

# JN

25<sup>es</sup> Journées  
Nationales  
d'Infectiologie

**DEAUVILLE**  
et la région Normandie

du mercredi 12 au vendredi 14 juin 2024



# Découverte de nouvelles espèces de mammifères sauvages potentiels réservoir de la fièvre Q en Amazonie



Loïc Epelboin

Unité des Maladies Infectieuses et Tropicales  
Centre Investigation Clinique Guyane CIC Inserm 1424

Centre Hospitalier de Cayenne

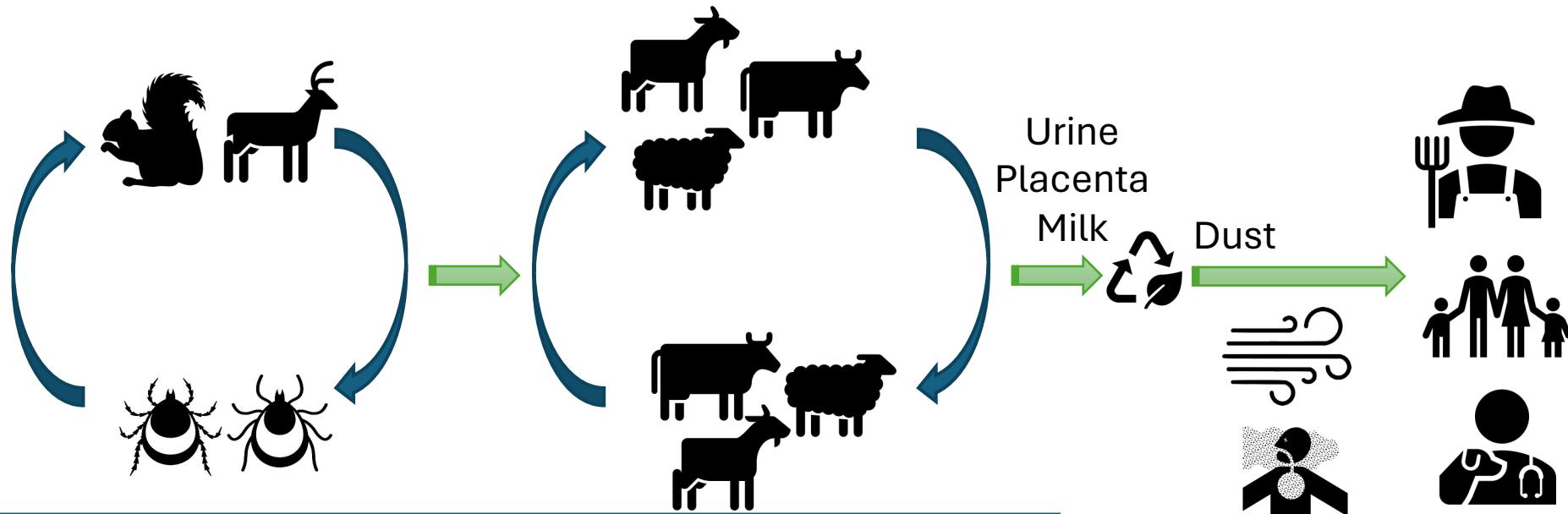
Journées nationales d'Infectiologie – 13 juin 2024



"Joindez l'Amazonie et la Guyane : Animaux, Ressources et Sciences"



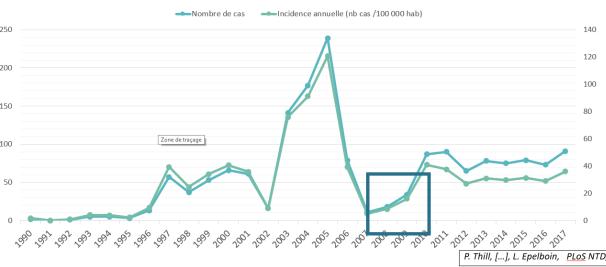
# Epidemiological cycle of *Coxiella burnetii*



- ⇒ Inhalation of aerosolized dust from farms ++
  - ⇒ Parturition products ++ (amniotic fluid, placenta) or wool
  - ⇒ Transport of infectious aerosols, sometimes by wind over several kilometers
- ⇒ Also reported: ingestion of milk, tick bites, exposure to animal products in the cosmetics industry.

- ✓ High-risk professions
  - ✓ Farmers
  - ✓ Veterinarians
  - ✓ Slaughterhouse workers
  - ✓ Ecotourism

## Incidence of Q fever in French Guiana 1990-2017



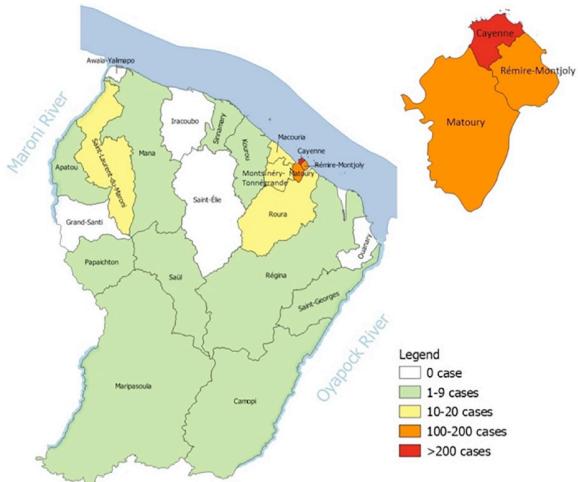
# French Guiana = a very particular epidemiological feature

- Stable  $25-40 / 10^5$  inhab/year 2010-2017
- Incidence France  $\sim 0,5 / 10^5$  inhab/year

Highest incidence rate in the world

A unique strain  
MST17 / Cb  
175

- Only genotype found in French Guiana
- Only found in French Guiana
- More virulent strain : in vitro, in silico, in vivo
- Pulmonary tropism



- French Guiana >> rest of Latin America, including Amazonia
- Cayenne and surroundings >> rest of French Guiana

A very particular geographic distribution

- No evident link with cattle
- Reservoir in the wildlife?

