



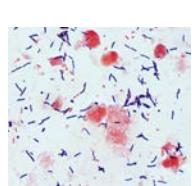
du mercredi 11 au vendredi 13 juin 2014
Palais des Congrès de Bordeaux

NOUVELLES TECHNIQUES : POUR QUELLES AVANCÉES EN MICROBIOLOGIE MÉDICALE

Dr Frédérique GOURIET

Fédération de Bactériologie Virologie et Hygiène hospitalière
URMITE CNRS-IRD UMR 6236

Direct examination and culture



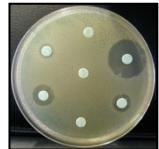
Automated blood culture monitoring

Diversified culture conditions

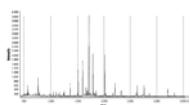
Phenotypic identification and antibiotic susceptibility testing



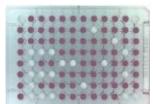
Manual biochemotype and antibiogram



Automated biochemical phenotype and antibiogram



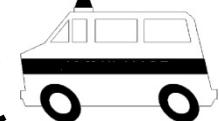
MALDI-TOF MS



Phenotypic microarray



Syndrome and disease-based sampling kits



Transport

Core laboratory

Molecular detection and identification



PCR



Unidentified or unusual bacterium



Sequencing



Metagenomics

Immunochromatographic or agglutination assay



Real-time PCR

Point of care (POC) laboratory assays < 2 hours

Local, national and /or international alert

Real-time genome sequencing



New or atypical bacterium

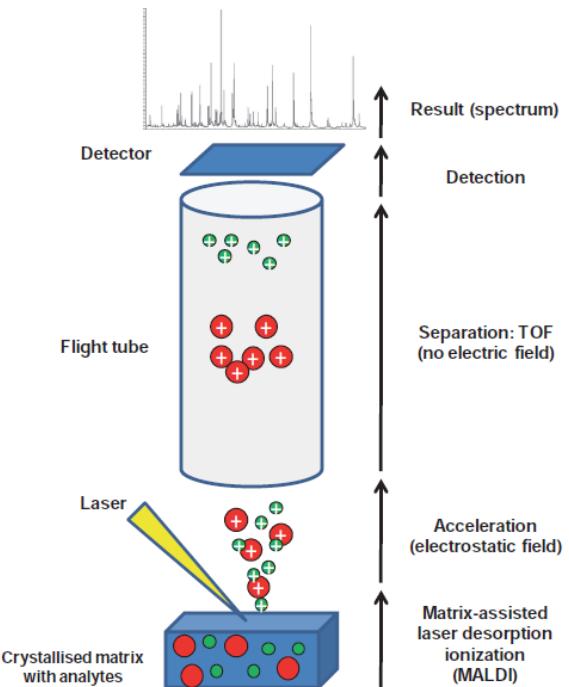
SMS message, Laboratory website

Strain collection²

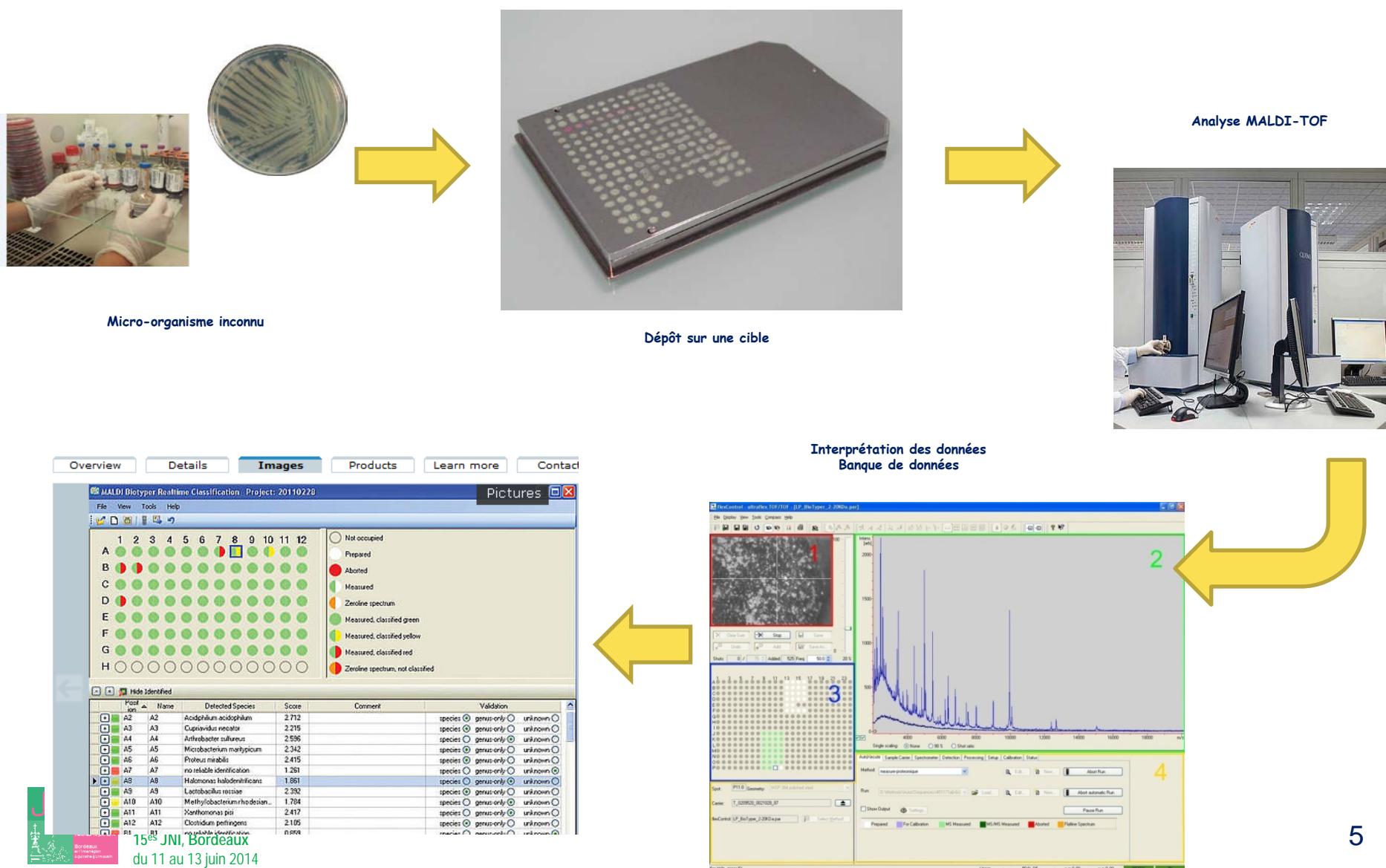
Nouvelles applications de la spectrométrie de masse au laboratoire de Microbiologie

Nouvelles applications de la spectrométrie de masse au laboratoire de Microbiologie

- Identification de souche bactérienne
- identification directe sur flacon d'hémocultures
- Identification directe sur les urines
- Biotypage des bactéries
 - ➔ detection d'une épidémie
 - ➔ Surveillance d'une épidémie
 - ➔ Identification de clones
- Détection rapide de la résistance aux antibiotiques par MALDI-TOF
 - ➔ Carbapénémases chez les bactéries à gram négatif

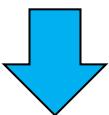


Apport de la Spectrométrie de masse pour le diagnostic microbiologique



Interprétation des résultats

- Comparaison par souches
- 3 niveaux d'identification
 - Log supérieur ou égal à 2: identification d'espèce
 - Log entre 1,7 et 2,0: identification de genre
 - Log < à 1,7: absence d'identification



Biologie moléculaire



Incrémantion de la Base de données Bruker Biotyper

Analyte Name	Organism (best match)	Score Value	Organism (second best)	Pictures
Enterococcus faecalis XY_123 BRB (+++) (A)	Enterococcus faecalis	2.108	Enterococcus faecalis	
Enterococcus faecalis XY_123 BRB (+++) (A)	Rank (Quality)	Matched Pattern		Score Value
Staphylococcus aureus (+++)	1 (+++)	Pseudomonas aeruginosa ATCC 27853 THL		2.407
Staphylococcus aureus (+++)	2 (+++)	Pseudomonas aeruginosa 8147_2 CHB		2.31
	3 (++)	Pseudomonas aeruginosa DSM 50071T HAM		2.27
	4 (++)	Pseudomonas aeruginosa ATCC 27853 CHB		2.219
	5 (++)	Pseudomonas aeruginosa 19955_1 CHB		2.183
	6 (++)	Pseudomonas aeruginosa A07_08_Pado FLR		2.017
	7 (+)	Pseudomonas jinjensis LMG 21316T HAM		1.751
	8 (-)	Pseudomonas cirselloidis DSM 50332T HAM		1.623
	9 (-)	Pseudomonas indica DSM 14015T HAM		1.583
	10 (-)	Pseudomonas resinovorans LMG 22747 HAM		1.573

Performances des différents Spectromètre disponible pour la microbiologie



Matrix-assisted laser desorption ionization time-of-flight mass spectrometry, a revolution in clinical microbial identification

A. Bizzini¹, G. Greub^{1,2}

Article first published online: 15 JUL 2010

DOI: 10.1111/j.1469-0691.2010.03311.x

© 2010 The Authors. Clinical Microbiology and Infection © 2010 European Society of Clinical Microbiology and Infectious Diseases



Clinical Microbiology and Infection

Volume 16, Issue 11, pages 1614–1619, November 2010

TABLE I. Performance of matrix-assisted laser desorption ionization time-of-flight mass spectrometry (MALDI-TOF MS) identification with routine samples in clinical microbiology laboratories

Number of isolates tested	Manufacturer of the MALDI-TOF MS system	Overall correct identification at the species level (%)	Overall correct identification at the genus level (%)	Correct identification of Gram-negative bacteria at the species level (%)	Correct identification of Gram-positive bacteria at the species level (%)	References
1660 ^a	Bruker Daltonics GmbH	84.1	11.3	NA	NA	[11]
1371 ^a	Bruker Daltonics GmbH	91.7	2.8	88.8	88.0	[14]
720 ^a	Bruker Daltonics GmbH	93.6	NA	98.2	83.9	[13]
720 ^a	Shimadzu Corporation	88.3	NA	94.8	75.6	[13]
1116 ^b	Bruker Daltonics GmbH	95.2	4.8	93.8	97.7	[10]

NA, not available.

