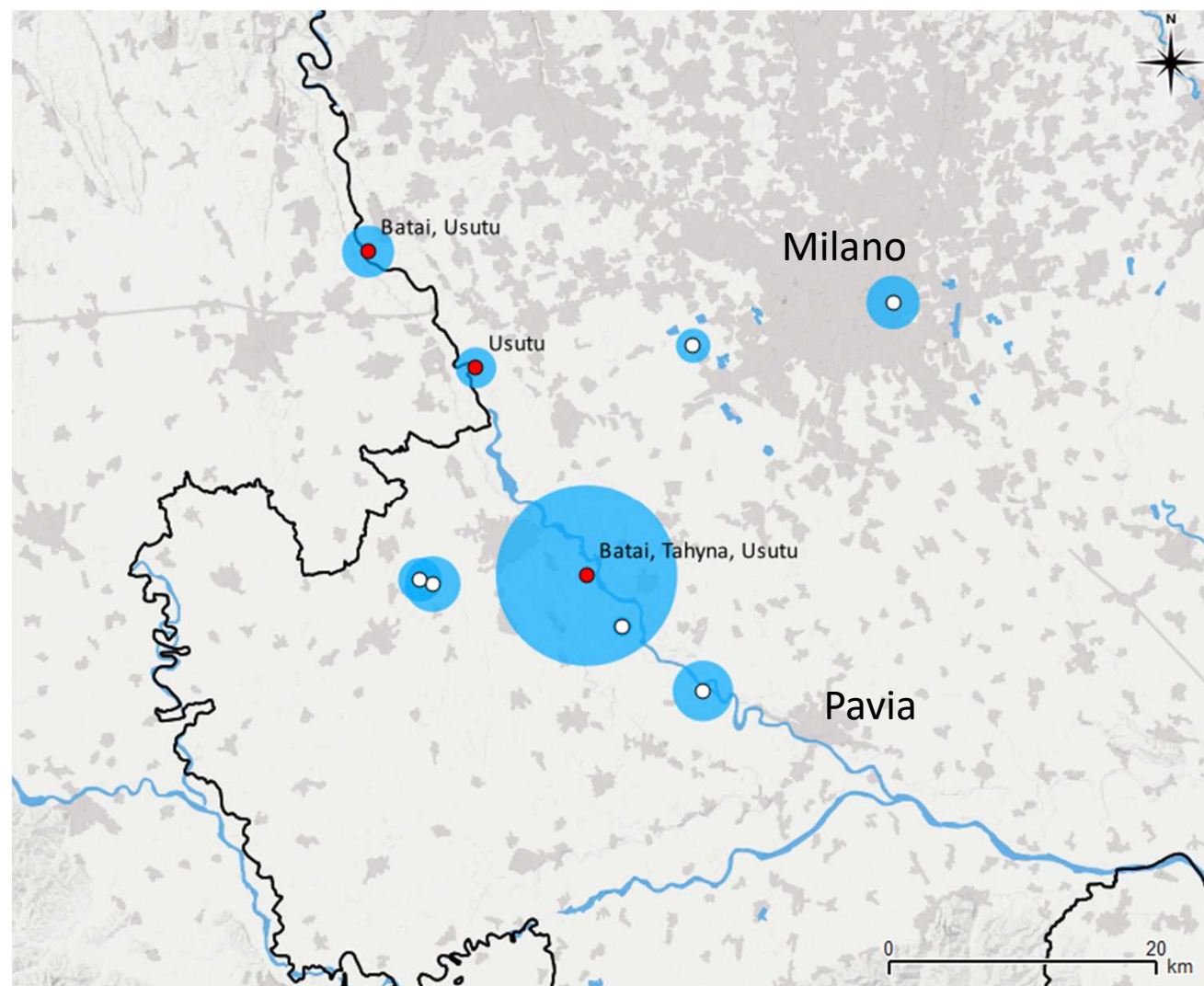


Sorveglianza Parco del Ticino



Virus	positive pools	species	years	month
USUTU	3	<i>Culex pipiens</i>	2009- 2011	August- September
BATAI	3	<i>Culex pipiens</i> (2), <i>Anopheles maculipennis s.l.</i> (1)	2009- 2011	July
TAHYNA	2	<i>Ochlerotatus caspius</i> , <i>Aedes vexans</i>	2009- 2010	July