# Which animal reservoir in French Guiana?

*Pommier de Santi, Epelboin, et al, Bull Acad Vet France, 2016*

Espèces	Méthodes	Prévalence	Références et observations	Espèces	Méthodes	Prévalence	Références et observations
Bovins	Fixation du complément (FC)	1,7% (6/355)	François et al. 1997	Chats	FC	0% (0/6)	Gardon et al. 2001
	ELISA	0% (0/179)	Debin, 2007		IFI	0% (0/10)	Données non publiées, 2016*
Ovins	FC	0% (0/200)	François et al. 1997	Rongeurs	IFI	3,4% (4/117)	Gardon et al. 2001
	ELISA	0% (0/37)	Debin, 2007		PCR	0% (0/117)	Titres élevés pour 4 rats épineux
Caprins	FC	0% (0/500)	François et al. 1997	Rongeurs	qPCR IS1111 Foie	0% (0/27)	Données non publiées, 2013* Rongeurs de la région de Roura 1 rat épineux avec Ct>35
	ELISA	0% (0/16)	Debin, 2007		qPCR IS1111 Jus musculaire	3,2% (1/31)	Données non publiées, 2013* 1 capybara positif ; 1 capybara avec Ct>35
Porcs	FC	0% (0/25)	Gardon et al. 2001	Suidés sauvages	qPCR IS1111 Jus musculaire	0% (0/38)	Données non publiées, 2013* 3 pécaries avec Ct>35»
	ELISA	«1,9% (2/103) dont 2 douteux»	Debin, 2007		IFI	11,9% (5/42)	Gardon et al. 2001
Chevaux	ELISA	3,4% (3/88) dont 2 douteux	Debin, 2007	Marsupiaux	PCR	0% (0/42)	
Chiens	IFI	5,2% (1/19)	Boni et al. 1998		IFI	0% (0/86)	Gardon et al. 2001
	FC	12,3% (7/57)	Gardon et al. 2001		PCR	0% (0/86)	
	ELISA	20,33% (12/59) dont 6 douteux	Debin, 2007	Chiroptères	qPCR (IS30A) Ecouvillons vaginaux	0% (0/199)	Données non publiées, 2013* Chiroptères du littoral 6 positifs avec Ct>35
	qPCR <sup>†</sup> (IS1111) Ecouvillons vaginaux	5,6% (6/107)	Données non publiées, 2013* 12 positifs avec Ct>35 <sup>‡</sup>		ELISA	0% (0/41)	Données non publiées, 2013*
	qPCR (IS30A) Ecouvillons vaginaux	0% (0/95)	Données non publiées, 2014*				
	Immunofluorescence indirecte (IFI)	3,6% (2/56)	Données non publiées, 2014*	Oiseaux (hirondelles)	IFI	1,4% (1/69)	Gardon et al. 2001
	IFI	1% (1/95)	Données non publiées, 2016*		PCR	0% (0/69)	Prison de Remire
Batraciens				Batraciens	IFI	0% (0/47)	Gardon et al. 2001
					PCR	0% (0/47)	

# Which animal reservoir in French Guiana?

*Pommier de Santi, Epelboin, et al, Bull Acad Vet France, 2016*

Espèces	Méthodes	Prévalence	Références et observations	Espèces	Méthodes	Prévalence	Références et observations
Bovins	Fixation du complément (FC)	1,7% (6/355)	François et al. 1997	Chats	FC	0% (0/6)	Gardon et al. 2001
	ELISA	0% (0/179)	Debin, 2007		IFI	0% (0/10)	Données non publiées, 2016*
Ovins	FC	0% (0/200)	François et al. 1997		IFI	3,4% (4/117)	Gardon et al. 2001
	ELISA	0% (0/37)	Debin, 2007		PCR	0% (0/117)	Titres élevés pour 4 rats épineux
Caprins	FC	0% (0/500)	François et al. 1997	Rongeurs	qPCR IS1111 Foie	0% (0/27)	Données non publiées, 2013* Rongeurs de la région de Roura 1 rat épineux avec Ct>35
	ELISA	0% (0/16)	Debin, 2007		qPCR IS1111 Jus musculaire	3,2% (1/31)	Données non publiées, 2013* 1 capybara positif ; 1 capybara avec Ct>35
Porcs	FC	0% (0/25)	Gardon et al. 2001		qPCR IS1111 Jus musculaire	0% (0/38)	Données non publiées, 2013* 3 pécaries avec Ct>35»
	ELISA	«1,9% (2/103) dont 2 douteux»	Debin, 2007		IFI	11,9% (5/42)	Gardon et al. 2001
Chevaux	ELISA	3,4% (3/88) dont 2 douteux	Debin, 2007	Marsupiaux	PCR	0% (0/42)	
Chiens	IFI	5,2% (1/19)	Boni et al. 1998		IFI	0% (0/86)	Gardon et al. 2001
	FC	12,3% (7/57)	Gardon et al. 2001		PCR	0% (0/86)	
	ELISA	20,33% (12/59) dont 6 douteux	Debin, 2007	Chiroptères	qPCR (IS30A) Ecouvillons vaginaux	0% (0/199)	Données non publiées, 2013* Chiroptères du littoral 6 positifs avec Ct>35
	qPCR <sup>†</sup> (IS1111) Ecouvillons vaginaux	5,6% (6/107)	Données non publiées, 2013* 12 positifs avec Ct>35 <sup>‡</sup>		ELISA	0% (0/41)	Données non publiées, 2013*
	qPCR (IS30A) Ecouvillons vaginaux	0% (0/95)	Données non publiées, 2014*		IFI	1,4% (1/69)	Gardon et al. 2001
	Immunofluorescence indirecte (IFI)	3,6% (2/56)	Données non publiées, 2014*		PCR	0% (0/69)	Prison de Remire
	IFI	1% (1/95)	Données non publiées, 2016*	Oiseaux (hirondelles)	IFI	0% (0/47)	Gardon et al. 2001
					PCR	0% (0/47)	
				Batraciens			