^aProspective study.

^bRetrospective study.

Problèmes d'identification : Discordance MALDI_Tof et identification classique

Phénotypique en spectrométrie de masse



CMI
CLINICAL MICROBIOLOGY
AND INFECTION

Matrix-assisted laser desorption ionization time-of-flight mass spectrometry, a revolution in clinical microbial identification

A. Bizzini¹, G. Greub^{1,2}

Article first published online: 15 JUL 2010

DOI: 10.1111/j.1469-0691.2010.03311.x

© 2010 The Authors. Clinical Microbiology and Infection © 2010 European Society of Clinical Microbiology and Infectious Diseases



Clinical Microbiology and Infection

Volume 16, Issue 11, pages 1614–1619, November 2010

TABLE 2. Examples of discordant results between conventional and matrix-assisted laser desorption ionization time-of-flight mass spectrometry (MALDI-TOF MS) identification

Conventional ID	MALDI-TOF MS ID	16S rDNA sequencing ID	Explanation	References
<i>Enterobacter cloacae</i>	<i>Enterobacter hormaechei</i>	<i>E. hormaechei</i>	Conventional methods such as Vitek 2 system (BioMérieux) do not identify some species of the <i>E. cloacae</i> complex group	[14]
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i> <i>S. maltophilia</i>	<i>Pseudomonas hibiscicola</i> <i>Pseudomonas beteli</i>	<i>S. maltophilia</i>	Invalid taxonomic name (heterotypic synonyms of <i>S. maltophilia</i> that should not be used according to the recent taxonomy)	[10,11,14]
<i>Shigella sonnei</i> <i>Shigella flexneri</i>	<i>Escherichia coli</i> <i>Escherichia coli</i>	<i>Shigella sonnei</i> <i>Shigella flexneri</i>	Absence of enough reference spectra in the MALDI-TOF MS database, leading to insufficient discriminative power for closely related species	[10,11,14]
<i>Streptococcus pneumoniae</i>	<i>Streptococcus parasanguinis</i>	<i>Streptococcus pneumoniae</i>		
<i>Streptococcus mitis</i>	<i>Streptococcus pneumoniae</i>	<i>Streptococcus mitis</i>		
<i>Propionibacterium acnes</i>	<i>Eubacterium brady</i>	<i>P. acnes</i>	Incorrect reference spectra in the MALDI-TOF MS database	[14]
<i>Streptococcus dysgalactiae</i>	<i>Streptococcus pyogenes</i> or <i>Streptococcus dysgalactiae</i> on repeated independent deposits	<i>Streptococcus dysgalactiae</i>	Inconsistent results, owing either to difficult-to-differentiate strains or a lack of sufficient reference spectra in the MALDI-TOF MS database	[14]

ID, identification.

MALDI-TOF mass spectrometry tools for bacterial identification in clinical microbiology laboratory

Etienne Carbonnelle ^{a,c,*}, Cécile Mesquita ^a, Emmanuelle Bille ^{b,c}, Nesrine Day ^a, Brunhilde Dauphin ^d, Jean-Luc Beretti ^b, Agnès Ferroni ^b, Laurent Gutmann ^{a,c}, Xavier Nassif ^{b,c}

Table 1

Summary of major studies using MALDI-TOF for bacterial identification. GN: Gram negative, GP: Gram positive.

Authors	Sample		Id species level	Id genus level	Main identification difficulty	Comments
Serg et al. [32]	Routine (n=1660)	all routine samples	83.8%	95%	<i>Propionobacterium acnes</i> , <i>Streptococcus pneumoniae</i> , <i>Stenotrophomonas maltophilia</i> , <i>Shigella</i> sp.	First line method of identification
van Veen et al. [36]	Routine (n=980)	all routine samples	92%	98.8%	<i>Streptococcus pneumoniae</i> , anaerobic bacteria	
Blondiaux et al. [37]	Routine (n=362)	all routine samples	72.9%	87%	viridans streptococci group, <i>Shigella</i> sp.	
Prod'hom et al. [42]	Blood (n=126)	positive blood culture	77.8%, GN: 89.1%, GP: 71.6%	78.7%, GN: 89.1%, GP: 72.9%	<i>Streptococcus mitis</i> group, <i>Staphylococcus</i> sp.	The presence of a capsule explain partially the low identification rate of <i>S. pneumoniae</i> , <i>H. influenzae</i> , <i>K. pneumoniae</i>
La Scola et al. [43]	Blood (n=599)	positive blood culture	76%	76%	<i>Streptococcus</i> sp., polymicrobial samples	
Stevenson et al. [44]	Blood (n=212)	positive blood culture (179), spiked bottles (33)	80.2%	80.2%	<i>Streptococcus mitis</i> group	
Ferroni et al. [45]	Blood (n=685)	positive blood culture (388), spiked bottles (312)	89%	98%	<i>Propionobacterium acnes</i> , <i>Streptococcus pneumoniae</i> , <i>Streptococcus mitis</i> group	For mixed culture, most abundant germ was in most cases identified. Fast method
Christner et al. [46]	Blood (n=277)	positive blood culture	94.2%	95%	Cocci Gram +	Mismatching mostly resulted from insufficient bacterial count and occurred preferentially with Gram +
Ferreira et al. [47]	Blood (n=300)	positive blood culture	42.6%, GN: 83.3%, GP: 31.8%	71.6%, GN: 96.6%, GP: 65.7%	<i>Streptococcus mutans</i> , <i>Staphylococcus</i> sp., <i>Staphylococcus aureus</i>	No mixed culture
Ferreira et al. [48]	Urine (n=220)	positive urine samples	91.8%, GN: 93.6%, GP: 56.6%	92.7%, GN: 94.6%, GP: 66.6%	<i>Streptococcus</i> sp., <i>Enterococcus</i> sp., <i>Rauvolfella</i> sp.	Best results with high bacterial account >10 ⁵ CFU/mL, <i>E. coli</i> >10 ⁵ CFU/mL: 97.6% correct id rate, 5 mixed cultures: 3 identifications

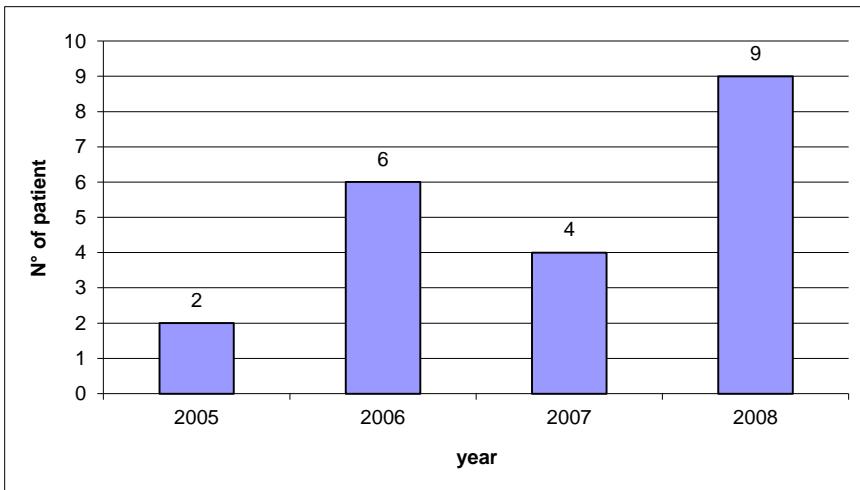
Identification phénotypique classique / spectrométrie de masse

- Problèmes du choix du système d'identification:
 - Gram
 - Tests d'orientation (catalase, oxydase...)
- Diversité phénotypique:
 - Base de données: nombre importants de souches par espèce
 - Chevauchement des phénotypes
 - Choix multiples
- Souches déficientes
 - Variant
 - Inoculum insuffisant
- Choix préalable inutile
- Colonie ou échantillon hémoculture/urines
- Une seule base de donnée pouvant être constituée par une seule souche par espèce modulable
- Profils protéiques provenant en grande partie par des protéines ribosomales
- Résultat rapide
- Coût concurrentiel

