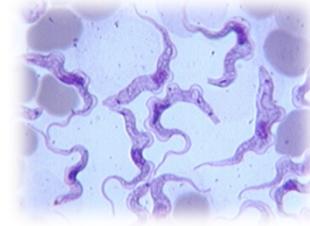


CIRAD is the
OIE Reference
Laboratory
for animal
trypanosomes
of African
origin



21^e Conférence de la Commission régionale de l'OIE pour l'Afrique
Rabat (Maroc) du 16 au 20 février 2015

Tsetse-transmitted trypanosomoses: OIE perspectives



Marc Desquesnes
&
Jérémy Bouyer

UMR IRD/CIRAD INTERTRYP
Interactions hôtes-vecteurs-parasites-
environnement dans les maladies dues
aux trypanosomatides

UMR CIRAD/INRA CMAEE
Contrôle des maladies animales
exotiques & émergentes

Tsetse flies = Africa's bane

- 38 countries and ~8.5 millions km² infested by tsetse
- Sleeping sickness = major neglected disease
- Animal Trypanosomoses = \$ 0.6 to 1.2 billions direct annual losses and \$ 4.75 billions indirect losses
- Pan African Tsetse and Trypanosomosis Eradication Campaign (PATTEC) launched in 2001 by African heads of states and hosted by African Union
- Tsetse control: typical of the One Health concept
Human health, animal health, environment health



Cliché O. Esnault



Cliché F. Bouyer



Source: IPR, 2006



Preliminaries & definitions

Trypanosoma species:

T. brucei ssp (Tbb, Tbr, Tbg)
T. congolense types (Tcs, Tcf, TcK)
T. vivax Tv
T. simiae (Tsi), *T. suis* (Tsu), etc.
T. theileri, *T. ingens* (*Megatrypanum*),...

What are we talking about ?

One health ?
High / low pathogen ?
tsetse and non tsetse transmitted ?
Compartmentation ? cattle, horse, pig, camel, dog ?
pathogens/ non pathogens ?

African salivaria transmissible by tsetse (??)

Transmission : tsetse and other modes of transmission

Tsetse Transmitted Trypanosomoses (TTT) (cyclical transmission)
all African Salivaria



Non Tsetse Transmitted Trypanosomoses (NTTT) (mechanical transmission)

T. vivax, and possibly *T. brucei* and *T. congolense*

Trypanozoon: distinction *T. brucei* sl and *T. evansi* (accuracy of diagnosis tool ?)



Other modes for both : perorale, iatrogenic,
transplacentary, peripartum, veneral,



Transmission of trypanosomes is not always due to tsetse

Permanent identification of animals

Does it exist ?

Very rare

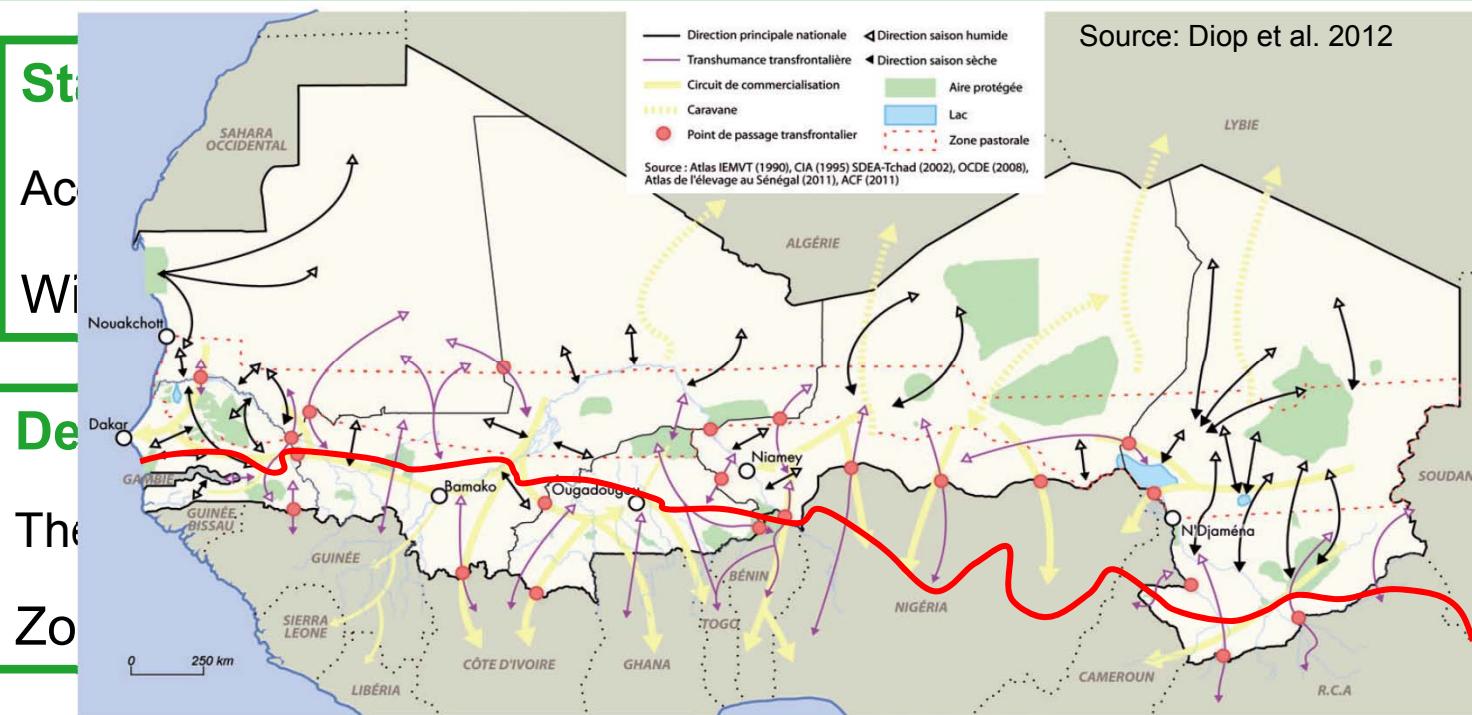
Identification of animals is absent or inconsistent

Animal movements

Do we control ?

Without identification it is surely uncertain (!)

Knowledge of animal movements is absent or inconsistent



- Draw the situation of tsetse-transmitted trypanosomoses in Africa (Sub Saharan Africa)
- Relevant factors for OIE to develop guidelines for self-declaration « Free of T & TTT ».

PLAN

1) Situations and evolution of tsetse flies in Africa

- 1.1) PATTEC
- 1.2) Tools for the control and the evaluation of infestation by tsetse flies
- 1.3) Present situations and eradication programs

2) Situations and evolutions of trypanosomoses in Africa in the context of the PATTEC

- 2.1) Situations of trypanosomoses in the absence of tsetse flies
modelisation and evolutions
- 2.2) Diagnosis tools for trypanosomoses
- 2.3) The use and limits of trypanocides

3) Guidelines, definition & maintenance of free-status

1) Situations and evolution of tsetse flies in Africa

- 1.1) PATTEC
- 1.2) Tools for the control and the evaluation of infestation by tsetse flies
- 1.3) Present situations and eradication programs

1.1) The PATTEC Initiative: is it possible to eradicate tsetse ?

Whether Africa and the PATTEC will ever eradicate or not tsetse from Africa is a difficult question regarding the prerequisite of such eradication in terms of ethical and environmental respect

Nevertheless, elimination of the important tsetse species for human and veterinary health from priority development areas is the real target and it is ongoing

The roles of PATTEC are:

- Identification of Target Areas
- Selection and Prioritization of Intervention Areas
- Project Initiation
- Project Support
- Harmonization of Different Programs
- Project Monitoring and Evaluation
- Management of cleared areas

(<http://pattec.au.int/pages/overview>)

1.2) Tsetse control methods & strategies ... the toolbox is full...

Numerous control methods, density-dependent efficacy or not, to be selected based on the strategy, eradication vs suppression and the ecological and socio-economical context.

However, environmentally respectful methods should be favored



Insecticide treatment
of cattle



Residual ground
spraying



Sequential aerosol
spraying



Insecticide treated targets & fences



Cliché D. Cuisance



The Sterile Insect technique

Tsetse control strategies: suppression or eradication?