From these preliminary results detected viruses seem to have different seasonality:
August September for USUV (Flavivirus). More precocious circulation for BATV and
TAHV (Orthobunyavirus)



Circoli azzurri proporzionali al numero di zanzare catturate

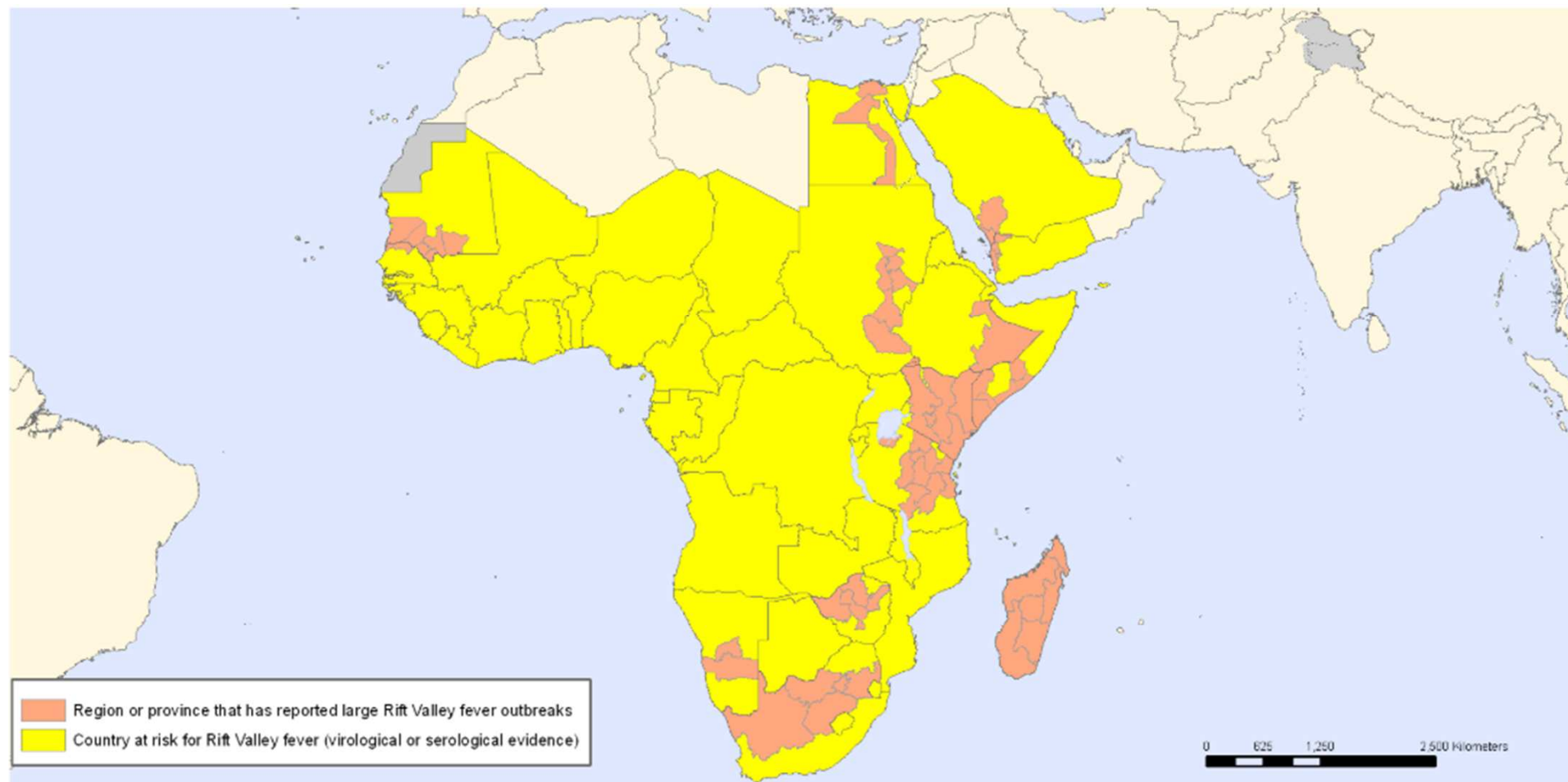


JAPANESE ENCEPHALITIS





RVF



The boundaries and names shown and the designations used on this map do not imply the expression of any opinion whatsoever on the part of the World Health Organization concerning the legal status of any country, territory, city or area or of its authorities, or concerning the delimitation of its frontiers or boundaries. Dotted lines on maps represent approximate border lines for which there may not yet be full agreement.