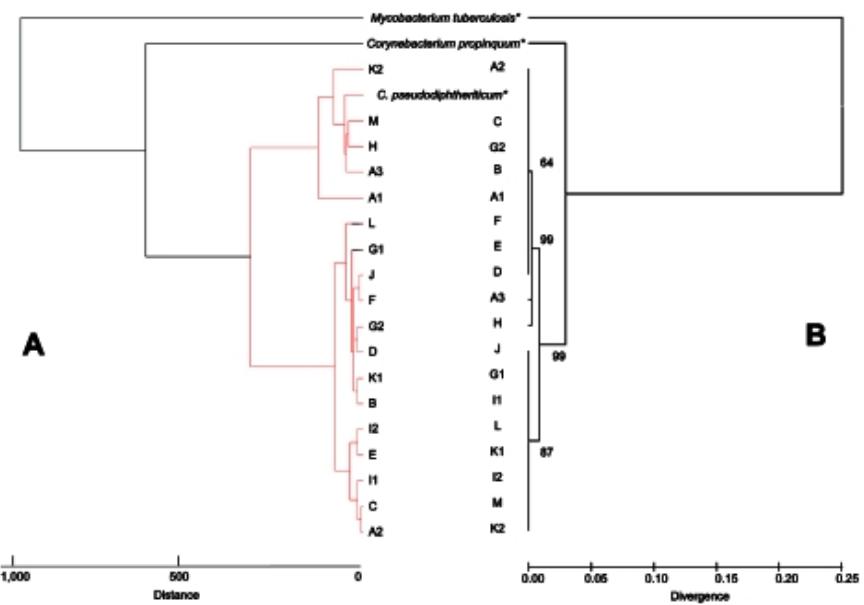
Détection d'une épidémie

Outbreak of *Corynebacterium pseudodiphtheriticum* Infection in Cystic Fibrosis Patients, France

Fadi Bittar,¹ Carole Cassagne,¹ Emmanuelle Bosdure, Nathalie Stremler, Jean-Christophe Dubus, Jacques Sarles, Martine Reynaud-Gaubert, Didier Raoult, and Jean-Marc Rolain



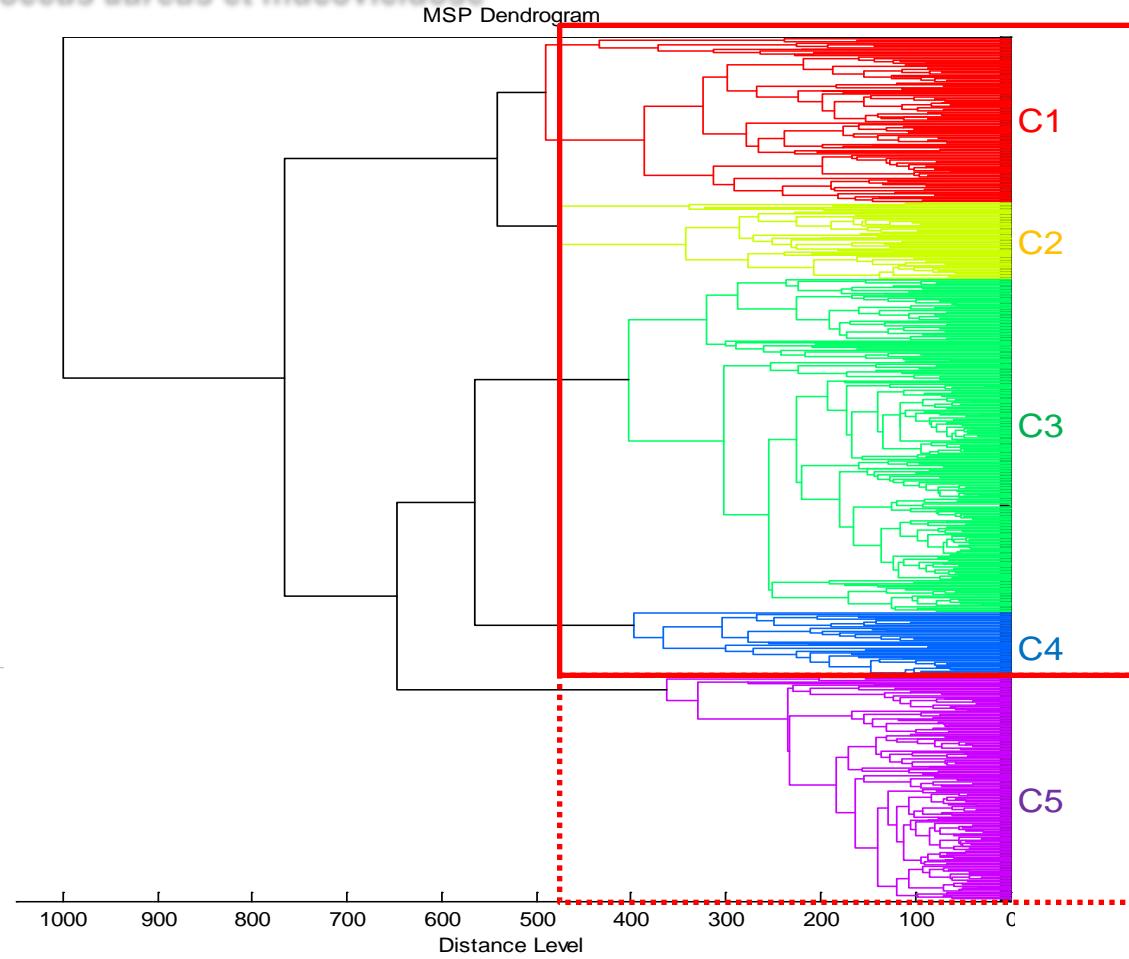
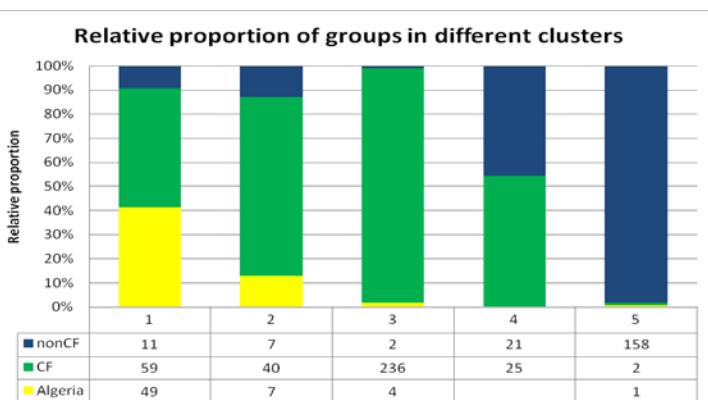
18 souches
Issues de 13 patients



Emerging Infectious Diseases • www.cdc.gov/eid • Vol. 16, No. 8, August 2010

Surveillance d'une épidémie

- 622 isolats
- 5 clusters
- Cluster associations
 - Origine Géographique
 - Algérie, ST80 (C1)
 - Marseille (C2-C5)
 - Origine Clinique
 - Patients non-mucovicidosoïque (C5)
 - Patients mucovicidosoïque
 - C1 and C2 : children
 - C3 and C4 : adults