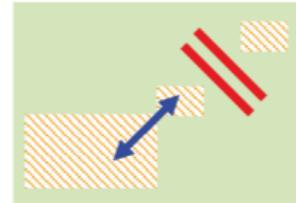
Feasibility study

Parasitological study

Assessment of the prevalence and incidence of Trypanosomoses

Entomological study

Definition of the distribution of the target population and study of its level of isolation with neighbouring populations



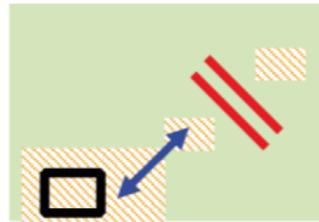
Socio-economic study

Positive benefit/cost ratio of the control campaign or food or health security

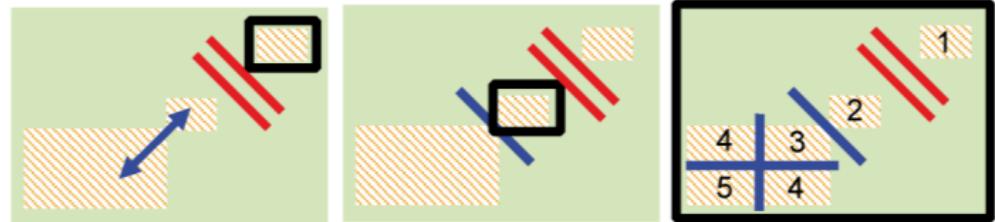
Environmental study

Estimation of the long-term socio-environmental impacts

I. Localised IPM suppression



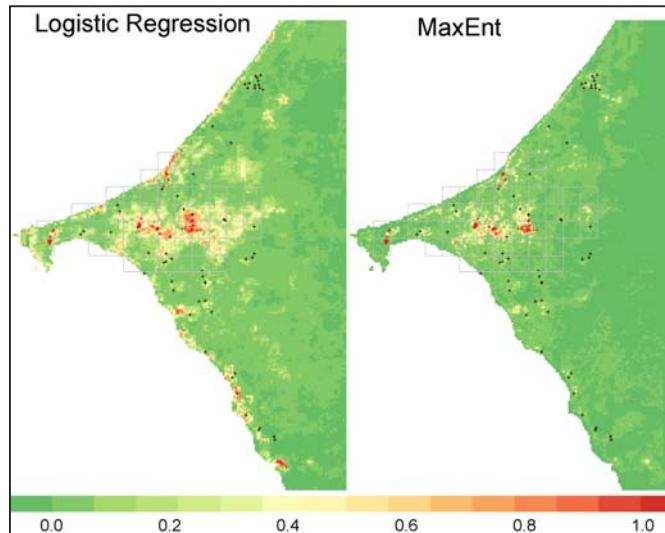
II. Area-Wide IPM eradication



TRENDS in Parasitology

Use of distribution models to inform tsetse sampling

where, how many traps, how long?

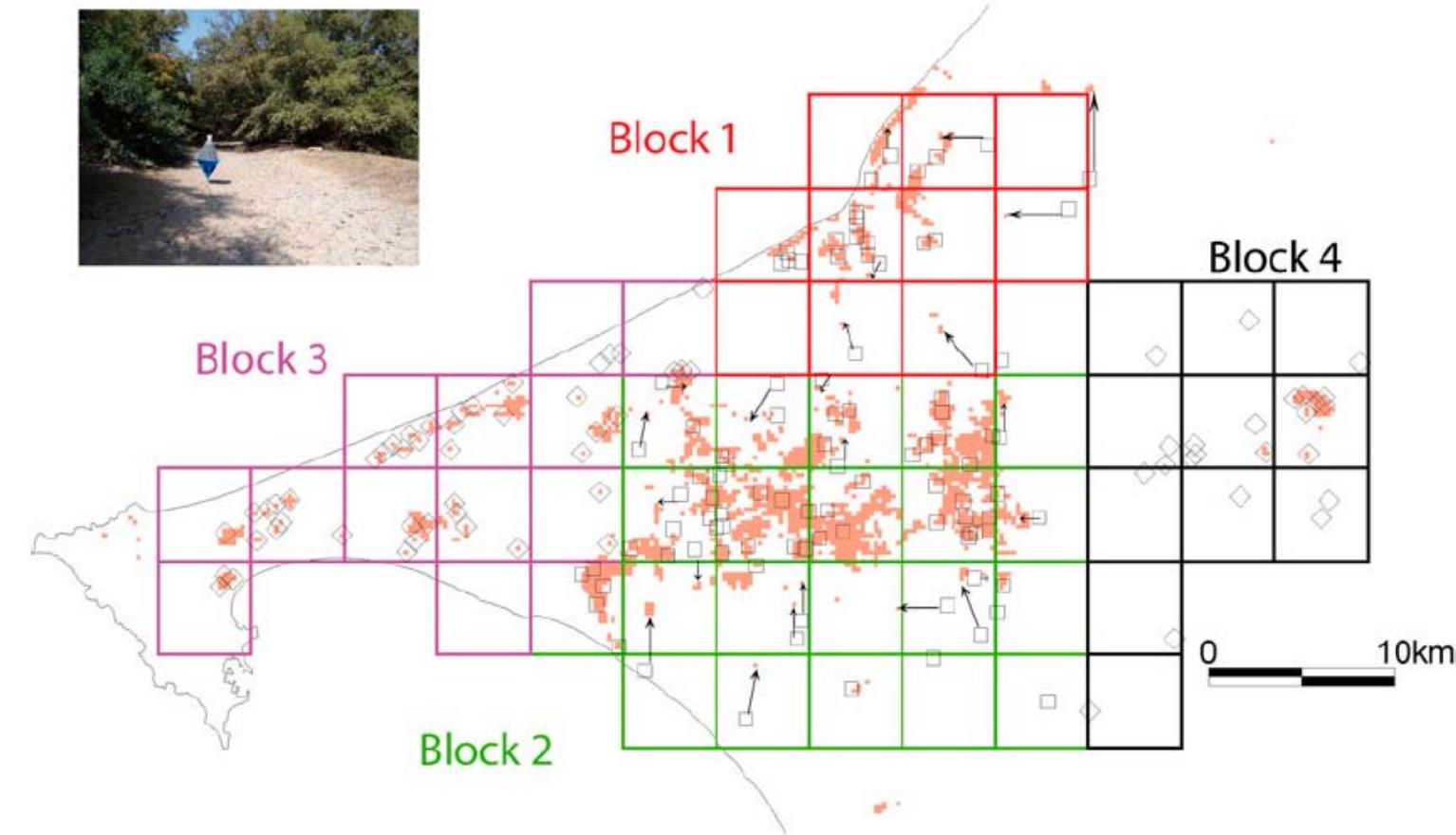


Using species distribution models to optimize vector control in the framework of the tsetse eradication campaign in Senegal

Ahmadou H. Dicko^a, Renaud Lancelot^{b,c}, Momar T. Seck^a, Laure Guerrini^{d,e}, Baba Sall^f, Mbargou Lo^f, Marc J. B. Vreyen^g, Thierry Lefrançois^{b,c}, William M. Fonta^h, Steven L. Peckⁱ, and Jérémie Bouyer^{a,b,c,†}

^aLaboratoire National d'Elevage et de Recherches Vétérinaires, Institut Sénégalais de Recherches Agricoles, BP 2057, Hann, Dakar, Sénégal; ^bUnité Mixte de Recherche Contrôle des Maladies Animales Exotiques et Emergentes, Centre de Coopération Internationale en Recherche Agronomique pour le Développement, 34398 Montpellier, France; ^cUnité Mixte de Recherche 1309 Contrôle des Maladies Animales Exotiques et Emergentes, Institut National de la Recherche Agronomique, 34398 Montpellier, France; ^dUnité de Recherche Animal et Gestion Intégrée des Risques, Centre de Coopération Internationale en Recherche Agronomique pour le Développement, 34398 Montpellier, France; ^eDepartment Environment and Societies, University of Zimbabwe, Harare, Zimbabwe; ^fDirection des Services Vétérinaires, BP 45 677, Dakar, Sénégal; ^gInsect Pest Control Laboratory, Joint Food and Agriculture Organization of the United Nations/International Atomic Energy Agency Programme of Nuclear Techniques in Food and Agriculture, A-1400 Vienna, Austria; ^hWest African Science Center for Climate Change and Adapted Land Use, BP 13621, Ouagadougou, Burkina Faso; and ⁱBiology Department, Brigham Young University, Provo, UT 84602

Where? Use of Species distribution models to select trapping sites



How many traps, how long? To be or not to be... absent

Probability that tsetse are still present despite a serie of zero catches:

$$p = \exp (- S t \sigma \lambda)$$

With:

S : number of traps deployed in the total area

t : the number of days for which each trap is operated

σ: the trap efficiency (estimated at 0.01 from Mark-release-recapture protocols)

λ: the population density (number of insects / area of suitable habitat): minimal resident population set to 10 in the absence of control measures



Bulletin of Entomological Research (2005) 95, 1-11

DOI: 10.1079/BER2004331

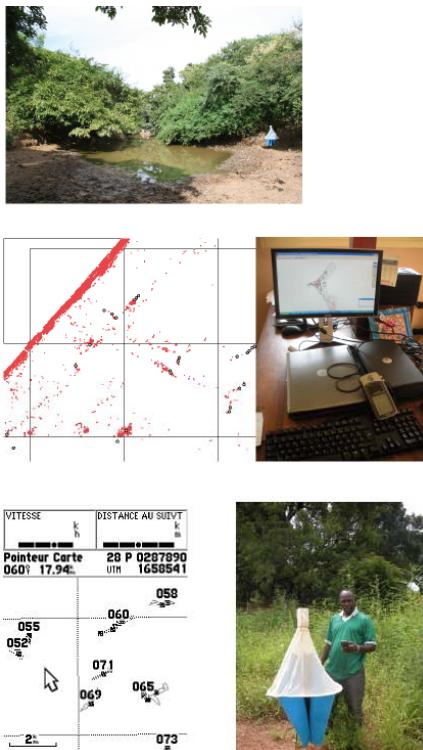


Probability models to facilitate a declaration of pest-free status, with special reference to tsetse (Diptera: Glossinidae)