Data Source: Global Alert and Response Department
World Health Organization
Map Production: Public Health Information
and Geographic Information Systems (GIS)
World Health Organization



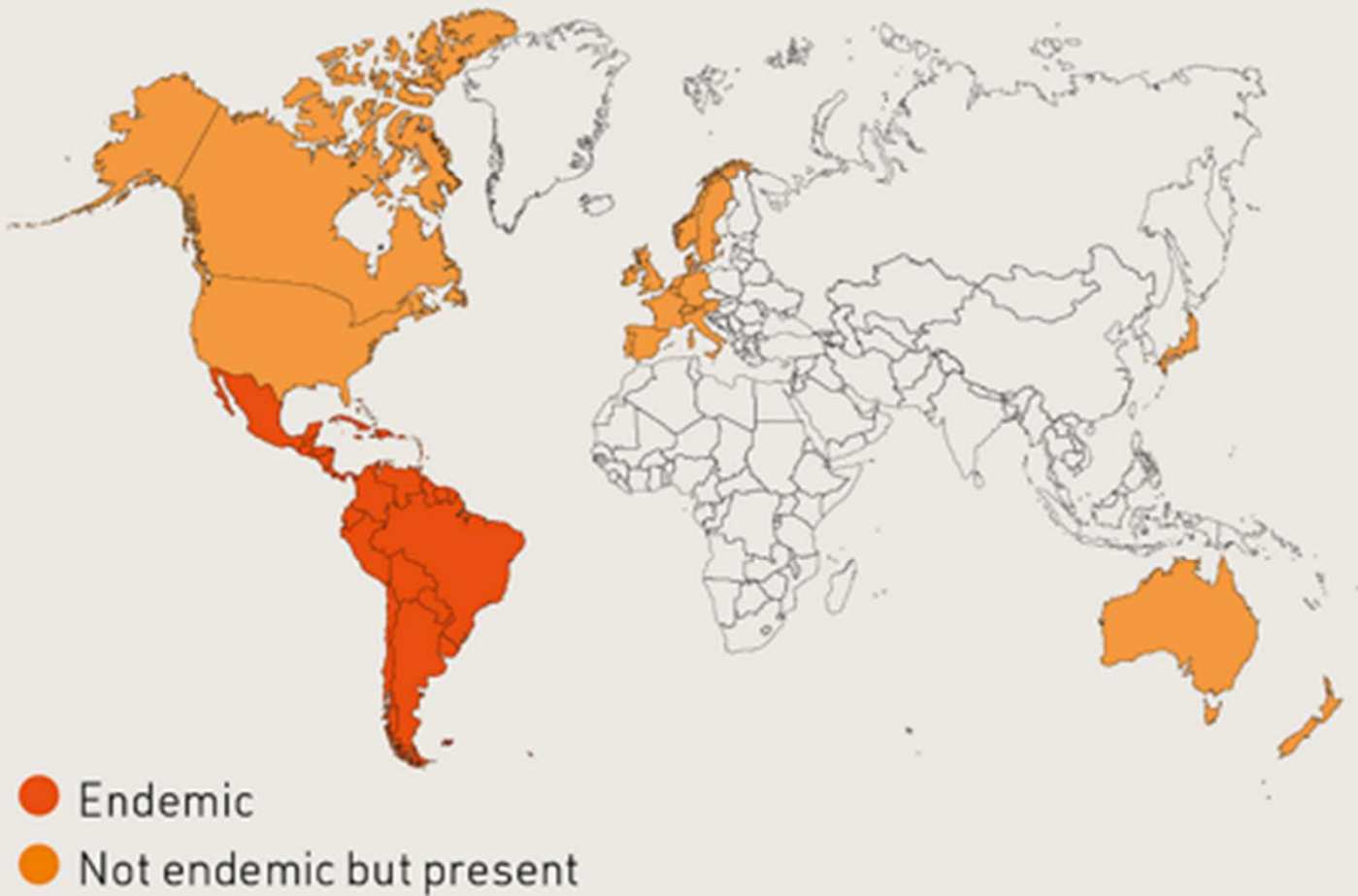
© WHO 2009. All rights reserved



Chagas



ENDEMIC IN 21 LATIN AMERICAN COUNTRIES





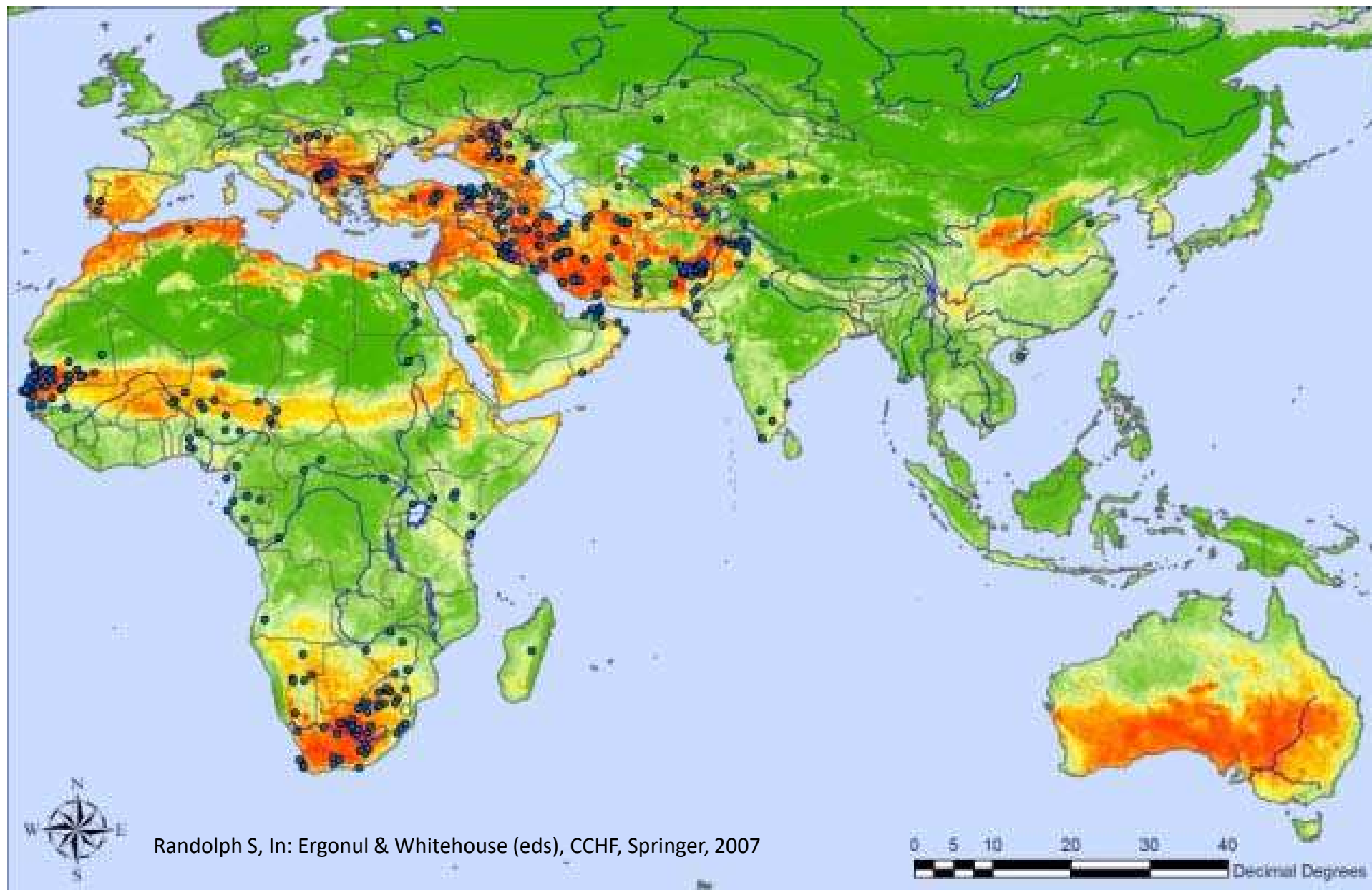
Crimean-Congo Haemorrhagic Fever



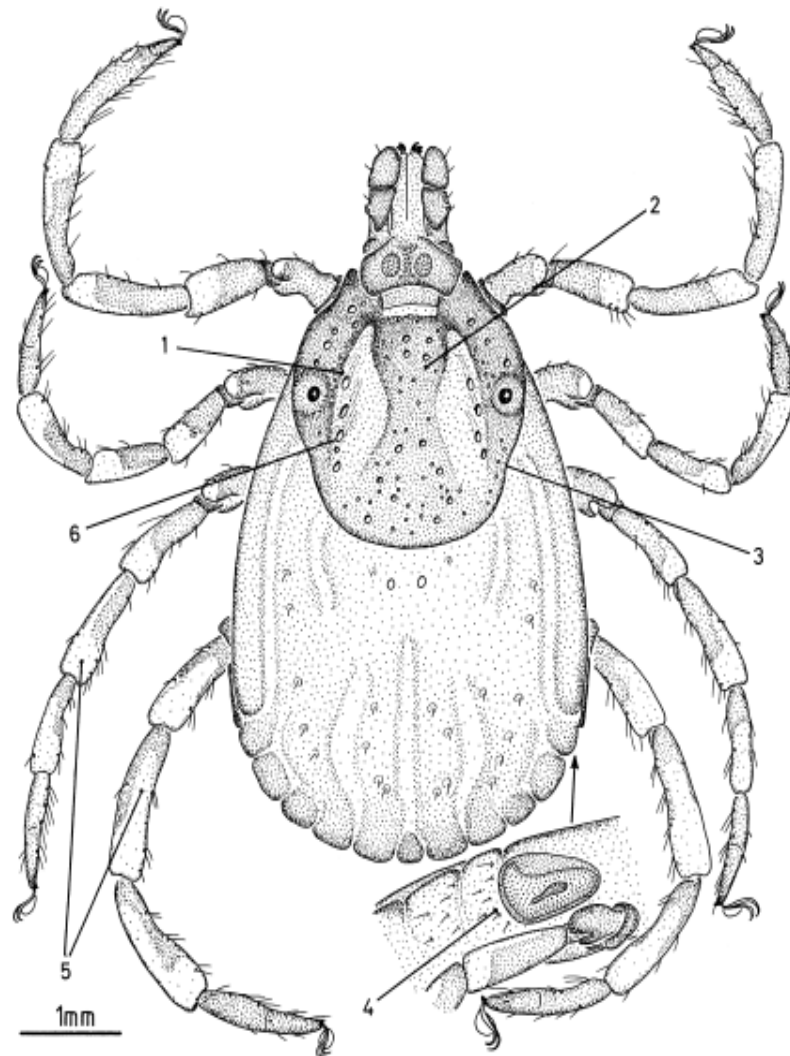
- Crimean-Congo haemorrhagic fever (CCHF) è un'infezione virale presente in Africa, Asia, sud-est Europa e Medio Oriente.
- L'agente eziologico, CCHF virus, appartiene al genere *Nairovirus*, famiglia *Bunyaviridae*
- Il nome del virus è legato alla prima descrizione clinica della malattia in Crimea nel 1944 e al primo isolamento virale in Congo nel 1956
- Malattia nell'uomo molto grave con alto rischio di infezioni nosocomiali e alta letalità. Periodo d'incubazione: 1–7 giorni (media 3–5).
- Categorie a rischio:
 1. Allevatori, veterinari e macellatori in aree endemiche. Le carni infette non possono essere fonte d'infezione (inattivazione del virus dall'acidificazione post-macellazione; non sopravvive alla cottura).
 2. Personale sanitario in contatto con pazienti con forma emorragica senza alti livelli di biosicurezza
 3. In aree endemiche le attività all'aperto aumentano il rischio di esposizione al morso di zecca



CCHF: the occurrence of the disease is linked to the geographical distribution of its hard tick vectors, mostly from the *Hyalomma* genus