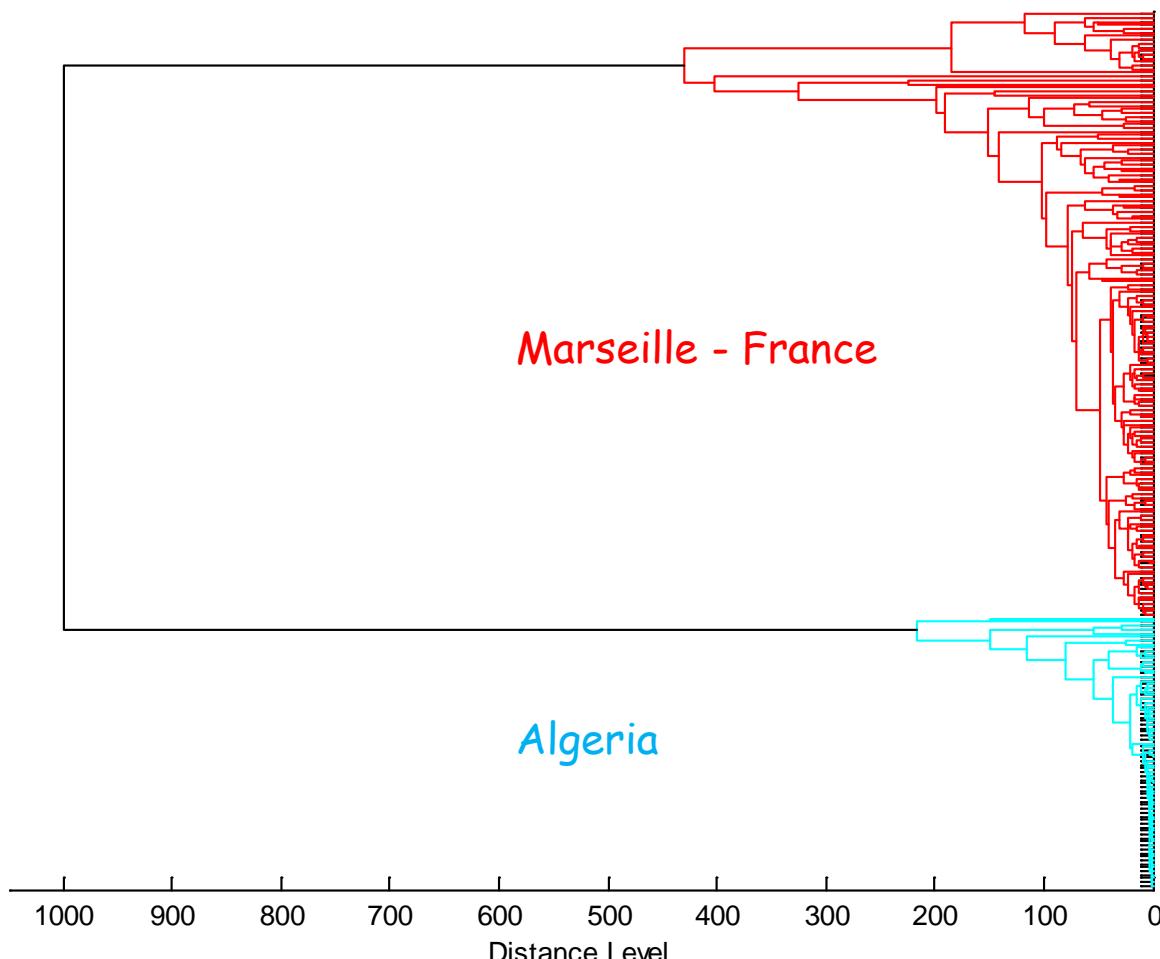


→ Clusters identification de phénotypes

Epidémie et origine géographique

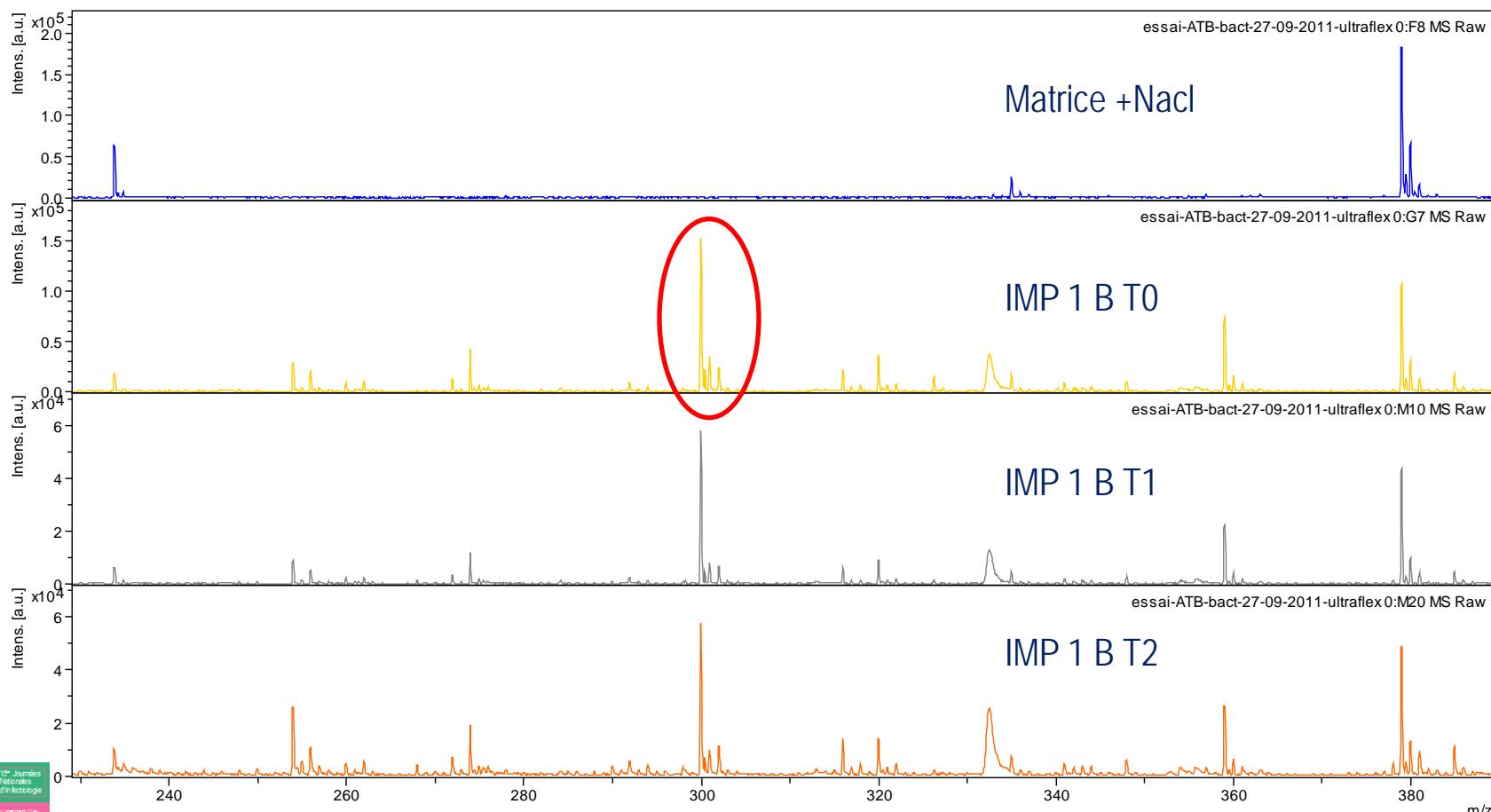
Klebsiella pneumoniae

MSP Dendrogram



Détection des carbapénémases par MALDI-TOF

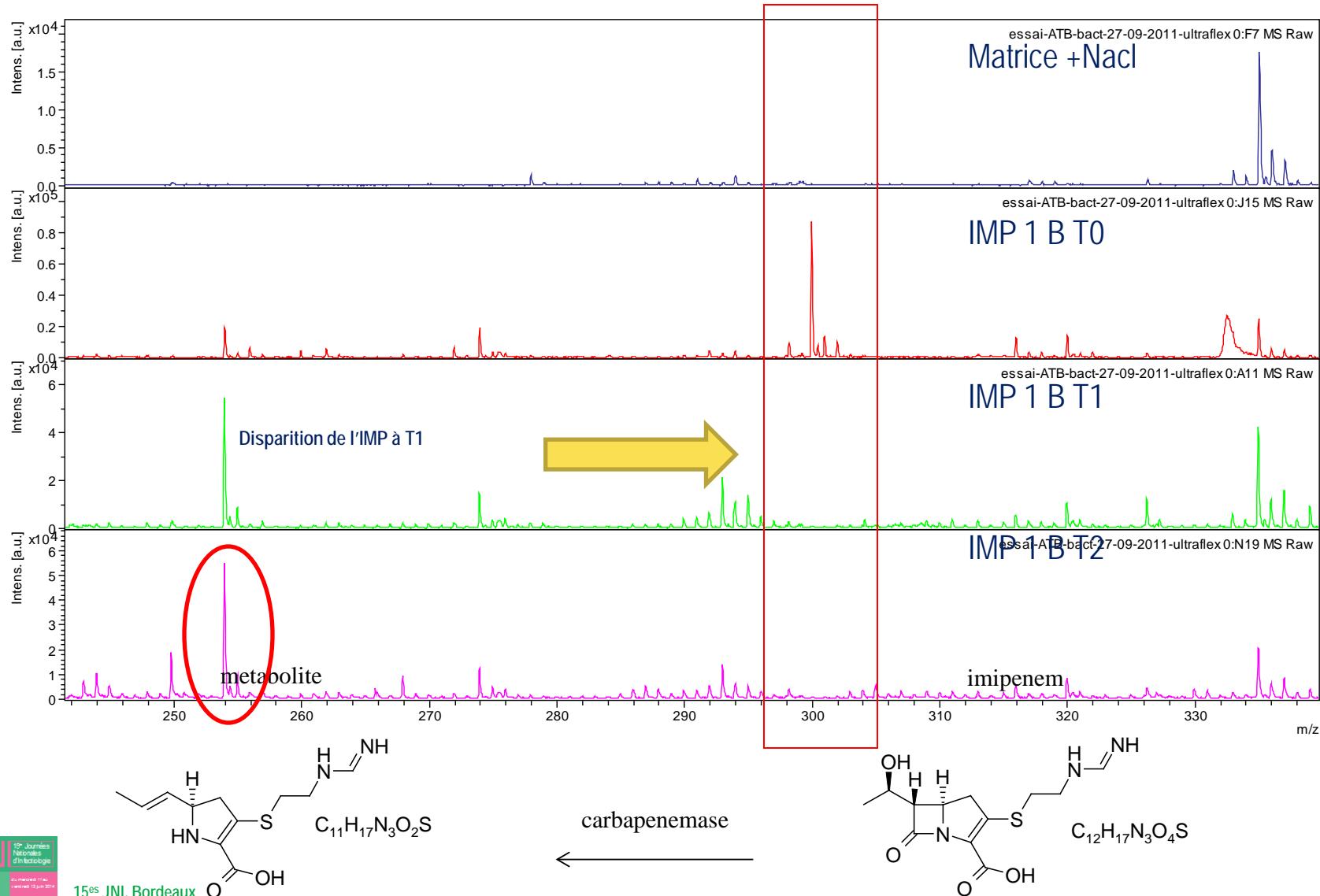
Klebsiella pneumoniae Sensible Imipénème – Test Imipénème
IMP : pic spécifique à 300 m/z