H.J. Barclay^{1*} and J.W. Hargrove²

¹Pacific Forestry Centre, 506 West Burnside Road, Victoria, British Columbia, Canada, V8Z 1M5; ² Monmouth Road, Avondale, Harare, Zimbabwe

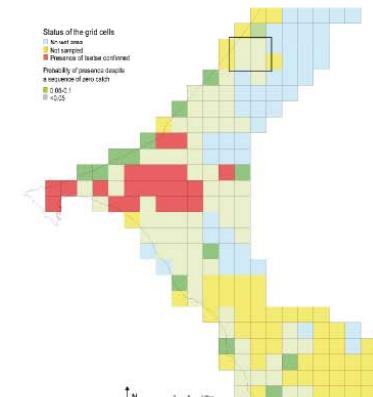
Implementation of the probability model in Space to confirm tsetse presence / absence



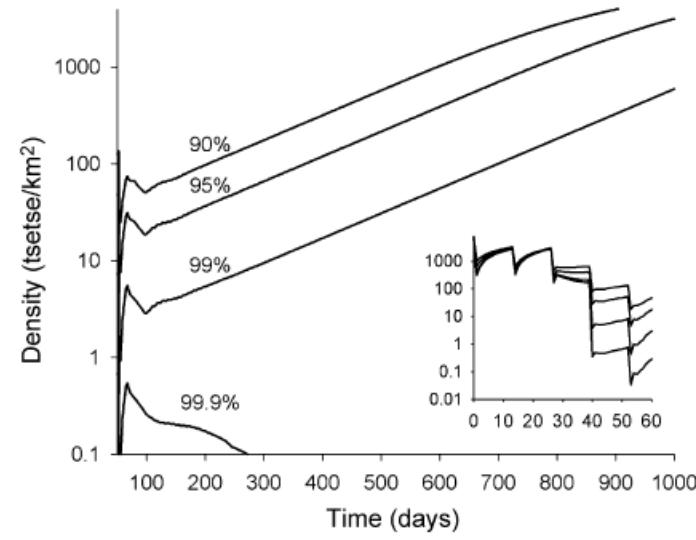
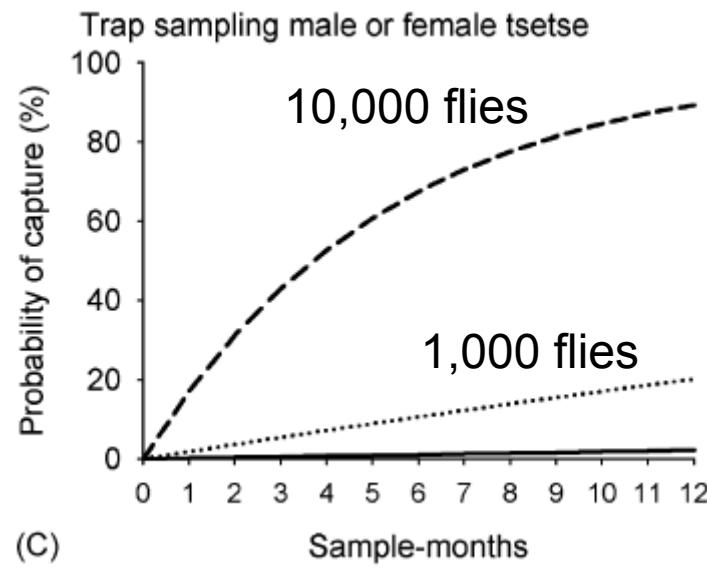
$$p = \exp(-St\lambda)$$

With:

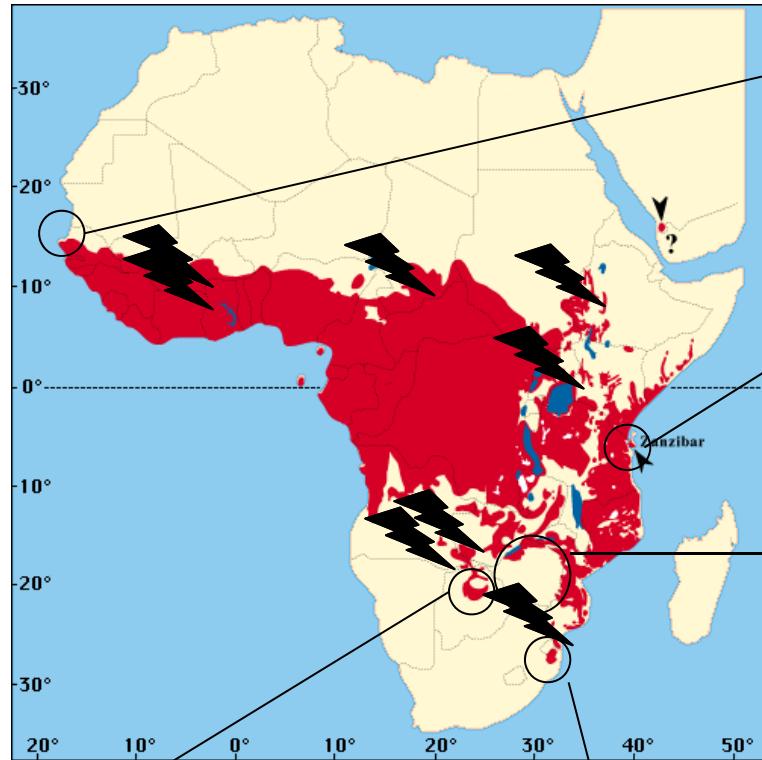
S : number of traps deployed in the total area
 t : number of days for which each trap is operated
 σ: the trap efficiency (estimated at 0.01 from Mark-release -recapture protocols)
 λ: the population density (number of insects / area of suitable habitat): minimal resident population set to 10 in the absence of control measures



Tsetse monitoring after a tsetse eradication campaign



1.3) Present situation and eradication programs



Senegal 2007-...

200 km² Pour-on, targets + SIT
G. p. gambiensis

Zanzibar 1994-1997

1,650 km² Pour-on + Targets + SIT
G. austeni

Zimbabwe 1980-...

Residual ground spraying, Pour-on,
targets 172,000 km²
G. m. morsitans

Botswana 2001-2002

16,000 km² SAT

G. morsitans centralis

South Africa 1945-1951

11,000km²

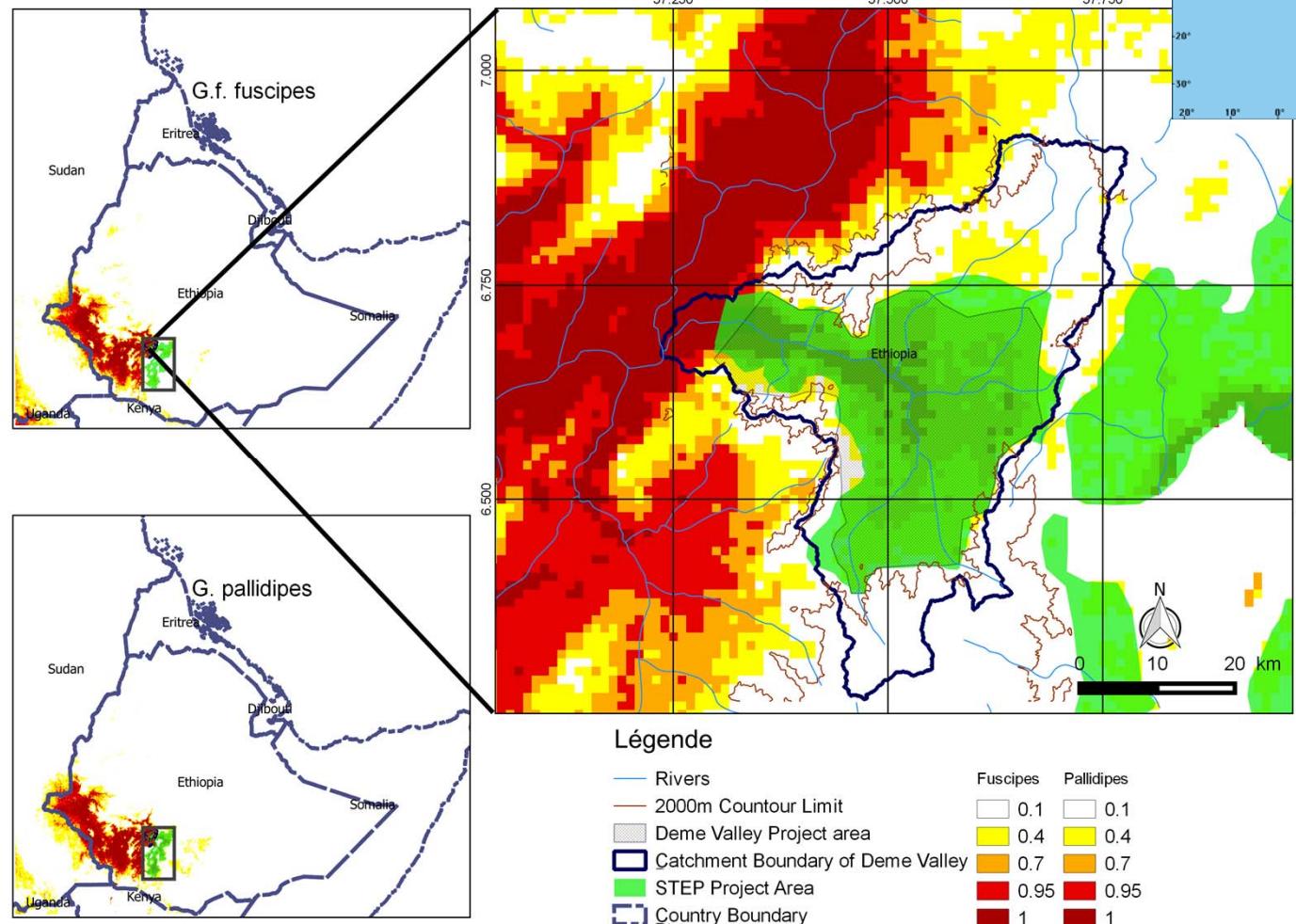
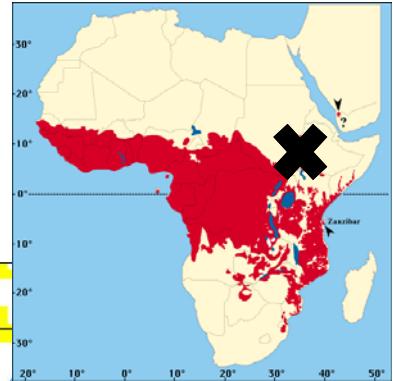
Residual ground spraying