# Which animal reservoir in French Guiana?

*Pommier de Santi, Epelboin, et al, Bull Acad Vet France, 2016*

Espèces	Méthodes	Prévalence	Références et observations	Espèces	Méthodes	Prévalence	Références et observations
Bovins	Fixation du complément (FC)	1,7% (6/355)	François et al. 1997	Chats	FC	0% (0/6)	Gardon et al. 2001
	ELISA	0% (0/179)	Debin, 2007		IFI	0% (0/10)	Données non publiées, 2016*
Ovins	FC	0% (0/200)	François et al. 1997	Rongeurs	IFI	3,4% (4/117)	Gardon et al. 2001
	ELISA	0% (0/37)	Debin, 2007		PCR	0% (0/117)	Titres élevés pour 4 rats épineux
Caprins	FC	0% (0/500)	François et al. 1997		qPCR IS1111 Foie	0% (0/27)	Données non publiées, 2013* Rongeurs de la région de Roura 1 rat épineux avec Ct>35
	ELISA	0% (0/16)	Debin, 2007		qPCR IS1111 Jus musculaire	3,2% (1/31)	Données non publiées, 2013* 1 capybara positif ; 1 capybara avec Ct>35
Porcs	FC	0% (0/25)	Gardon et al. 2001	Suidés sauvages	qPCR IS1111 Jus musculaire	0% (0/38)	Données non publiées, 2013* 3 pécaries avec Ct>35»
	ELISA	«1,9% (2/103) dont 2 douteux»	Debin, 2007		IFI	11,9% (5/42)	Gardon et al. 2001
Chevaux	ELISA	3,4% (3/88) dont 2 douteux	Debin, 2007	Marsupiaux	PCR	0% (0/42)	
Chiens	IFI	5,2% (1/19)	Boni et al. 1998		IFI	0% (0/86)	Gardon et al. 2001
	FC	12,3% (7/57)	Gardon et al. 2001		PCR	0% (0/86)	
	ELISA	20,33% (12/59) dont 6 douteux	Debin, 2007	Chiroptères	qPCR (IS30A) Ecouvillons vaginaux	0% (0/199)	Données non publiées, 2013* Chiroptères du littoral 6 positifs avec Ct>35
	qPCR <sup>†</sup> (IS1111) Ecouvillons vaginaux	5,6% (6/107)	Données non publiées, 2013* 12 positifs avec Ct>35 <sup>‡</sup>		ELISA	0% (0/41)	Données non publiées, 2013*
	qPCR (IS30A) Ecouvillons vaginaux	0% (0/95)	Données non publiées, 2014*				
	Immunofluorescence indirecte (IFI)	3,6% (2/56)	Données non publiées, 2014*	Oiseaux (hirondelles)	IFI	1,4% (1/69)	Gardon et al. 2001
	IFI	1% (1/95)	Données non publiées, 2016*		PCR	0% (0/69)	Prison de Remire
				Batraciens	IFI	0% (0/47)	Gardon et al. 2001
					PCR	0% (0/47)	

# Which animal reservoir in French Guiana?

*Pommier de Santi, Epelboin, et al, Bull Acad Vet France, 2016*

Espèces	Méthodes	Prévalence	Références et observations	Espèces	Méthodes	Prévalence	Références et observations
Bovins	Fixation du complément (FC)	1,7% (6/355)	François et al. 1997	Chats	FC	0% (0/6)	Gardon et al. 2001
	ELISA	0% (0/179)	Debin, 2007		IFI	0% (0/10)	Données non publiées, 2016*
Ovins	FC	0% (0/200)	François et al. 1997	Rongeurs	IFI	3,4% (4/117)	Gardon et al. 2001
	ELISA	0% (0/37)	Debin, 2007		PCR	0% (0/117)	Titres élevés pour 4 rats épineux
Caprins	FC	0% (0/500)	François et al. 1997	Rongeurs	qPCR IS1111 Foie	0% (0/27)	Données non publiées, 2013* Rongeurs de la région de Roura 1 rat épineux avec Ct>35
	ELISA	0% (0/16)	Debin, 2007		qPCR IS1111 Jus musculaire	3,2% (1/31)	Données non publiées, 2013* 1 capybara positif ; 1 capybara avec Ct>35
Porcs	FC	0% (0/25)	Gardon et al. 2001	Suidés sauvages	qPCR IS1111 Jus musculaire	0% (0/38)	Données non publiées, 2013* 3 pécaries avec Ct>35»
	ELISA	«1,9% (2/103) dont 2 douteux»	Debin, 2007		IFI	11,9% (5/42)	Gardon et al. 2001
Chevaux	ELISA	3,4% (3/88) dont 2 douteux	Debin, 2007	Marsupiaux	PCR	0% (0/42)	
Chiens	IFI	5,2% (1/19)	Boni et al. 1998		IFI	0% (0/86)	
	FC	12,3% (7/57)	Gardon et al. 2001		PCR	0% (0/86)	Gardon et al. 2001
	ELISA	20,33% (12/59) dont 6 douteux	Debin, 2007	Chiroptères	qPCR (IS30A) Ecouvillons vaginaux	0% (0/199)	Données non publiées, 2013* Chiroptères du littoral 6 positifs avec Ct>35
	qPCR <sup>†</sup> (IS1111) Ecouvillons vaginaux	5,6% (6/107)	Données non publiées, 2013* 12 positifs avec Ct>35 <sup>‡</sup>		ELISA	0% (0/41)	Données non publiées, 2013*
	qPCR (IS30A) Ecouvillons vaginaux	0% (0/95)	Données non publiées, 2014*				
	Immunofluorescence indirecte (IFI)	3,6% (2/56)	Données non publiées, 2014*	Oiseaux (hirondelles)	IFI	1,4% (1/69)	Gardon et al. 2001
	IFI	1% (1/95)	Données non publiées, 2016*		PCR	0% (0/69)	Prison de Remire
				Batraciens	IFI	0% (0/47)	
					PCR	0% (0/47)	Gardon et al. 2001