Détection des carbapénémases par MALDI-TOF

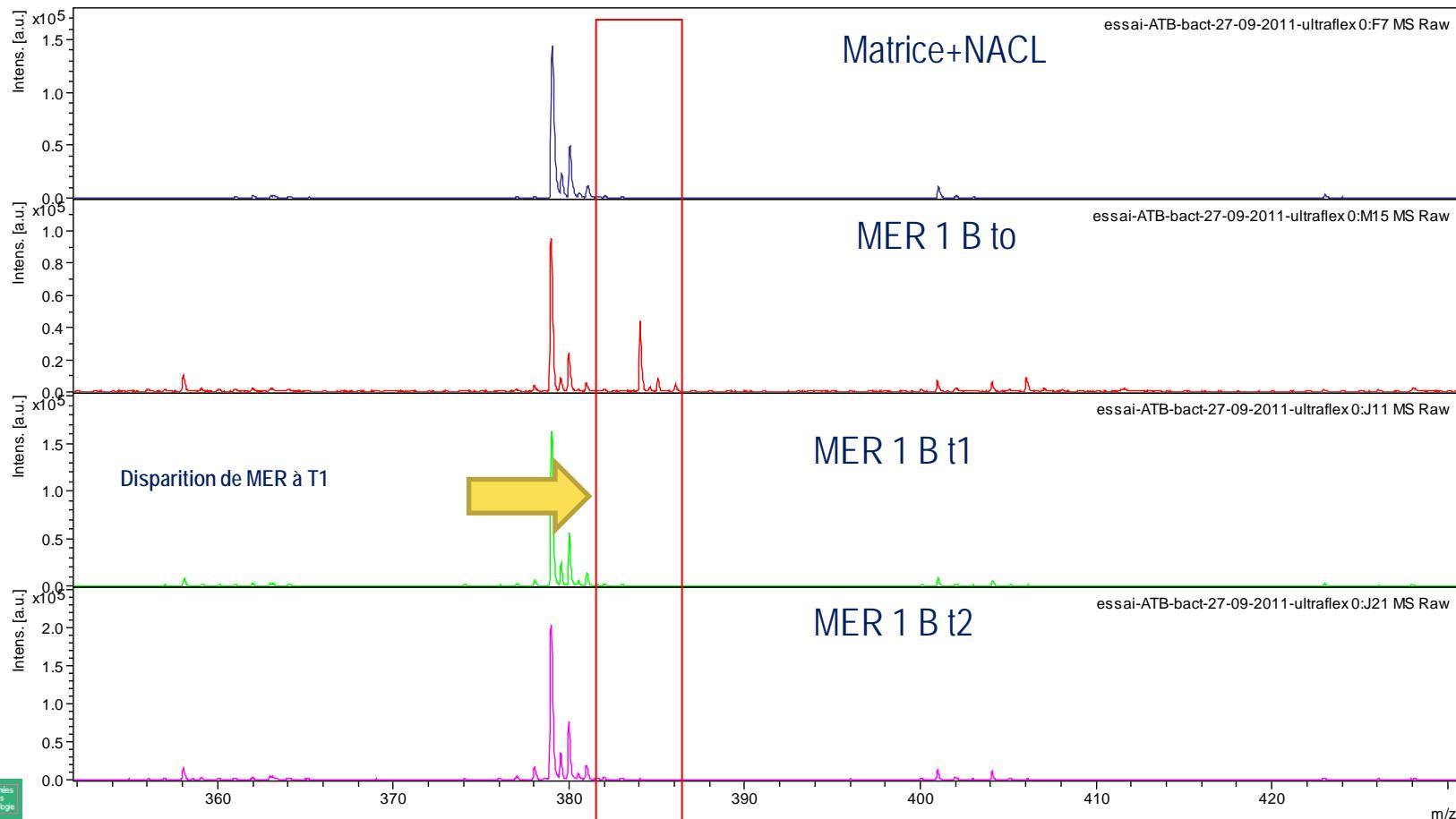
Klebsiella pneumoniae NDM-1 Positive – Test Imipénème

IMP : pic spécifique à 300 m/z



Détection des carbapénémases par MALDI-TOF

Klebsiella pneumoniae NDM-1 Positive – Test Méropénème
MER: pic spécifique à 384 m/z



Détection des carbapénémases par MALDI-TOF

Table 1. Characterization of the 149 bacterial strains analyzed and data summary of imipenem hydrolysis assay utilizing MALDI-TOF MS

Strain type :No. of isolates (Location of isolates [No.of isolates])	MALDI-TOF analysis			
	Range of the ratio of the area of imipenem/metabolite based on the time of incubation		No. of isolates detected as carbapenemase producers based on the time of incubation	
	2h	4h	2h	4h
Carbapenem-resistant strains (70) (imipenem MIC >8 mg/L)	<0.01-1.77	<0.01-0.26	67	70
<i>K. pneumoniae</i> KPC : 1	<0.01	<0.01	1	1
<i>K. pneumoniae</i> NDM-1: 2	<0.01	<0.01	2	2
<i>P. aeruginosa</i> VIM : 2	<0.01	ND	2	2
<i>P. aeruginosa</i> IMP : 2	<0.01	ND	2	2
<i>A.baumannii</i> bla _{OXA23-like} : 57 (Marseille [17], Algeria [40])	<0.01-1.77	<0.01-0.39	54	57
<i>A.baumannii</i> bla _{OXA24-like} : 3 (Algeria)	<0.01	0.02-0.04	3	3
<i>A.baumannii</i> bla _{OXA23-like} + bla _{OXA24-like} : 3 (Algeria)	<0.01-0.48	<0.01-0.26	3	3
Carbapenem-susceptible strains (79) (imipenem MIC ≤2 mg/L)	<0.01-12.86	<0.01 -14.84	0	0
<i>K. pneumoniae</i> ESBL : 31 (Algeria)	ND	0.64-14.84	0	0
<i>K. pneumoniae</i> non ESBL : 4 (Algeria)	ND	1.24-5.82	0	0
<i>Escherichia coli</i> ATCC 25922 (1)	1.64	1.17	0	0
<i>A. baumannii</i> : 43 (Marseille [1], Algeria [42])	0.61-12.86	0.76 -3.26	0	0

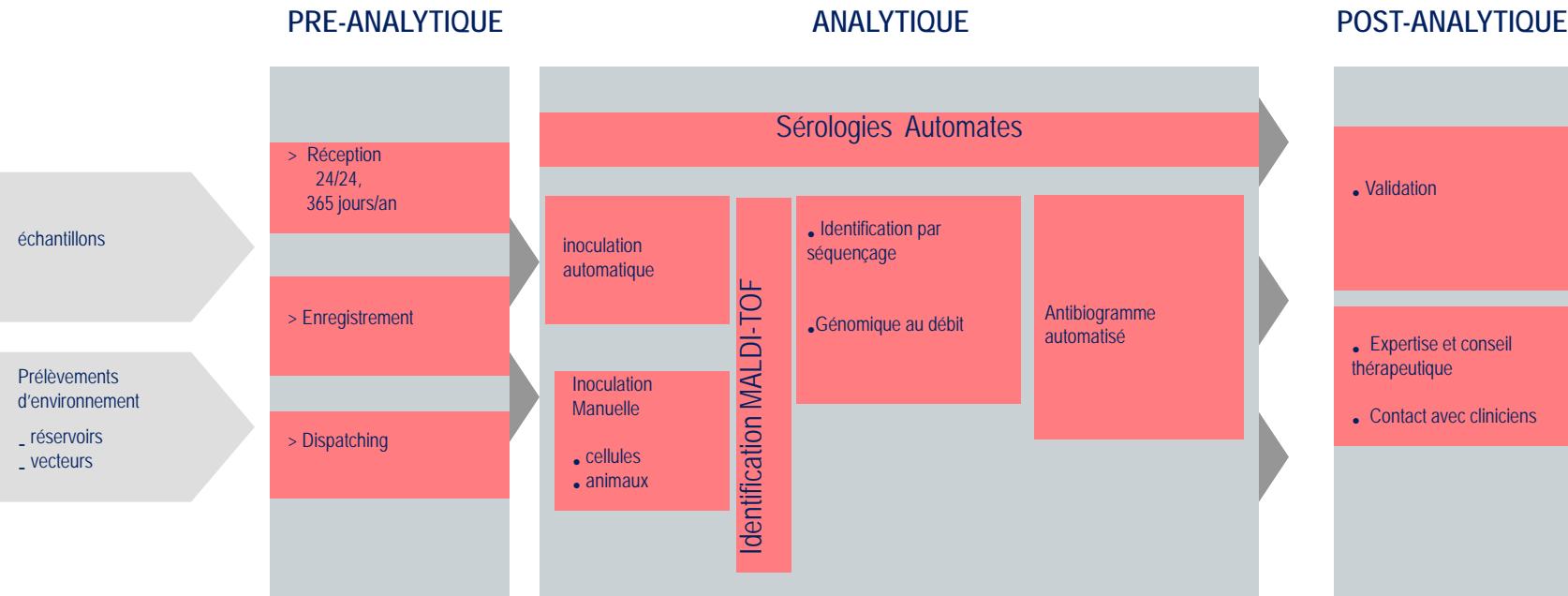
Sensitivity = 100% ; Specificity = 100% (t=4h)

Diagnostic rapide en microbiologie médicale un véritable challenge

- Les tests microbiologiques améliorent la prise en charge des malades si les résultats sont disponibles dans le temps du soin.