Randolph S, In: Ergonul & Whitehouse (eds), CCHF, Springer, 2007



La zecca (genere *Hyalomma*) è serbatoio del virus

- Zecche esofile a 2 ospiti: stadi immaturi si nutrono su piccoli mammiferi e uccelli che si nutrono a terra, gli adulti si nutrono su grossi mammiferi sia domestici sia selvatici.
- CCHFV si trasmette per via transtadiale, transovarica, venerea e co-feeding
- Una zecca infetta riesce a trasmettere il virus ad un ospite anche dopo essere rimasta 10 mesi a 4° (overwintering)



CCHFV e zecche

CCHF-associated tick species

<i>Hyalomma anatolicum anatolicum</i> ■■■	<i>Ixodes (Ixodes) ricinus</i> ^b ■■
<i>Hyalomma anatolicum excavatum</i> ■	<i>Haemaphysalis punctata</i> ■■■
<i>Hyalomma dromedarii</i> ■■	<i>Haemaphysalis parva</i> ■
<i>Hyalomma detritum detritum</i> ■■	<i>Dermacentor (Dermacentor) marginatus</i> ^{b c} ■■
<i>Hyalomma marginatum marginatum</i> ^a ■■■	<i>Dermacentor niveus</i> ■
<i>Hyalomma marginatum turanicum</i> ■■	<i>Dermacentor daghestanicus</i> ■
<i>Hyalomma marginatum rufipes</i> ■■	<i>Rhipicephalus (Dignus) bursa</i> ^{a c} ■■
<i>Hyalomma impeltatum</i> ■■	<i>Rhipicephalus (Rhipicephalus) pumilio</i> ■■
<i>Hyalomma nitidum</i> ■	<i>Rhipicephalus (Rhipicephalus) rossicus</i> ■■
<i>Hyalomma truncatum</i> ■	<i>Rhipicephalus (Rhipicephalus) sanguineus</i> ^a ■■■
<i>Hyalomma marginatum impressum</i> ■	<i>Rhipicephalus (Rhipicephalus) turanicus</i> ■■
	<i>Rhipicephalus (Lamellicauda) pulchellus</i> ■
	<i>Rhipicephalus evertsi evertsi</i> ■■
	<i>Rhipicephalus guilhoni</i> ■
<i>Argas persicus</i> ■■■	<i>Rhipicephalus appendiculatus</i> ■
<i>Argas lahorensis</i> ■	<i>Boophilus decoloratus</i> ■
	<i>Boophilus microplus</i> ■■
	<i>Boophilus annulatus</i> ^a ■■■
	<i>Amblyomma variegatum</i> ■

Africa ■
 Asia ■
 Europe ■

a. Bulgaria
 b. Romania
 c. Greece



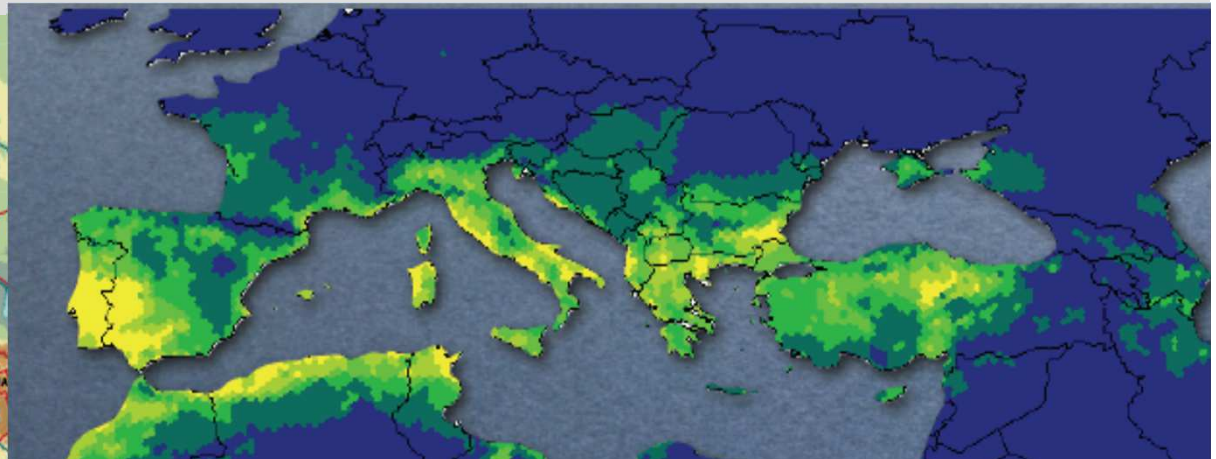
H. marginatum (femmina)