# Which animal reservoir in French Guiana?

*Pommier de Santi, Epelboin, et al, Bull Acad Vet France, 2016*

Espèces	Méthodes	Prévalence	Références et observations	Espèces	Méthodes	Prévalence	Références et observations
Bovins	Fixation du complément (FC)	1,7% (6/355)	François et al. 1997	Chats	FC	0% (0/6)	Gardon et al. 2001
	ELISA	0% (0/179)	Debin, 2007		IFI	0% (0/10)	Données non publiées, 2016*
Ovins	FC	0% (0/200)	François et al. 1997	Rongeurs	IFI	3,4% (4/117)	Gardon et al. 2001
	ELISA	0% (0/37)	Debin, 2007		PCR	0% (0/117)	Titres élevés pour 4 rats épineux
Caprins	FC	0% (0/500)	François et al. 1997		qPCR IS1111 Foie	0% (0/27)	Données non publiées, 2013* Rongeurs de la région de Roura 1 rat épineux avec Ct>35
	ELISA	0% (0/16)	Debin, 2007		qPCR IS1111 Jus musculaire	3,2% (1/31)	Données non publiées, 2013* 1 capybara positif ; 1 capybara avec Ct>35
Porcs	FC	0% (0/25)	Gardon et al. 2001	Suidés sauvages	qPCR IS1111 Jus musculaire	0% (0/38)	Données non publiées, 2013* 3 pécaries avec Ct>35»
	ELISA	«1,9% (2/103) dont 2 douteux»	Debin, 2007		IFI	11,9% (5/42)	Gardon et al. 2001
Chevaux	ELISA	3,4% (3/88) dont 2 douteux	Debin, 2007	Marsupiaux	PCR	0% (0/42)	
Chiens	IFI	5,2% (1/19)	Boni et al. 1998		IFI	0% (0/86)	
	FC	12,3% (7/57)	Gardon et al. 2001		PCR	0% (0/86)	Gardon et al. 2001
	ELISA	20,33% (12/59) dont 6 douteux	Debin, 2007	Chiroptères	qPCR (IS30A) Ecouvillons vaginaux	0% (0/199)	Données non publiées, 2013* Chiroptères du littoral 6 positifs avec Ct>35
	qPCR <sup>†</sup> (IS1111) Ecouvillons vaginaux	5,6% (6/107)	Données non publiées, 2013* 12 positifs avec Ct>35 <sup>‡</sup>		ELISA	0% (0/41)	Données non publiées, 2013*
	qPCR (IS30A) Ecouvillons vaginaux	0% (0/95)	Données non publiées, 2014*		IFI	1,4% (1/69)	Gardon et al. 2001
	Immunofluorescence indirecte (IFI)	3,6% (2/56)	Données non publiées, 2014*		PCR	0% (0/69)	Prison de Remire
	IFI	1% (1/95)	Données non publiées, 2016*	Oiseaux (hirondelles)	IFI	0% (0/47)	Gardon et al. 2001
				Batraciens	PCR	0% (0/47)	

# Epidémie du camp du Tigre 2012

- ❖ Epidémie de décembre 2012 à juin 2013 dans le lotissement habité par les familles de militaires
- ❖ Taux d'attaque = 20% (11/54).
- ❖ 50% (8/16) des ménages touchés
- ❖ 3 PCR positives dont 1 avec identification MST17



*Pommier de Santi et al., Comp Immunol Microbiol Infect Dis, 2018*

Facteurs d'exposition	Malades (n=11)	Non malades (n=43)	Univariée	Multivariée
	n (%) <sup>*</sup>	n (%) <sup>**</sup>	RR (IC95%)	RRa (IC95%)
Age ≥ 15 ans	10 (28,6)	1 (5,3)	5,4 [ 0,8-39,3 ]	-
Faire le ménage	10 (34,5)	1 (4,6)	<b>8,6 [1,2-62,7]</b>	<b>7,5 [1,03-55,3]</b>
Nettoyeur haute pression	5 (41,7)	6 (14,3)	<b>2,9 [1,1-7,9]</b>	-
Bricoler au sous-sol	7 (33,3)	4 (12,1)	2,8 [0,9-8,3]	-
Jardiner	5 (27,8)	6 (16,7)	1,7 [0,6-4,7]	-
Morsure de tique	1 (25,0)	3 (20,0)	1,3 [0,2-7,5]	-
Porter un paresseux	3 (60,0)	8 (14,8)	<b>3,7 [1,4-9,6]</b>	<b>2,6 [1,1-5,8]</b>

\* Incidence de la fièvre Q pour les exposés ; \*\* Incidence de la fièvre Q chez les non exposés

# The famous sloth of the camp du tigre

- ❖ Three-toed sloth found dead close to the houses (*Bradypus tridactylus*)
- ❖ Faeces and spleen PCR 14/16 positive (88%)
- ❖ ticks (*Amblyomma geayi*) positive
- ❖ MST 17
- ❖ Serology and PCR negative for all other animals, including small ruminants sampled.