Organisation du laboratoire central en microbiologie

Regroupement géographique des laboratoires sur un seul site



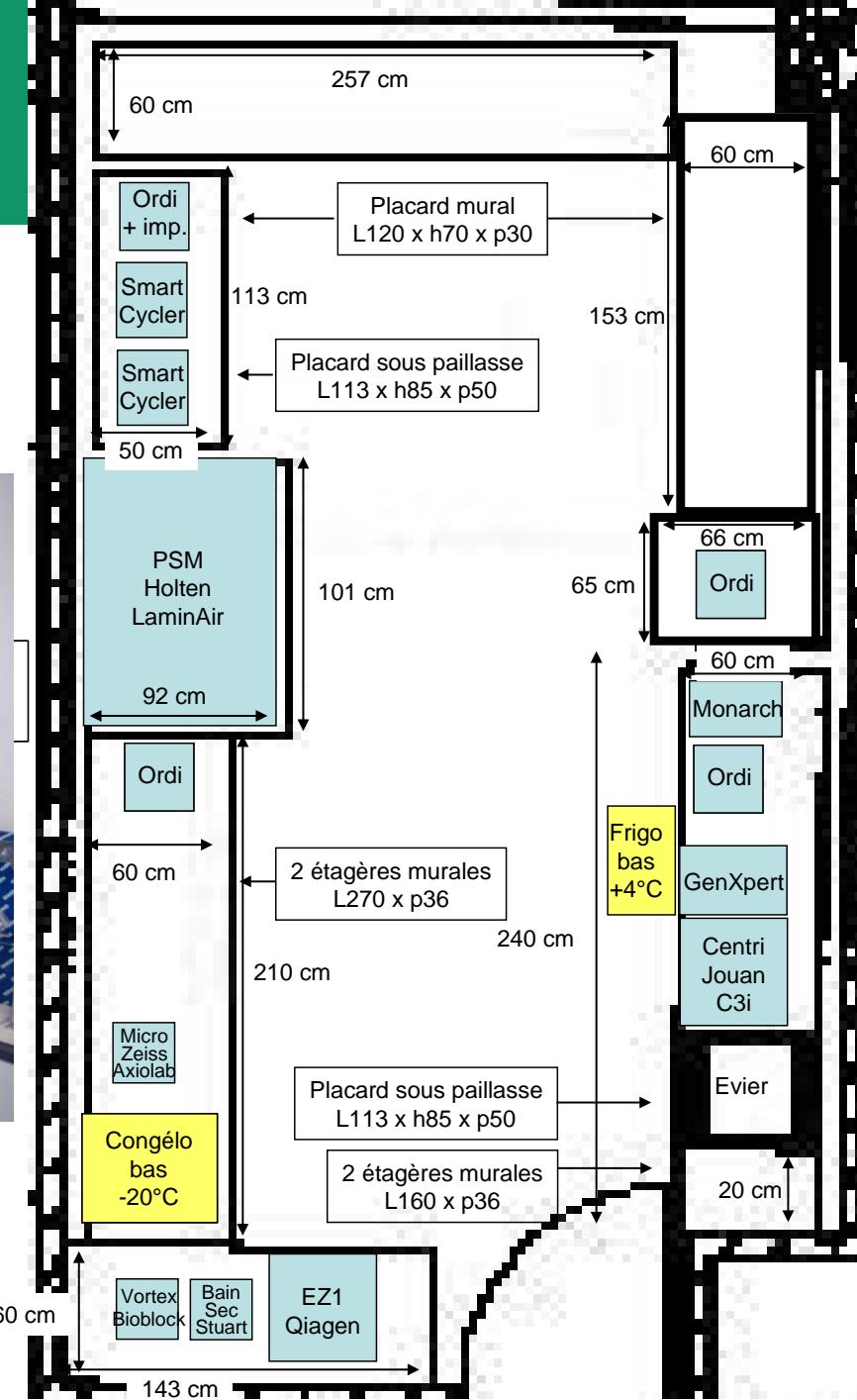
Limites des laboratoires cœur: résultats retardés dans les tests de routine

Création de laboratoires secondaire d'urgence

Objectif: laboratoire d'urgence

- Prise en charge médicale rapide des maladies infectieuses en fournissant les résultats des analyses microbiologiques pendant que les malades sont encore en service d'urgence => Résultats \leq 4 heures
- Afin de répondre à 4 questions cruciales
- 1 – Hospitalisation nécessaire ?
- 2 – isolement requis ?
- 3 –traitement anti-infectieux nécessaire ?
- 4 –analyses complémentaires nécessaires ?

Point of care à l'hôpital de la Timone/ et hôpital Nord



Critères de sélection des analyses au POC

- Résultats en moins de 4 heures, transmission SMS
- bonne valeur prédictive
- dépistage par syndrome
- Résultats modifient la prise en charge

Immunochromatographie



PCR en temps réel





Exploration par syndrome

Pneumonia

- Flu ICT
- VRS ICT
- **Mycoplasma pneumoniae PCR**
- Whooping-cough (*B. pertussis*) PCR
- *Coxiella burnetii* PCR
- *Staphylococcus aureus* (ICU only) PCR
- **Pneumocystis jiroveci PCR**
- Legionella urinary antigen
- Pneumococcal urinary antigen

PNEU

Meningitis

- Cytology
- **Enterovirus PCR**
- Herpes virus PCR
- Varicella zoster virus PCR
- Meningococcus PCR
- Pneumococcus PCR
- Cryptococcus

MENIN

Gynecology

- HIV ICT
- **Group B streptococcus PCR**
- **Atopobium vaginae PCR**

GYNECO

Gastro-enteritis, diarrhoea

- Rotavirus – adenovirus ICT
- Norovirus ICT
- Clostridium difficile - Helicobacter pylori ICT