G. pallidipes

8.5 million km² infested : Eradication confirmed on 2.4% only

Other ongoing eradication programs: Ethiopia, South Africa, Burkina...

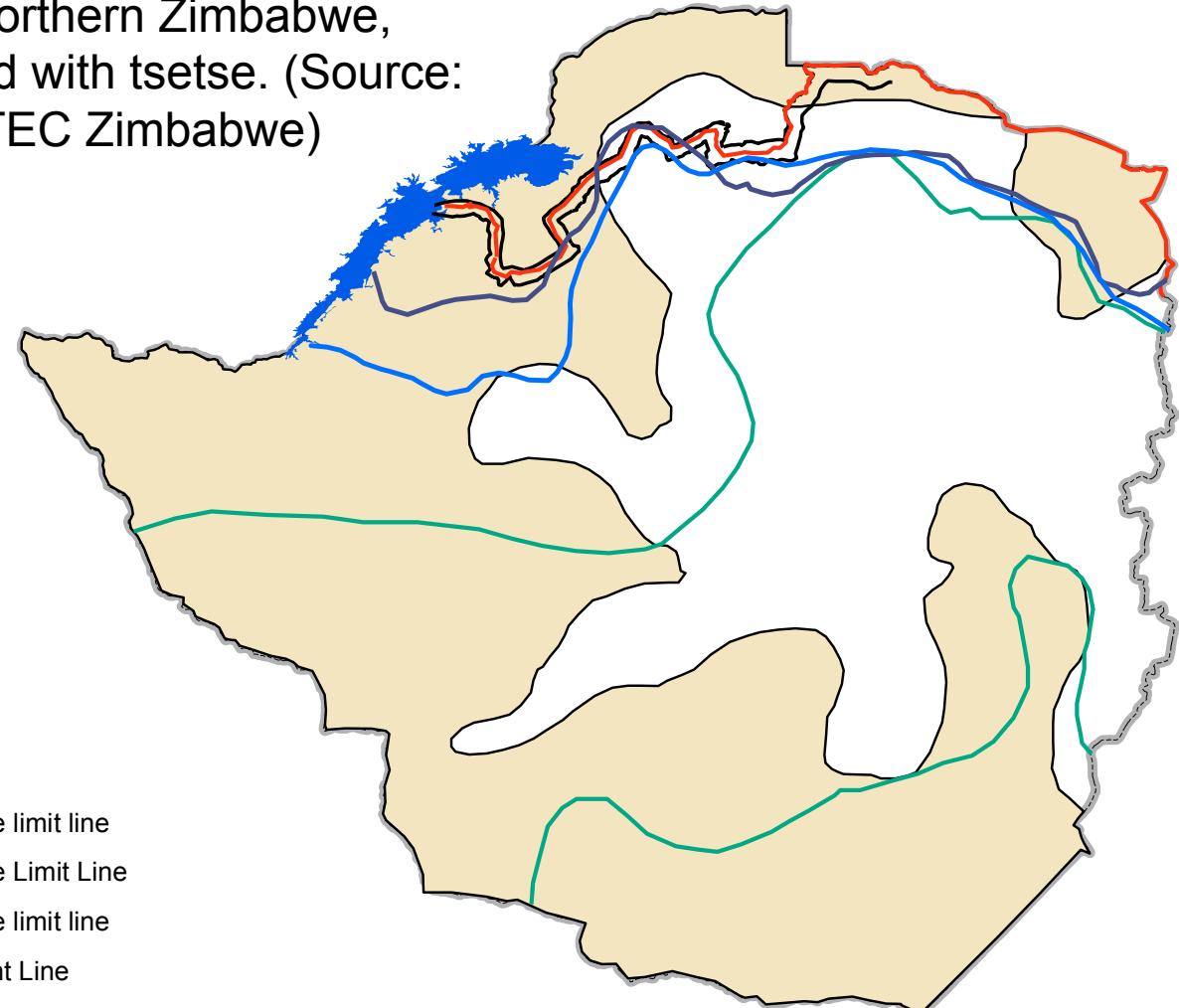
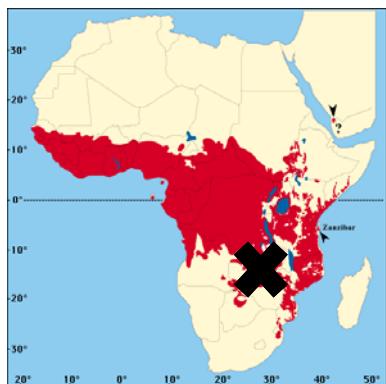
The current eradication campaign in Ethiopia



90 000 km² under suppression, 1 000km² under eradication with SIT
(Deme Valley) (Source: G. Urgeacha, PATTEC)

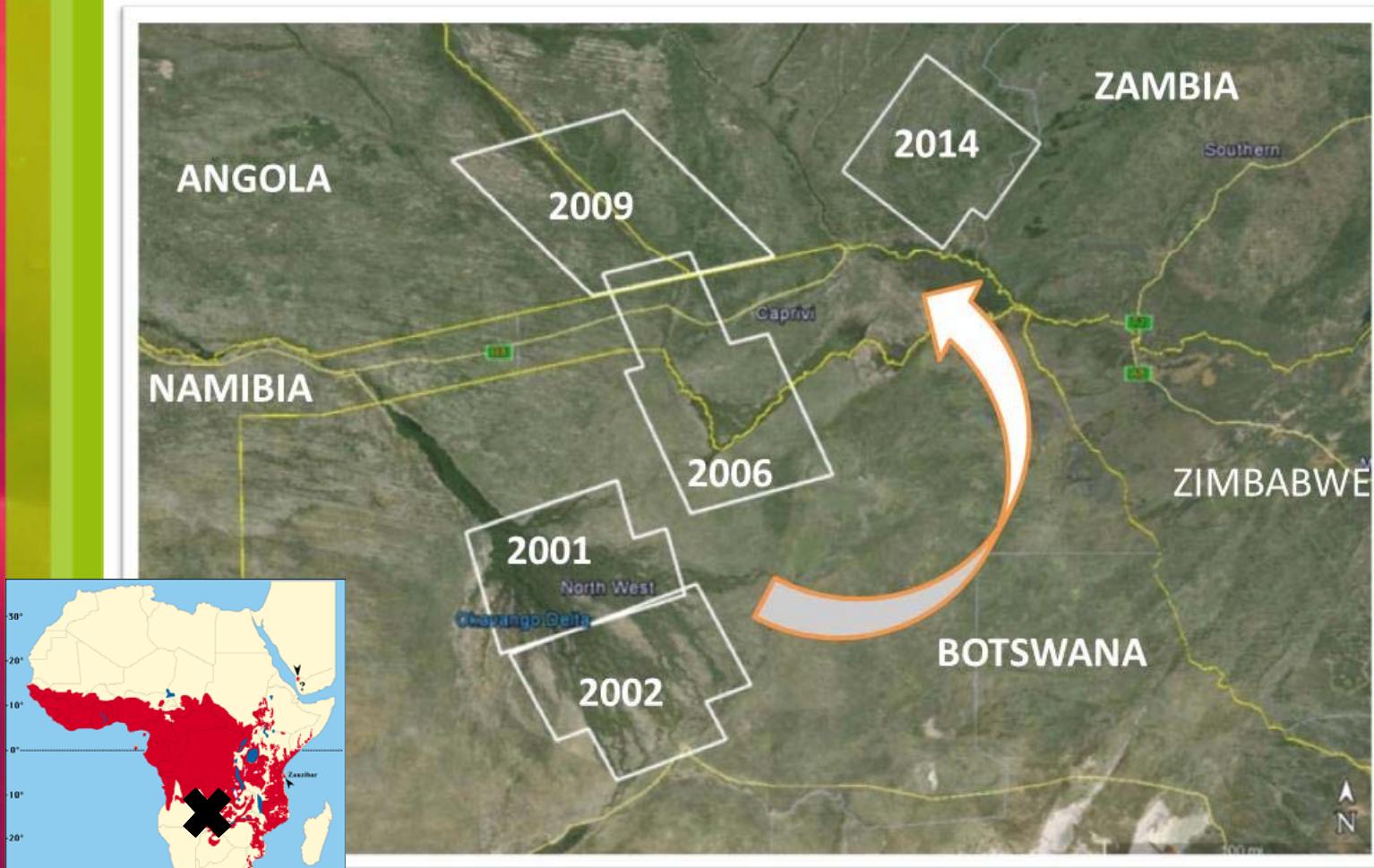
The current eradication campaign in Zimbabwe