## **Three-Toed Sloth as Putative Reservoir of *Coxiella burnetii*, Cayenne, French Guiana**

Davoust, *Emerg Inf Dis*, 2014  
Million & Raoult, *J Infection*,  
2015

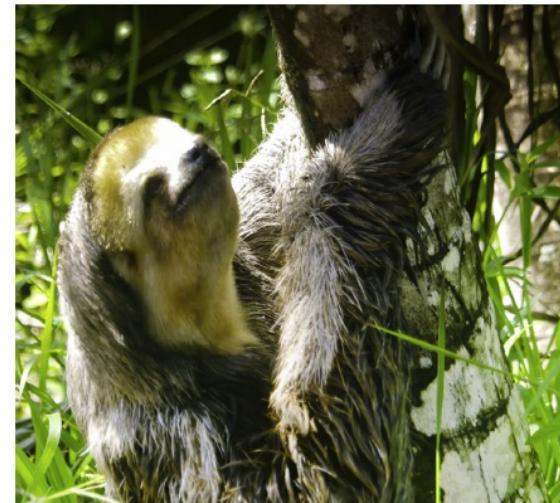


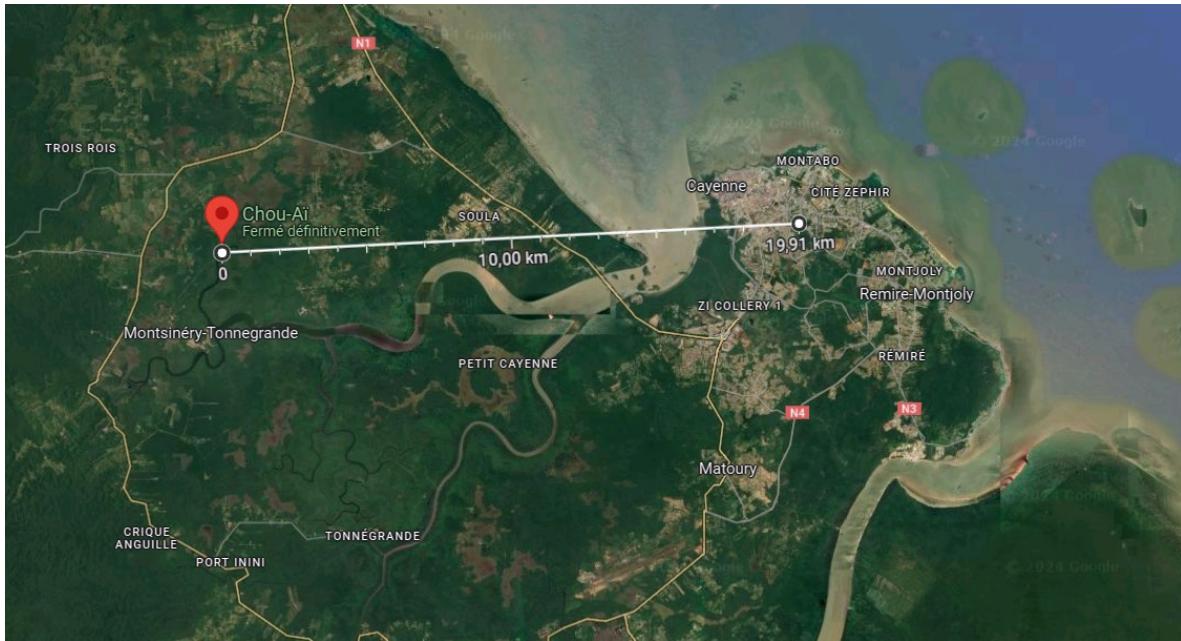
Figure 1 The three-toed sloth (*Bradypus tridactylus*), a putative reservoir of the Cayenne *C. burnetii* genotype responsible for the ongoing French Guiana outbreak. Picture of a three-toed sloth (*Bradypus tridactylus*) typically found in French Guiana. Courtesy of S. Fernandez with permission.

# Le mystère est résolu?

epidemiological data. The significant increase in cases of Q fever diagnosed in the same city of Cayenne in the 2000s seems to be related to the opening of a shelter for these animals in the city center that is highly visited due to the interest of the population in these animals. So it seems that the epidemic of Q fever in Cayenne is linked to a wild animal reservoir living in very close proximity with the inhabitants of the city of Cayenne and the existence of a strain with a particular genotype and generating a gravity greater than that usually observed.



# Une solution un peu vite trouvée



- Other sloths in the Tiger camp
  - 1 young male (feces, hair) and 55 ticks: negative
  - 1 mother, her small size (feces, hair) and 30 ticks: negative
- Sloths of the CHOU-AÏ association
  - Feces in approx. 10 cages: negative
  - 12 anal swabs: negative
  - No ticks



# The capybara of the Comté River



- ❖ Common features: "rotofil" brushcutter
- ❖ Multiple environmental samples: stool PCR positive for *C. burnetii*, identification = capybara (*Hydrochoerus hydrochaeris*)

## Capybara and Brush Cutter Involvement in Q Fever Outbreak in Remote Area of Amazon Rain Forest, French Guiana, 2014

Jacques-Robert Christen, Sophie Edouard, Thierry Lamour, Enguerrane Martinez, Claire Rousseau, Franck de Laval, François Catzeffis, Félix Djossou, Didier Raoult, Vincent Pommier de Santi,<sup>1</sup> Loïc Epelboin<sup>1</sup>



Christen [...], Epelboin, Emerg Inf Dis, 2020

# Partner organizations and institutions

Financial Support: FEDER European funding for the « AMAZCOV'N FEVER» project:  
FEADER /2020/AAP-FLASH COVID-19 /N°18 - GY0028034”



" Joindre l'Amazonie et la Guyane : Animaux, Ressources et Sciences"



# Objectifs de l'étude

## Objectif principal

Identifier le(s) réservoir(s) de *Coxiella burnetii* dans la faune sauvage

## Objectifs secondaires

Rechercher une corrélation entre la localisation des cas humains et les réservoirs animaux potentiels à Cayenne et dans ses environs.

Identifier les meilleurs types d'échantillons d'animaux pour étudier le réservoir de la fièvre Q, en particulier sans tuer les animaux, comme c'est habituellement le cas.

Améliorer la compréhension de l'épidémiologie de la fièvre Q en Guyane française.