GASTRO

Tropical fever

- Malaria PCR
- Malaria ICT
- Dengue ICT

Tropical fever

Pharyngitis

- Group A streptococcus ICT
- Infectious mononucleosis MNI test

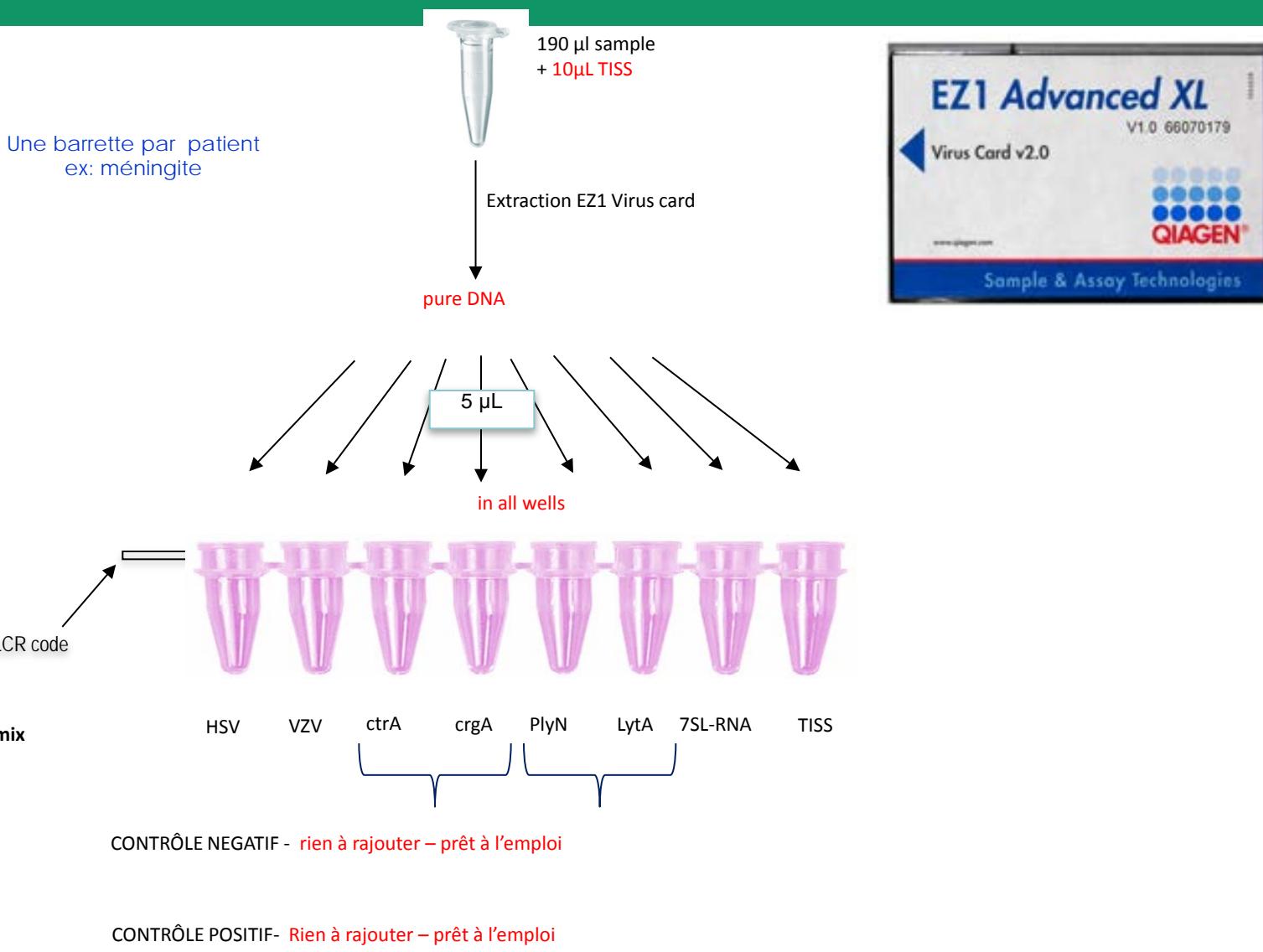
ANG

Others

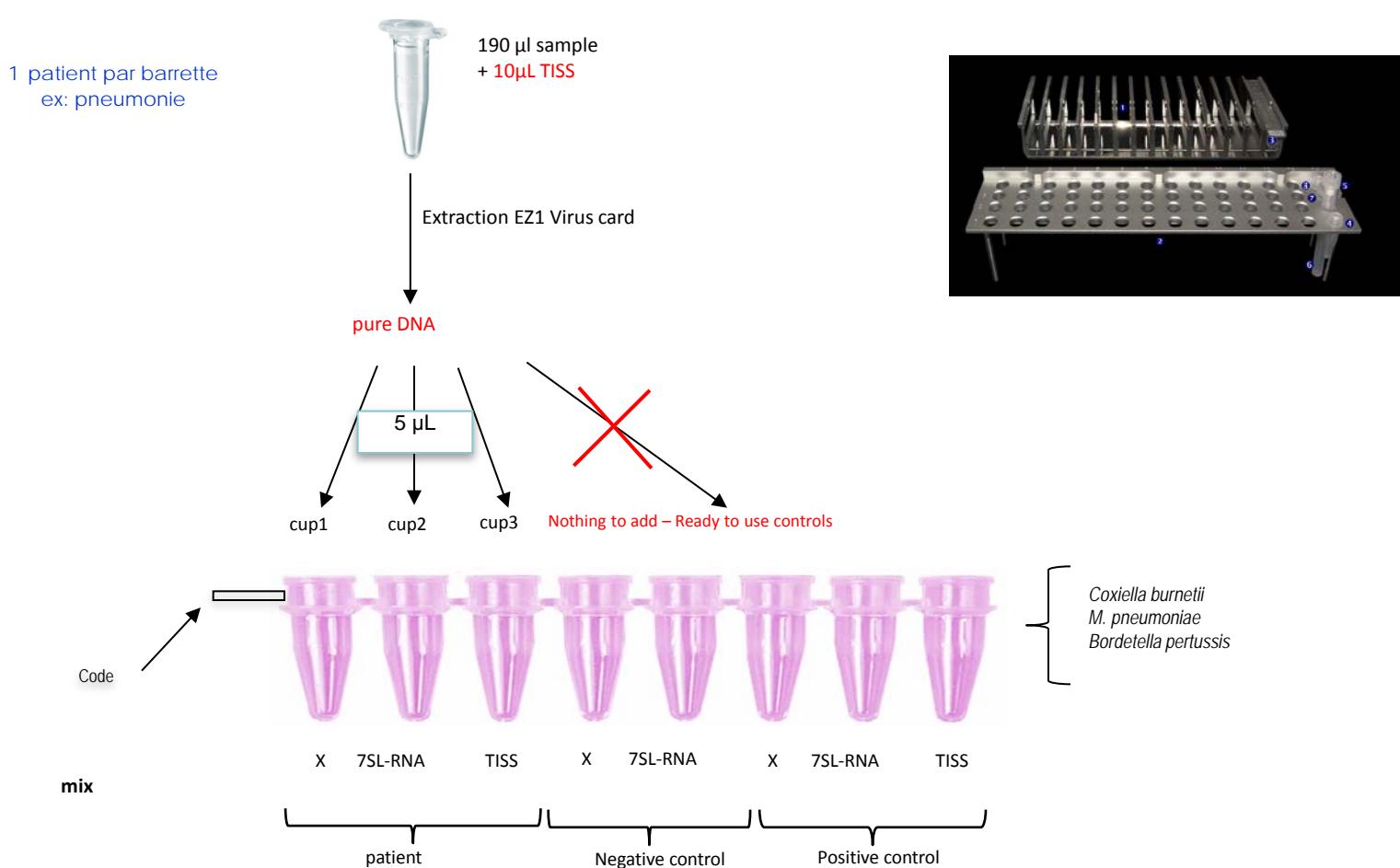
- Blood exposure accident = HIV
- Tetanus toxin ICT
- Procalcitonin

Other

Real-time PCR assays: syndrome-specific strips



Real-time PCR assays: syndrome-specific multiplexed strips



P.O.C: PCR en temps réel



Xpert® Flu

Detection of Flu virus de type A and B, and H1N1 2009

Preparation : 2 min Result : 77 min

Xpert® EV

Molecular detection of enterovirus meningitis

Preparation : 5 min Result : 150 min

Xpert® *C. difficile*

Detection of toxigenic et epidemic strains of *Clostridium difficile*

Preparation : 2 min Result : 47 min

Xpert® GBS

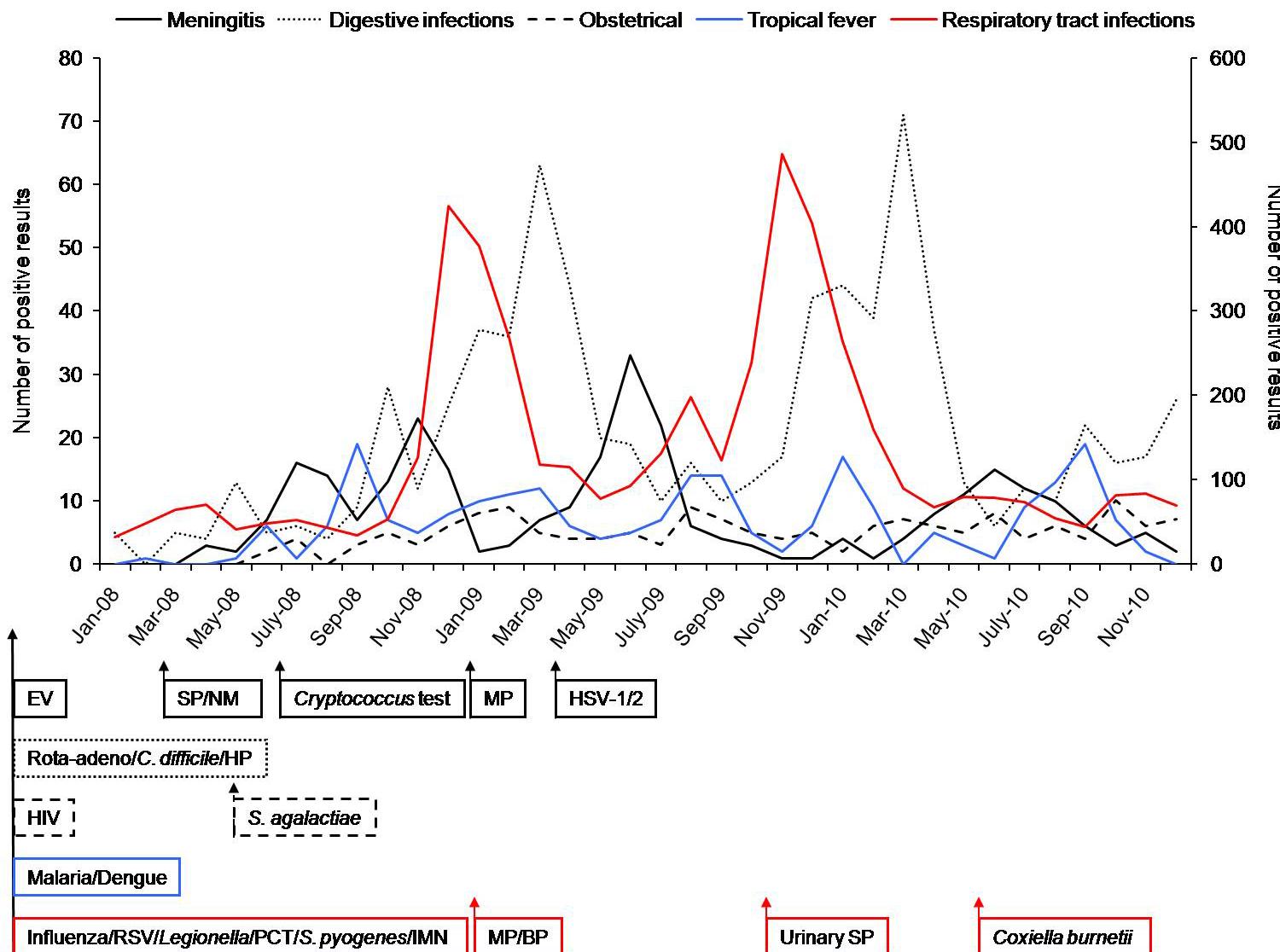
Intrapartum detection of *Streptococcus group B*