172 000 km² cleared, 28 000 km² mainly in north western and northern Zimbabwe, still currently infested with tsetse. (Source: A. Mhindurwa, PATTEC Zimbabwe)



0 30 60 120 180 240 Kilometers

Regional perspectives after the successfull tsetse eradication campaign in Botswana

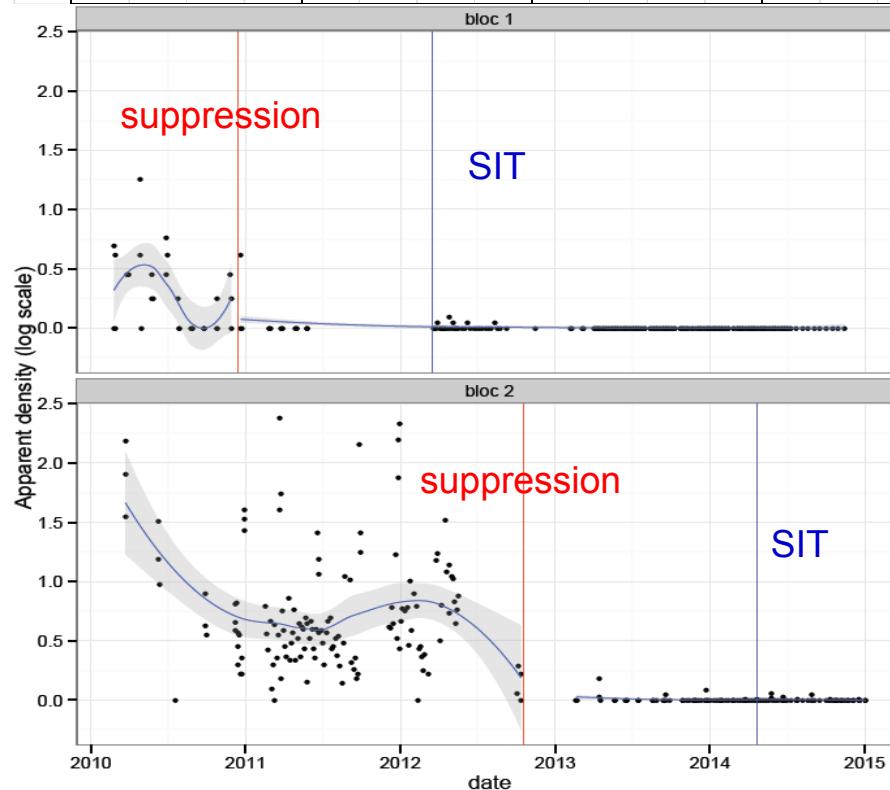
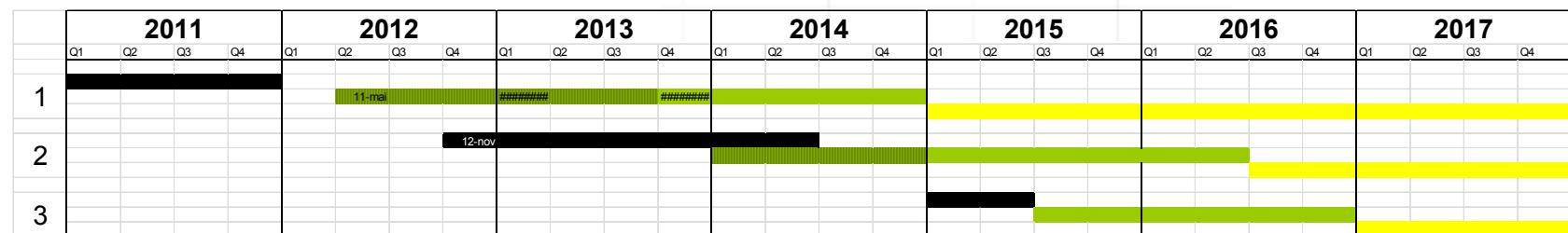
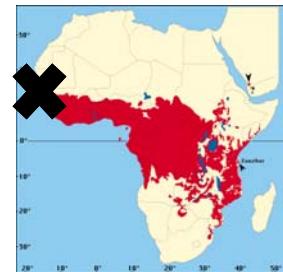


Environ-
mental
impact ?

16,000 km² cleared in Botswana since 2002 using the Sequential Aerosol Technique (Deme Valley) (Source: P. Kgori, DSV Botswana)

The current eradication campaign in Senegal

200 km² cleared, 800 km² soon ...
 (Source: PATTEC Senegal)



Dynamics of tsetse densities in Blocks 1 & 2

Sequential Eradication:

- Pour on + Targets (red line)
- SIT by air (blue line)



2) Situations et évolutions des trypanosomoses en Afrique dans le contexte de la PATTEC

- 2.1) Situations des trypanosomoses en l'absence de glossines; modélisation et évolutions
- 2.2) Les outils de diagnostic pour les trypanosomoses
- 2.3) Utilisation et limites des trypanocides

Caractéristiques de la trypanosomose transmise par les glossines en Afrique

Sub-arctic area (cliché S Mihok, North Canada)



Ils sont partout
Forte diversité
Fortes densité
Très saisonniers
Très ponctuels !



Caractéristiques de la trypanosomose transmise mécaniquement

**Transmission mécanique des
trypanosomes en Afrique ??**

3 expériences ont été réalisées
2 espèces de tabanides et 2 *Trypanosoma* species

Expérience 1: 33 *Atylotus agrestis* /al /jour *T. vivax*:

incidence cumulée **63%** en 20 jours



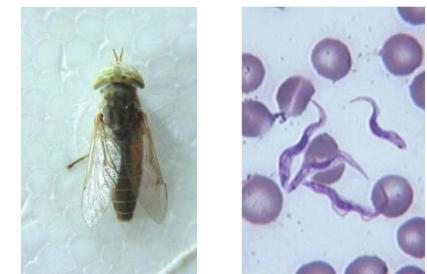
Exp 2: 54 *Atylotus fuscipes* /al / jour *T. vivax*:

incidence cumulée **75%** en 20 jours

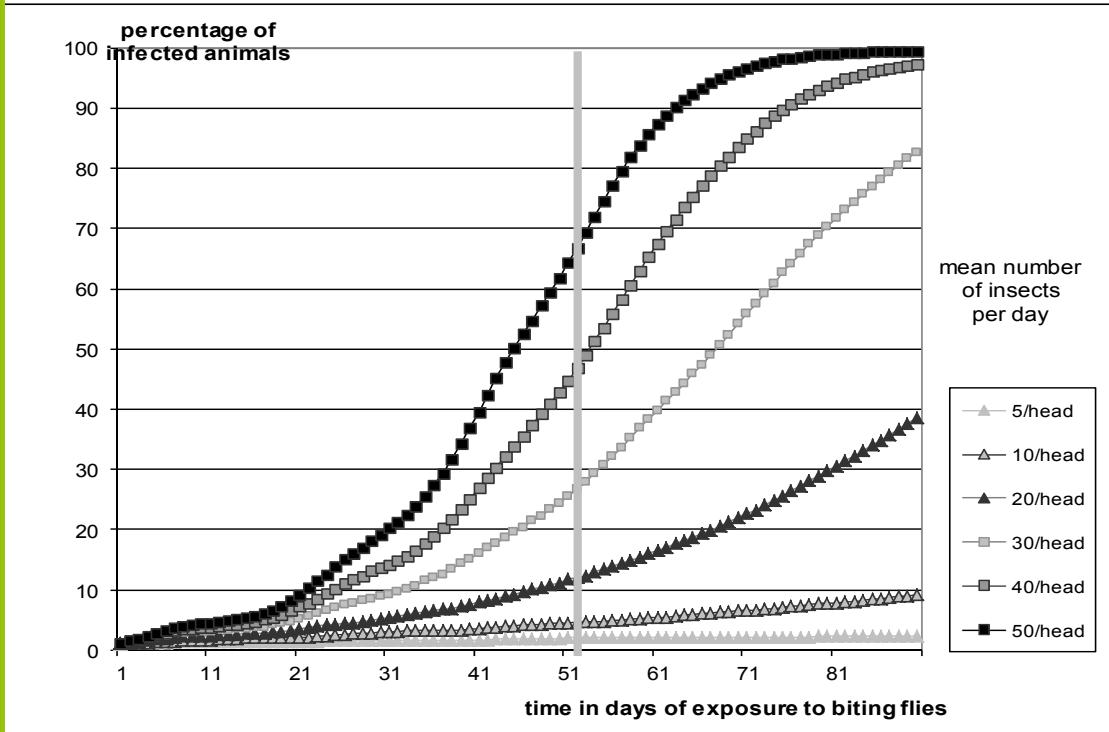


Exp 3: 30 *Atylotus agrestis* /al / jour *T. congolense*

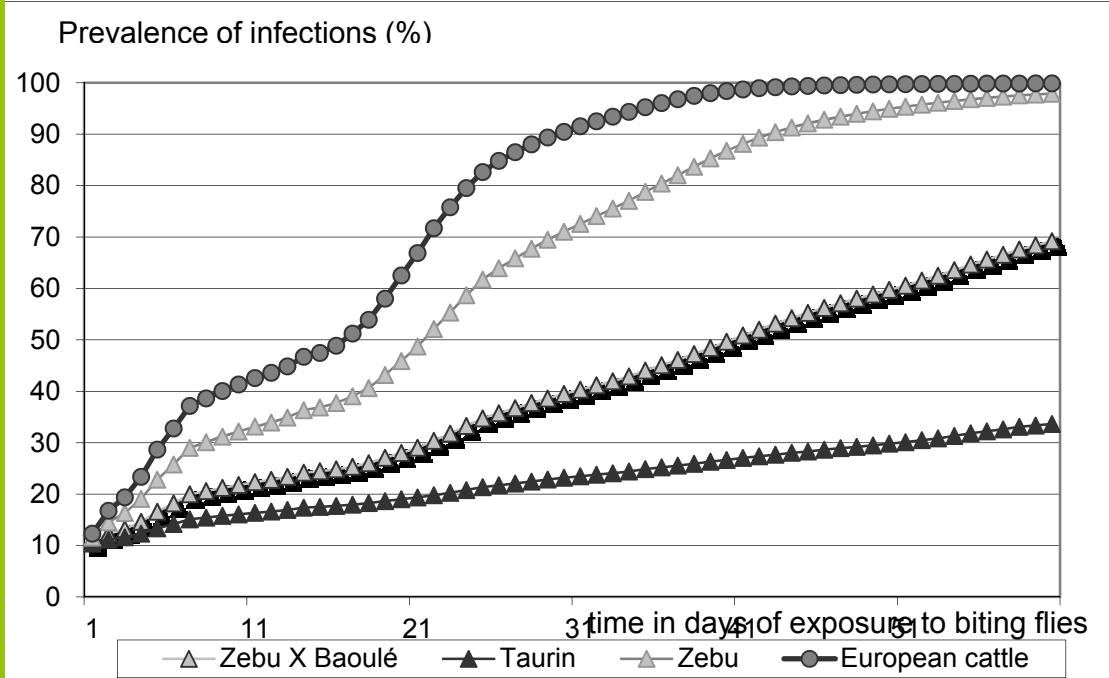
incidence cumulée **25%** en 20 jours



Développement d'un modèle mathématique de prédition
Incidence = f (prévalence initiale, densité de taons, parasitémie)



Evolution de l'incidence avec le nombre d'insectes (de 5 à 50 tabanides/tête)



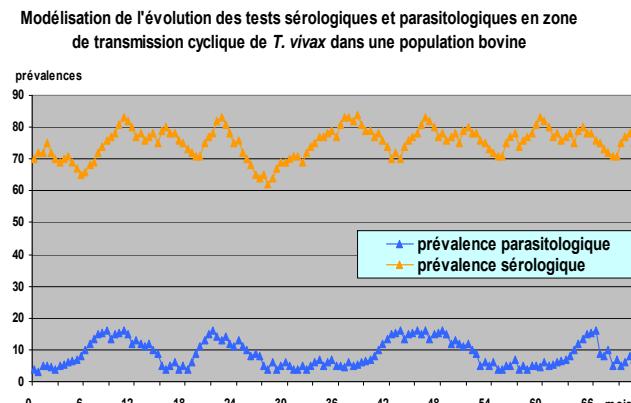
Evolution de l'incidence avec la sensibilité des hôtes de faible (Trypanotolérant) à très forte (bovins Européens)



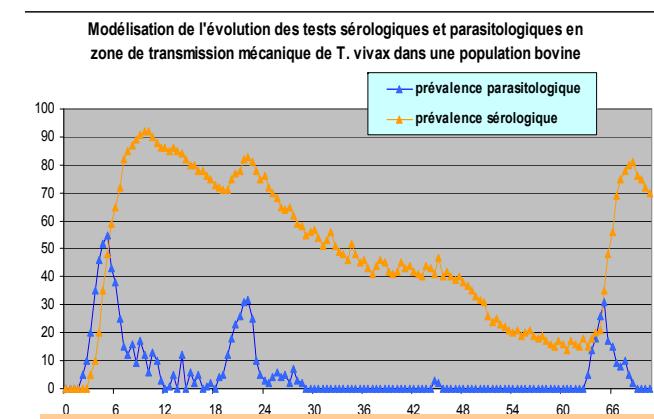
**Vecteur cyclique
Porteur permanent
Multiples espèces
Faible prolifcité (k)
var. saisonnières**



**Vecteurs mécaniques
Porteurs temporaires
Trypano sp unique
Forte prolifcité (R)
Forte saisonnalité**



MALADIE REGULIERE facile à détecter par parastito et serologie avec une incidence clinique moyenne



MALADIE PERIODIQUE
parfois invisible pendant plusieurs années , puis s'exprimant par foyers épizootiques

Evolutions possibles en zones indemnes de glossines

Cas des îles Caraïbes :

Trypanosoma vivax a été observé en Guadeloupe (1926-1939) & Martinique (1929-1943); plusieurs foyers épizootiques observés puis le parasite a disparu. Il n'a pas su se maintenir dans ces conditions insulaires (densités / diversité de vecteurs mécaniques insuffisantes)

Cas de l'île de Zanzibar

Glossines et trypanosomes éliminés (conditions insulaires; idem)

Cas du continent sud américain

T. vivax et *T. evansi* se sont étendus et implantés durablement sur l'ensemble du continent chez les bovins (Tv) et chevaux (Te)

Cas de l'Ethiopie et du Soudan

Zones infestées de glossines (Tc + Tv) et zones non infestées (*T. vivax*)

En secteurs récemment assaini:

situation évolutive trypanotolérants → trypanosensibles...
résurgences ?

Attention au risque de perte des pratiques de contrôle (trypanocides)

2.2) Les outils de diagnostic pour les trypanosomoses

2.2) Les outils de diagnostic pour les trypanosomoses

Détection de l'ADN

PCR sur ADN satellite

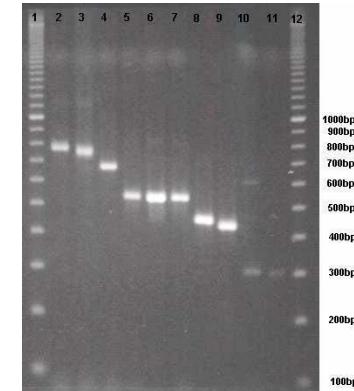
très sensible, « monospécifique »

PCR Pan Trypanosome

sensibilité moyenne

détection multi-spécifique

Adapté aux situations enzootiques mais pas assez sensible pour les campagnes d'éradication



PCR améliore la sensibilité pour la détection des infections actives donc utile en zones infectées

Mais peut être négative pendant de longues périodes chez les porteurs sains donc peu efficace pour détecter les cas sub-cliniques