# Method : collect animal samples

## Bat captures

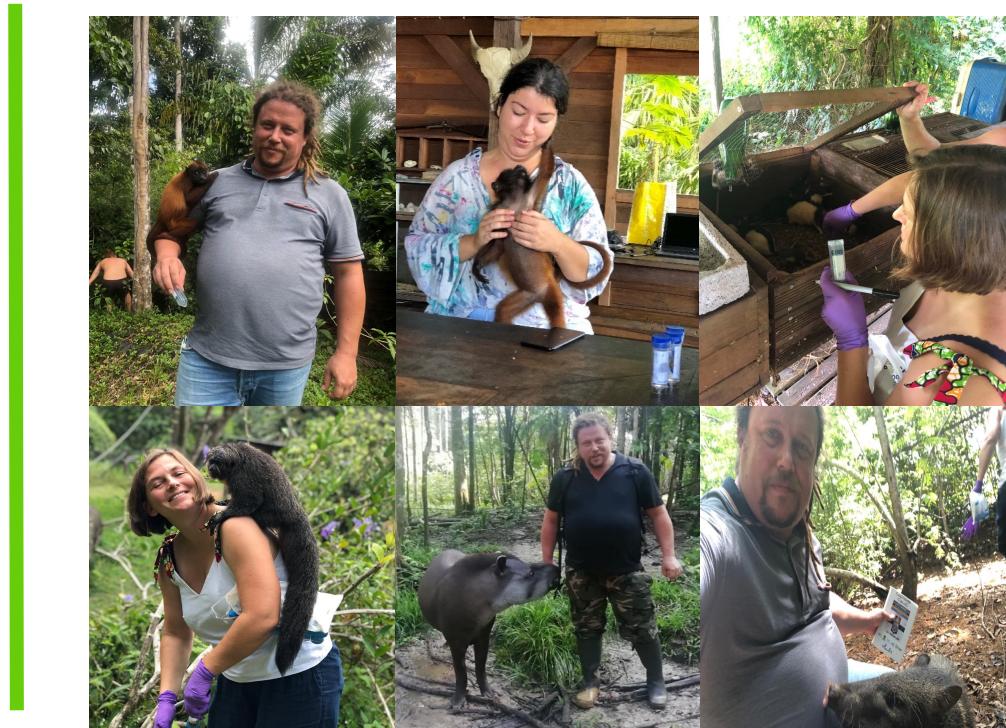
- ❖ either directed at Cayenne Island hotspots
- ❖ or opportunistic, based on already-organized capture assignments



# Method : collect animal samples

## Find wild animal droppings

- ❖ Zoo de Guyane : 1 visit every 3 months
- ❖ SOS Faune sauvage
- ❖ ONCA



# Method : collect animal samples

## Find wild animal droppings

- ❖ Sharing the collection of cat droppings and various herbivores collected mainly at the Guiana Space Center and Petit Saut Dam by the OFB (French Biodiversity Office).



# Method : collect animal samples

## Sampling free-living animals : other methods



# Method : collect already dead animals

A call for contributions to collect dead animals is posted on social networks: roadkill, other causes of death, notably from dogs and cats



**UN MAMMIFÈRE  
SAUVAGE  
TROUVÉ MORT ?**

SUR CAYENNE, RÉMIRE-MONTJOLY ET MATOURY

DANS LE CADRE DE RECHERCHES SUR LES MALADIES DES MAMMIFÈRES DE GUYANE, NOUS COLLECTONS DES ANIMAUX MORTS RÉCEMMENT (Y COMPRIS RONGEURS ET CHAUVES-SOURIS).

**Vous pouvez nous aider !**

> Signalez l'emplacement en contactant Edith au **06 95 32 99 20**

> Si vous le pouvez, apportez l'animal à l'institut Pasteur

\* LISTE DES ESPÈCES PROTÉGÉES EN GUYANE : <https://guyane.ofb.fr/connaitre-la-faune-sauvage-en-guyane/fiches-de-reconnaissance-des-espèces-protégées/>

Photo : J. L. DUBREUIL - INSTITUT PASTEUR

# Method : collect animal samples

Using processed samples from pre-existing collections



Institut de Recherche  
pour le Développement  
FRANCE

# Method : molecular biology

## Extraction methods



- Liver, Kidney, Spleen, uterus, muscle, bladder : Qiagen DNeasy Blood & Tissue Kits



- Anal and vaginal swab : Qiagen QIAamp mini DNA kit



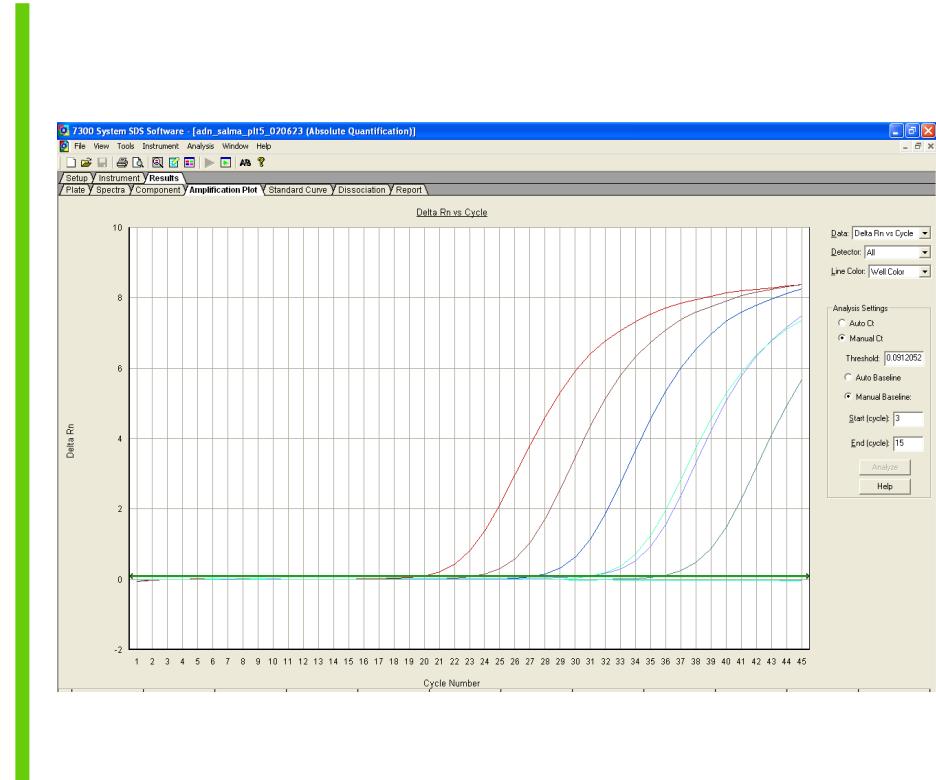
- Stool : Qiagen QIAamp Fast DNA Stool Mini Kit