Trasmissione
verticale
dimostrata

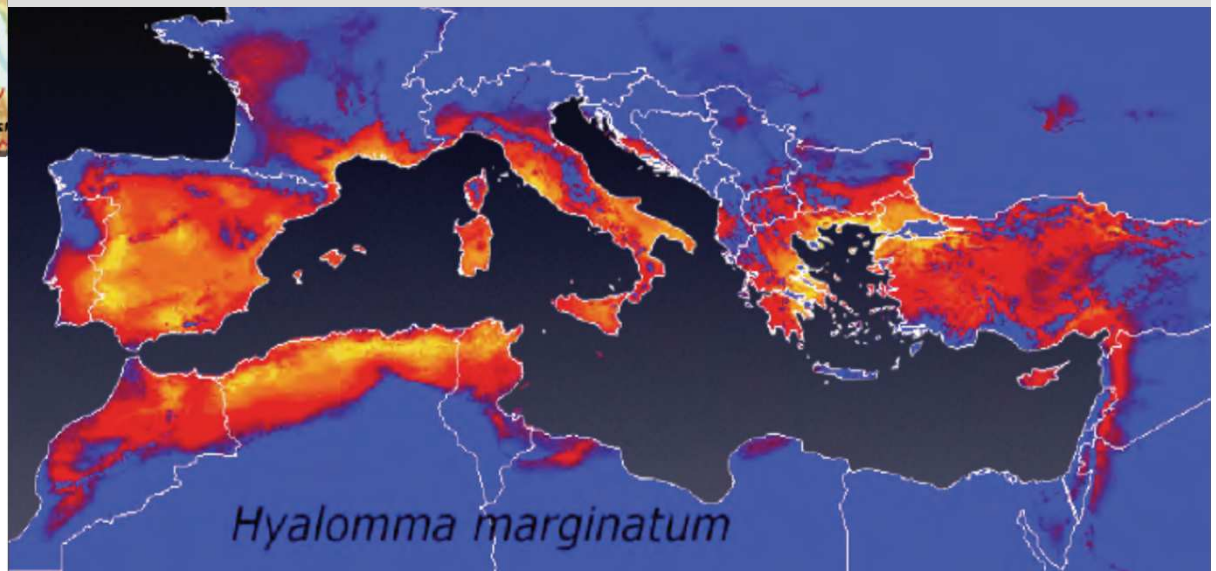
Cambiamenti climatici e rischio d'introduzione in Europa



Figure 9: The main avian migratory routes from Africa to Europe in Spring



Maximum presence and activity recorded at high temperatures and low humidity (around 30°C and 30-35% humidity), and being almost absent from September to December. Climate change might modify this current pattern of distribution, i.e. if temperatures and humidity change, *Hyalommas* might move northwards.





Cambiamenti climatici e rischio d'introduzione in Europa



Overwintering

- La zecca (genere *Hyalomma*) è serbatoio del virus
- Una zecca infetta riesce a trasmettere il virus ad un ospite anche dopo essere rimasta 10 mesi a 4°
- **Ruolo degli uccelli**
- Non sviluppano viremia
- Uccelli inoculati con CCHFV non sviluppano viremia rilevabile, ma le larve che si nutrono su di essi si infettano e sono in grado di infettare un coniglio nelle generazioni successive (zeller et al. 1994)

Hyalomma marginatum in nord
Italia



Grazie per l'attenzione



ISTITUTO ZOOPROFILATTICO SPERIMENTALE
DELLA LOMBARDIA E DELL'EMILIA ROMAGNA
"BRUNO UBERTINI"
ENTE SANITARIO DI DIRITTO PUBBLICO

Sede Centrale Brescia
Via Bianchi, 9 - 25124 Brescia - Italy
T. +39 030 2290.1 - F. +39 030 2425251
info@izsler.it - www.izsler.it