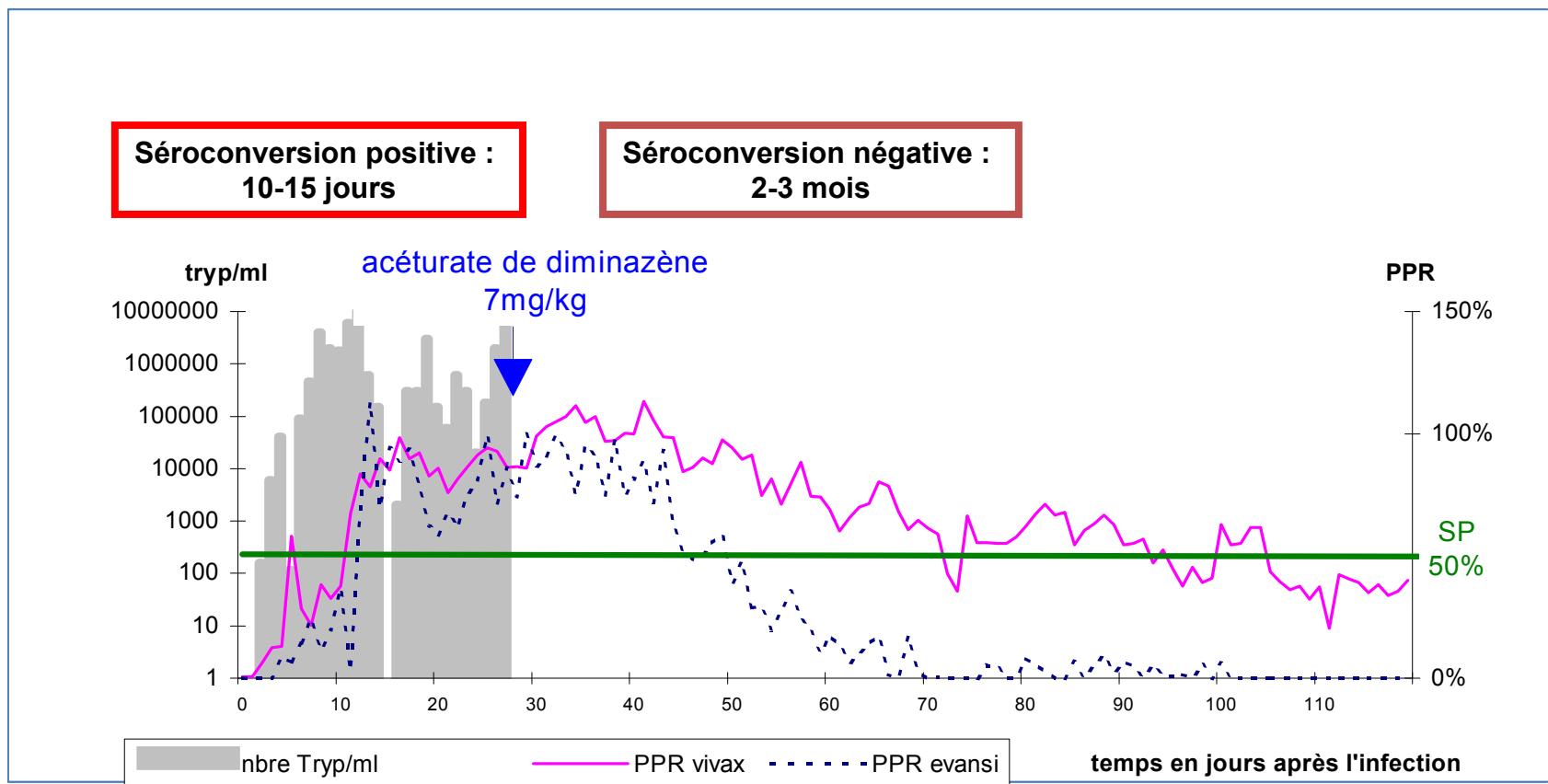
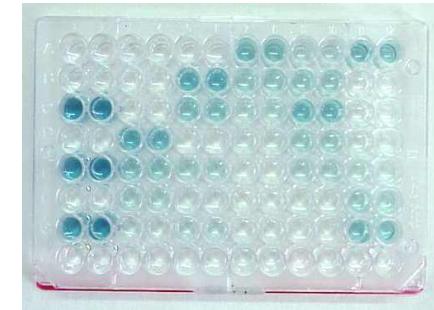
Dans les zones assainies de glossines la PCR peut être utile:

- pour détecter des infections (mais sensibilité limitée)
- mais surtout pour confirmer des suspicions sérologiques

2.2) Les outils de diagnostic pour les trypanosomoses

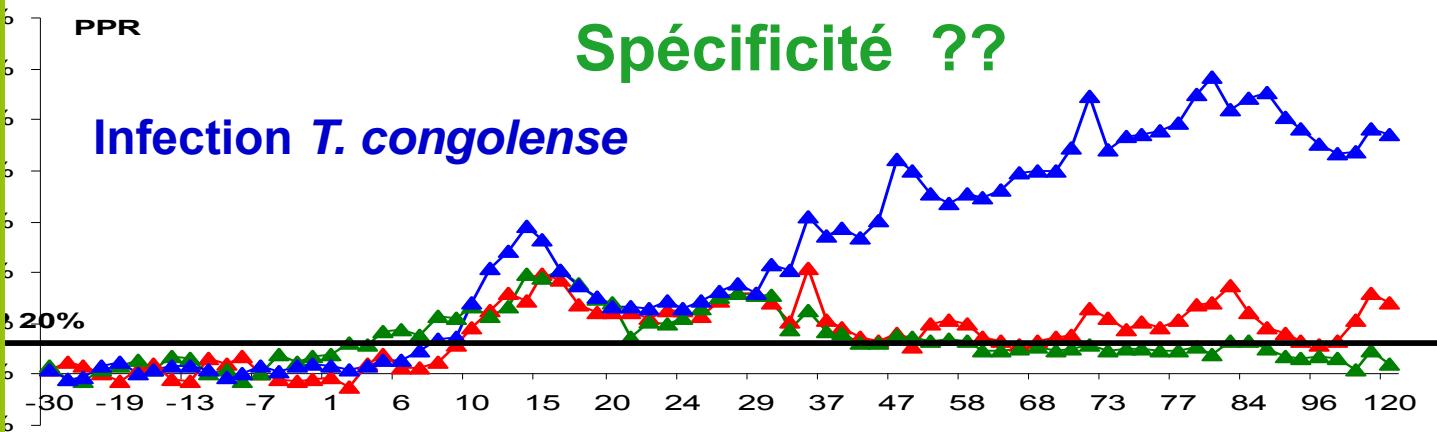
Méthodes sérologiques

- ELISA: Détection d'anticorps: la mieux adaptée pour la détection des infections persistantes dans une campagne d'éradication

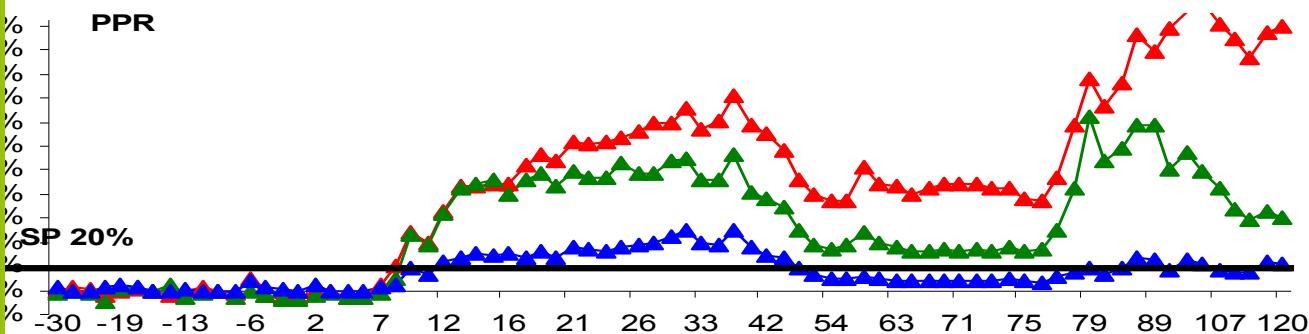


Spécificité ??

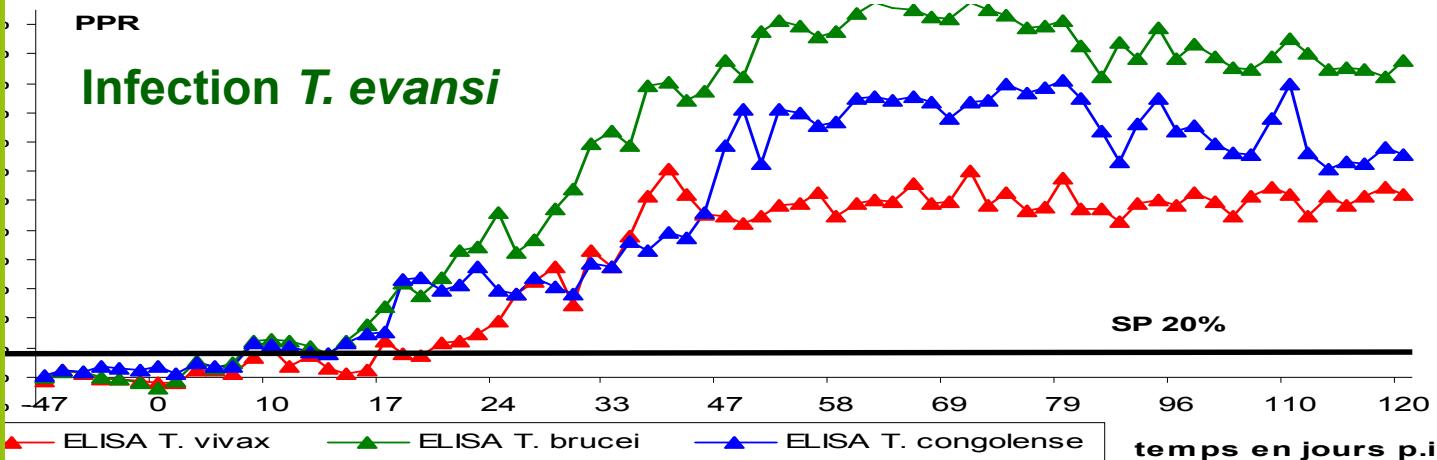
Infection *T. congolense*



Infection *T. vivax*



Infection *T. evansi*



... temps en jours p.i.