# Method : molecular biology

## qPCR screening

- targeted *C. burnetii* IS 1111 multicopy insertion sequence (Rousset . 2012).
- addition of an internal positive control (IPC), that allows to verify the efficiency of the DNA extractions and confirm the absence of PCR inhibitors.
- serial dilutions of genomic DNA reference material used as quantitative standards.
- qPCR with deletion Cb175
- Cytochrome c oxidase subunit 1 (COX1) based PCR to confirm species of animals

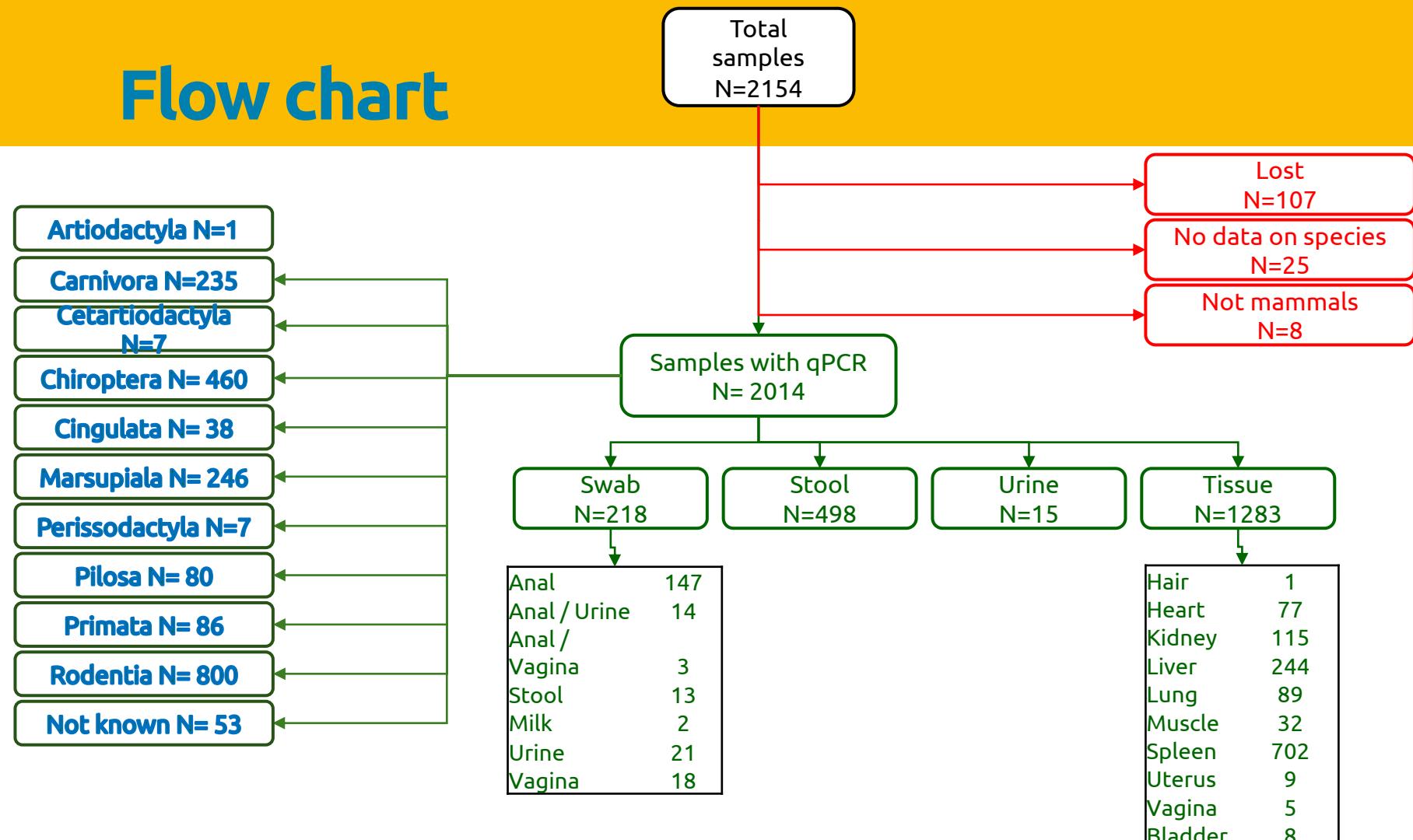


# Origine des prélèvements



Nombre total  
N=2154

# Flow chart



# Résultats

- ❖ 34 échantillons positifs (/2014)
- ❖ 7 ordres de mammifères
- ❖ 16 espèces
- ❖ Répartition sur toute la zone d'étude
- ❖ Charge bactérienne faible (CT élevés) → typage impossible
- ❖ qPCR avec la délétion MST17 / Cb175 : les plus chargés sortent positifs



Type de prélèvement	Nombre
Crottes	7
Ecouvillon Anal	2
Organes	24
Rein	8
Foie	6
Poumon	3
Muscle	1
Rate	3
Utérus	1
Vessie	2
Poil	1
<b>Total général</b>	<b>34</b>

# Espèces positives

Ordre	Famille	Espèce (latin)	Espèce (français)	Nombre d'individus	Confirmation COX
<b>Artiodactyla</b>	Tayassuidae	<i>Pecari tajacu</i>	Pécari à collier	1	
<b>Carnivora</b>	Felidae	<i>Panthera onca</i>	Jaguar	1	oui
<b>Carnivora</b>	Procyonidae	<i>Potos flavus</i>	Kinkajou	1	oui
<b>Chiroptera</b>	Molossidae	<i>Molossus molossus</i>	Molosse commun	1	oui
<b>Chiroptera</b>	Phyllostomidae	<i>Carollia perspicillata</i>	Fer-de-lance à lunettes	1	