faible

Chapitre 2.4.18
Manuel des
tests de
diagnostic
et des vaccins
pour les animaux
terrestres 2014
Trypanosomoses
tsetse
transmitted

Recommended
diagnosis
methods:

Table 1. Test methods available for the diagnosis of tsetse-transmitted trypanosomosis and their purpose

		Type of area					
		Non-infected area			Enzootic area		Both areas
Type of diagnosis	Purpose\ Method	Confirmation & identification of suspected case	Population freedom from infection	Efficiency of eradication policies	Confirmation of clinical cases	Prevalence of infection – surveillance	Specific characteristics or interest
Agent id.	Thin stained blood smear	+++	-	-	++	+	Parasite morphology
	DNA detection/ PCR	+++	+++	+++	Detection & identification		Sensitive & specific molecular identification
Detection of active infection	Wet blood film	++	-	-	++	+	Fast follow-up (experimental) infection
	Thick stained blood film	-	-	-	+	+	Cheap technique
	Haematocrit centrifuge technique (HCT, Woo)	+++	+++	+++	Detection		Active infection & haematocrit value
	Buffy coat technique (Murray)	+++	-	+	+++	++	Active infection & haematocrit value
	Anion exchange columns	+++	-	+++	-	-	Small individual test or large parasite production
Parasite propagation	Rodent inoculation	+++	+	+++	-	-	Sensitive parasite isolation or production
	In-vitro culture	-	-	-	-	-	Parasite production

Serology		Type of area					
		Non-infected area			Enzootic area		Both areas
Type of diagnosis	Purpose\ Method	Confirmation & identification of suspected case	Population freedom from infection	Efficiency of eradication policies	Confirmation of clinical cases	Prevalence of infection – surveillance	Specific characteristics or interest
Serological diagnosis	IFAT	+++	++	-	-	++	Small-scale studies
	ELISA	+++	+++	+++	-	+++	Population studies

ELISA avec antigènes solubles extraits d'un lysat parasitaire complet

Le recueil des protocoles standardisés recommandés par l’OIE pour le diagnostic des trypanosomoses est en préparation depuis 2011 dans le cadre du programme de jumelage de l’OIE pour le laboratoire de référence CIRAD-CIRDES (2011-2015)
Ce recueil sera disponible fin 2015

standardisation inter-laboratoires

En cours (CIRAD-CIRDES)
4 ateliers de formation régionaux sont en cours en AO (3/4) au CIRDES, Bobo-Dioulasso, BF

Un réseau régional de laboratoires nationaux du Burkina Faso, Mali, Niger, Togo, Côte d'Ivoire, Bénin, Sénégal et Guinée Bissau a été créé en lien avec le CIRDES

Créer un réseau semblable en AE ?



Laboratoire de Référence de l’OIE sur les Trypanosomoses Africaines

**RECUEIL DES PROTOCOLES STANDARDISES
DES TECHNIQUES DE DIAGNOSTIC
DES TRYpanosomoses Africaines**

Bobo-Dioulasso, Burkina Faso, janvier 2015.

Marc Desquesnes,

avec les contributions de Zakaria Bengaly, David Berthier, Géraldine Bossard, Bila Cene, Hamidou Ilboudo, Vincent Jamonneau, Jacques Kaboré, Youl Mémé, Léopold Millogo, Sophie Ravel, Hassane sakandé, Sophie Thévenon, et Adrien Zoungrana.



Quinapyramine T. evansi CV
Cymelarsan T. evansi
Homidium & Ethidium bromides
carcinogènes

2.3) Utilisation et limites des trypanocides

Contrôle des trypanosomoses par les trypanocides chez le bétail

Acéturate de diminazène

traitement curatif 3,5mg / 7mg/Kg

**Chlorure d'isométamidium
paire sanative**

curatif et préventif 0.5 – 1 mg/Kg

Problème usage inapproprié (dose, conservation, voie, etc)

Problème de chimiorésistance largement détectée en AO

Problème de contrôle de qualité (non contrôlé, imitation ou faux)

traitement peu efficaces, résistances, risques de résidus à la consommation...

Alliance FAO/PAAT / GALVmed / IFAH / IAEA et Strathclyde University pour CQ & AQ; méthodologies de vérification transférées à 2 laboratoires de contrôle dans la zone sub-saharienne

LACOMEV / EISMV Dakar, Senegal (Afrique de l'Ouest et du Centre),

TFDA à Dar es Salaam, Tanzania (Afrique de l'Est et du Sud).

Monographies des trypanocides publiées dans la RSTOIE, 2014, 33 (3)

Peut-on garantir l'efficacité d'un traitement à 100% ?

L'efficacité des traitements doit être confirmée par un suivi en ELISA séroconversion négative en 4-6 mois.

3) Définition et maintien des auto-déclarations « indemnes »

Zonage and compartmentation

Zonage: Definition of a geographical area

- delimited by natural or artificial barriers + buffer area
- presenting a high potential for agricultural productivity
- high potential for sustainable clearance of tsetse

Compartmentation

Some or all livestock species: cattle, sheep, goat, pig, horse, donkeys, camels, etc

Wild life species ?

Maladie	Espèce de trypanosome	Espèce hôte						
		Equidés	Bovins	Buffle asiatique	Petits ruminants	Camélidés	Porcins	Carnivores
Nagana	<i>T. brucei brucei</i>	3	1	-	1	3	1	3
	<i>T. vivax</i>	2	2-3	-	1	2		3
	<i>T. congolense</i>	1	3	-	2	3	1	3
	<i>T. simiae</i>			-		3	3	
	<i>T. suis</i>			-			2	

Zone de confinement

In case of outbreak in a free area

Several phases in the eradication campaign (1/3)

Definition of a target area

geographical area +/- zone or compartment
Buffer area and Barrier areas



Phase 1: Initial situation evaluation (2 years)

Density, distribution and dispersal of tsetse flies (risk of re-invasion)
Prevalence/incidence of trypanosomoses (survey)
Identification and census of domestic host / wild life
Inventory of human / technical resources and skills
Environmental and socio-economic assessment



Phase 2: Control phase (1 year)

Tsetse suppression
Parasites: use of curative and/or preventive trypanocides



Phase 3 : Eradication phase (2-3 years)

Tsetse eradication
Survey in old (persistant infection ?) & young sentinelles animals (transmission ?)
Parasites: use of curative and/or preventive trypanocides
Sacrifice or high dose treatment of seropositive animals
Follow-up of these animals until they are all seronegative
Control of animal movements



Several phases in the eradication campaign (2/2)

Phase 4: Observation phase (2 years)



No more control or trypanocidal treatments

Detection:

Detection of tsetse is **notifiable**

Detection of trypanosomosis is **notifiable**

Positive animals are killed/treated ??

Phase 5: Self-declaration of indemne area: *Auto-déclaration*

Information

All previous steps have been successfully implemented and provided negative results.

Auto-declaration is possible

Control of animal movements evidenced



Phase 6: Surveillance phase (duration ?)

Trypanosome surveillance +/- tsetse sampling if transmission is observed

Control of animal movements evidenced



Perspectives pour l'OIE

- **Créer un groupe *ad hoc group* sur l'éradication des glossines & Trypanosomoses** (qui sera mis en liaison avec le réseau TANTG en cours de création) pour affiner les objectifs et méthodes en liaison avec les multiples acteurs/partenaires
- **Etablir des standards pour l'auto-déclaration avec:**
 - ✓ Espèces visées: **Salivaria** (inclus *T. evansi*)
 - ✓ **zone et compartiment** (bétail) ? / recommandations sur les barrières et les mouvements d'animaux
 - ✓ Statut visé: **indemne de tsetse** / recommandations sur la lutte et le sondage par capture de glossines
 - ✓ Statut visé: **indemne de trypanosomose** / recommandations sur les trypanocides, le sondage et le diagnostic
- **Avec l'appui de :**
 - ✓ Recueil de protocoles standardisés (étendus aux glossines ?)
 - ✓ Laboratoires de référence régionaux (diagnostic tryp. / glossines)
 - ✓ Services Vétérinaires nationaux
 - ✓ Experts agréés, incluant sciences sociales et environnementales





Merci pour
votre attention

Jérémy Bouyer
Marc Desquesnes

et remerciements au
Dr Louis Touratier



21^e Conférence de la Commission régionale de l'OIE pour l'Afrique
Rabat (Maroc) du 16 au 20 février 2015