# Espèces positives

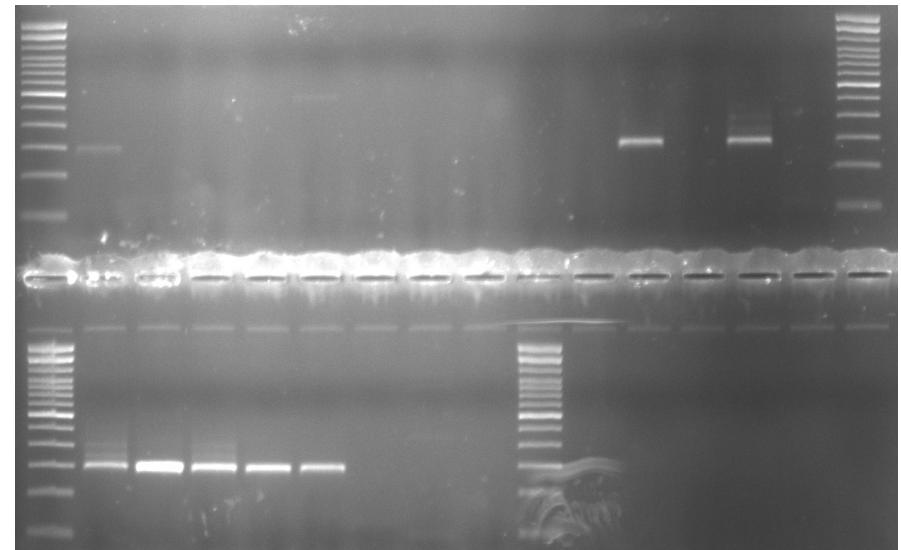
Ordre	Famille	Espèce (latin)	Espèce (français)	Nombre d'individus	Confirmation COX
					
<b>Marsupialia</b>	Didelphidae	<i>Didelphis marsupialis</i>	Opossum commun (pian)	4	oui 1/4
<b>Marsupialia</b>	Didelphidae	<i>Philander opossum</i>		1	
<b>Pilosa</b>	Megalonychidae	<i>Choloepus didactylus</i>	Paresseux à deux doigts	1	
<b>Primate</b>	Cebidae	<i>Sapajus apella</i>	Capucin brun	1	à revoir
<b>Primate</b>	Cebidae	<i>Saimiri sciureus</i>	Saïmiri / singe-écureuil	3	2ind /3
<b>Primate</b>	Atelidae	<i>Alouatta macconnelli</i>		2	
					

# Espèces positives

Ordre	Famille	Espèce (latin)	Espèce (français)	Nombre d'individus	Confirmation COX
					
					
					
					
Rodentia	Echimyidae	<i>Makalata didelphoides</i>	Rat épineux sp.	1	
Rodentia	Echimyidae		Rat de Cayenne	1	
Rodentia	Muridae	<i>Rattus rattus</i>	Rat noir	7	2ind /7
Rodentia	Muridae	<i>Rattus norvegicus</i>	Rat brun / surmulot	1	
Rodentia	Muridae	<i>Mus musculus</i>	Souris grise	1	
Rodentia	Muridae	<i>Nectomys rattus</i>	Rat aquatique noirâtre	1	oui (modif)

# Method : molecular biology in course

- ● ● qPCR avec la délétion MST17  
→ Cb175 : les plus chargés sortent positifs
- ● ● Cytochrome c oxidase subunit 1 (COX1) based PCR to confirm species of animals
  - pour l'instant colle
  - 2 erreurs (*M. musculus*, *R. rattus*)
  - Mystère du Grand Connétable



# Conclusion

- ❖ 7 ordres positifs, 16 espèces de mammifères
- ❖ Tous les organes peuvent être atteints + fèces
- ❖ Différents biotopes
- ❖ Animaux libres et animaux captifs
- ❖ Rongeurs +++
- ❖ Epidémiologie guyanaise probablement non liée à une seule espèce (sauf camp du Tigre = paresseux à trois doigts)
- ❖ Rôle de ces espèces et de la faune reste à déterminer



# Acknowledgments



Anne Lavergne, Damien Donato, Gabrielle Georgeon, Yanouk Epelboin, Alizée Picaut-Palt, Roxane Schaub, Christophe Peyrefitte



Benoit de Thoisy



Mona Saout, Magalie Pierre-Demar



Edith Guilloton, Salma Cader, Valentin Dufit, Antoine Adenis, Fabrice Quet, Mylène Montgenie, Théo Blaise, Aurore Nemer, Paul le Turnier, Christophe Robert, Vicky Gusto



Elodie Roussel, Aurélie Couesnon, Alizée Raptopoulos



Gilles Suzanon, Etiennise Alfred, Régine Eleonore, Stéphane Ferblantier, Yana Othily, Hugues Rolle



Anne Durand, Sylvain Uriot, Quentin Uriot, Jérémie Tribot, Alain Alcide, Amandine Bordin, Geoffrey Monchaud



François Delon, Nathalie André



Olivier Duron, François Catzefis, Amanda Espanon



Bénédicte Sauvage



Stéphanie Barthes, Cécile Richard Hanssen, Ondine Rux



Fanny Veinante, Thibaut Foch



Solène Lefort, André Chaumet



Margo Traimon



Matthieu Delfault



Jean-Philippe Magnone, Gaspard Schulz



Vincent Rufray, Alex Grave



Frédégonde About, Michaël Baumann, Leila Beaux, Loïs Bouchet, Yves Antoine Brice, Lia Byon de Noyer, Anne Durand, Yannick Estevez, Bounty Galak, Alexandre Grandgeorge, Alexandre Grave, JF Guégan, Florian Jeanne, Yoann Kibler, Marina Lamblin, Romane Lesseur, Aude Lucarelli, Lynn Luttringer, Patrick Malherbe, Priscia Monjo, Nathan, Pauline, Amaury Perreton, Alizée Picault, Guillaume Quezel, Bénédicte Sauvage, Jungle Vet

Autres remerciements : Margot Oberlis pour le soutien indéfectible, posthume pour François Catzefis et sa collection, Agathe Chavy et ses fameuses plaques, Julie Bottero et Mathieu Nacher et l'aide pour l'AAP, les autres collecteurs oubliés

# Merci pour votre attention!!!