Preparation : 1 min Result : 52 min

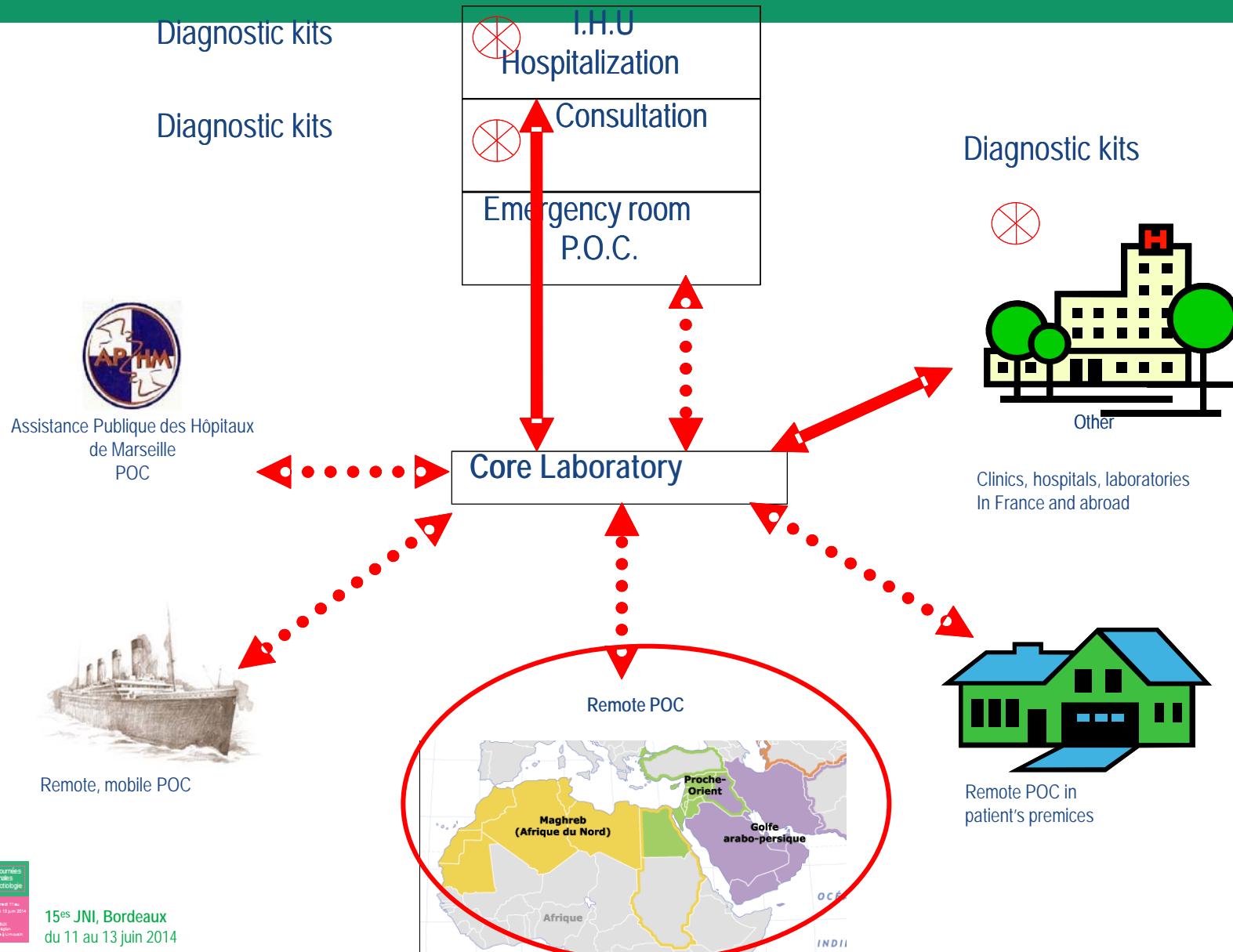
Activité exponentielle

	2008			2009			2010		
	Test	Diagnostics	%	Test	Diagnostics	%	Test	Diagnostics	%
influenza virus	1390	102	7	12455	1489	12	2551	25	1
RSV	1537	378	25	3300	297	9	2171	451	21
<i>S. pneumoniae</i>				67	12	18	967	63	7
<i>L. pneumophila</i>	168	1	1	405	4	1	954	9	1
<i>M. pneumoniae</i>				668	25	4	1184	47	4
<i>C. burnetii</i>							244	0	0
<i>B. pertussis</i>				561	20	4	761	10	1
Procalcitonin	1169	206	18	1090	169	16	774	104	13
<i>S. pyogenes</i>	1817	339	19	2912	567	19	2210	420	19
EBV	82	9	11	143	13	9	146	16	11
EV	296	84	28	482	92	19	416	58	14
HSV-1/2	3	0	0	114	3	3	251	3	1
<i>S. pneumoniae</i>	267	10	4	479	10	2	410	14	3
<i>N. meningitidis</i>	272	6	2	480	3	1	403	6	1
<i>M. pneumoniae</i>				38	1	3	144	0	0
Rotavirus/adeno	537	105	20	1075	313	29	1221	295	24
<i>C. difficile</i>	352	7	2	518	10	2	535	17	3
<i>H. pylori</i>	33	4	12	49	4	8	60	1	2
<i>S. agalactiae</i>	149	21	14	352	64	18	417	66	16
HIV	199	2	1	401	4	1	269	5	2
Plasmodium spp	277	50	18	367	90	25	382	83	22
Dengue virus	45	4	9	66	6	9	15	2	13
<i>C. tetani</i>				16	8	50	21	18	86
Total	8593	1328	15	26038	3204	12	16506	1713	10

Activité exponentielle



Perspectives: POC délocalisé, Afrique



Approche syndromique du diagnostic en microbiologie médicale

Place des nouveaux outils moléculaires

Approche syndromique : kit péricardique

Serological test

Toxoplasma gondii
Human immunodeficiency virus
Cytomegalovirus
Parvovirus B19
Ebstein barre virus
Hepatitis B, C virus
Borrelia burgdorferi
Mycoplasma pneumoniae
Chlamydia spp.
Brucella melitensis
Legionella pneumophila
Coxiella burnetii
Bartonella quintana - B. henselae
Rickettsia conorii - R. typhi

PCR on nasal swab

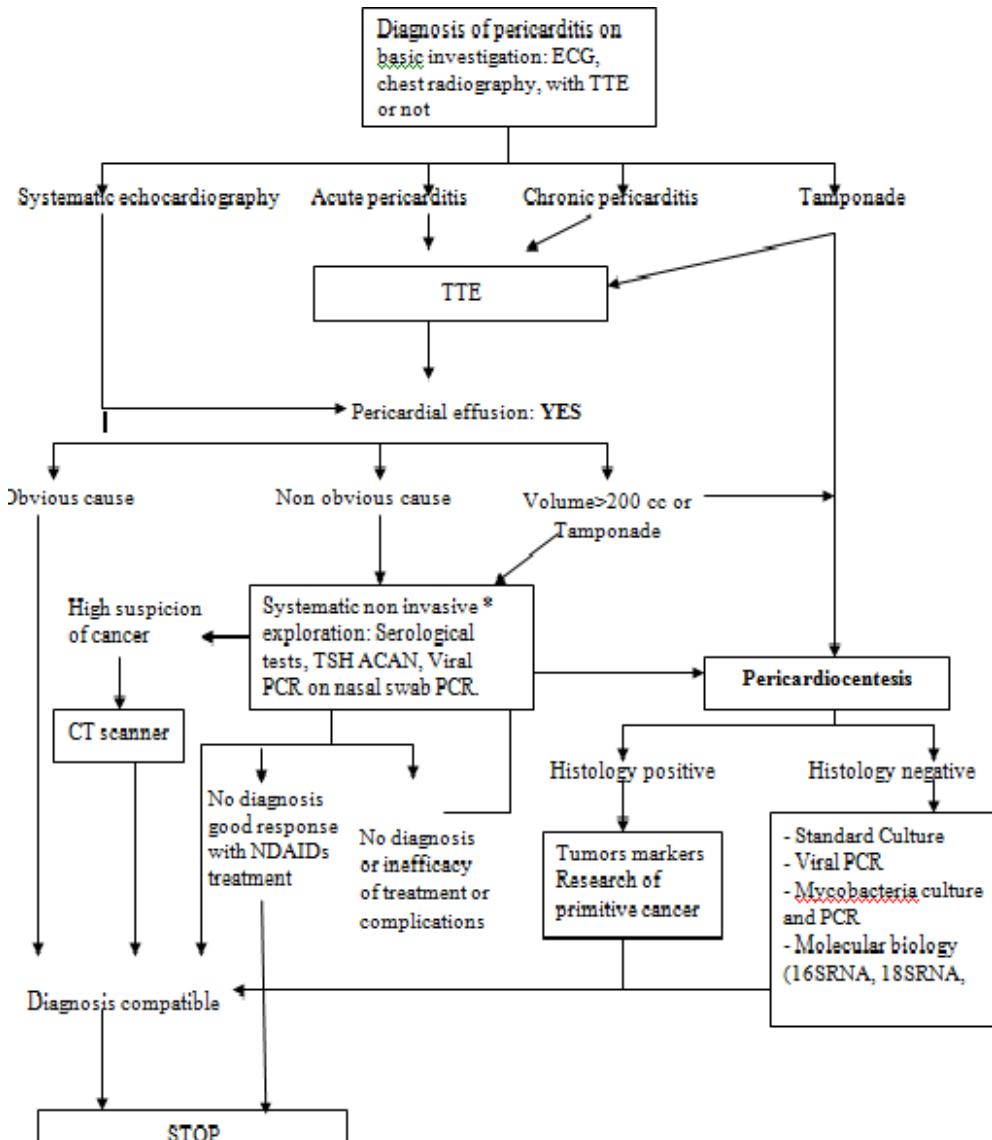
Enterovirus
Adenovirus
Influenza virus

Non infectious tests

Thyroid Stimulating Hormone
Antinuclear antibodies

Cultures

Cell cultures
Blood culture



Application métagénomique

Samples, diagnosis and metagenomic results.

Sample	Age ^a	Sex	Metavir identifier ^b	Diagnosis	Pathological agent (hospital diagnostic tests)	Most abundant viral type in viral metagenomes ^c
P1	34	M	LPC_P1	Idiopathic pericarditis	-	<i>Anelloviridae</i> (57.04%) <i>Retroviridae</i> (35.78%) Bacteriophages (4.74%)
P2	73	F	LPC_P2	Idiopathic pericarditis	-	<i>Anelloviridae</i> (68.76%) <i>Retroviridae</i> (29.68%)
P3	81	M	LPC_P3	Idiopathic pericarditis	-	Bacteriophages (33.69%) <i>Anelloviridae</i> (26.05%)
P4	6 months	M	LPC_P4	Sudden infant death	Polymicrobial infection	Bacteriophages (49.32%) <i>Retroviridae</i> (31.07%)
P5	66	M	LPC_P5	Idiopathic pericarditis	-	<i>Retroviridae</i> (90.51%)
P6	43	F	LPC_P6	Idiopathic pericarditis	-	<i>Anelloviridae</i> (60.23%) <i>Retroviridae</i> (28.58%)
P7	64	M	LPC_P7	Idiopathic pericarditis	-	<i>Anelloviridae</i> (98.59%)
P8	88	M	LPC_P8	Idiopathic pericarditis	-	<i>Retroviridae</i> (90.9%)

Detection : Torque teno virus et papillomavirus dans le liquide péricardique pour la 1ere fois chez l'homme

[PLoS One](#). 2014 Apr 1;9(4):e93367. 2014.

Viral communities associated with human pericardial fluids in idiopathic pericarditis.

[Fancello L](#), [Monteil S](#), [Popgeorgiev N](#), [Rivet R](#), [Gouriet F](#), [Fournier PE](#), [Raoult D](#), [Desnues C](#).

Approche syndromique : ex Kit endocardite



FORMULAIRE D'INFORMATION

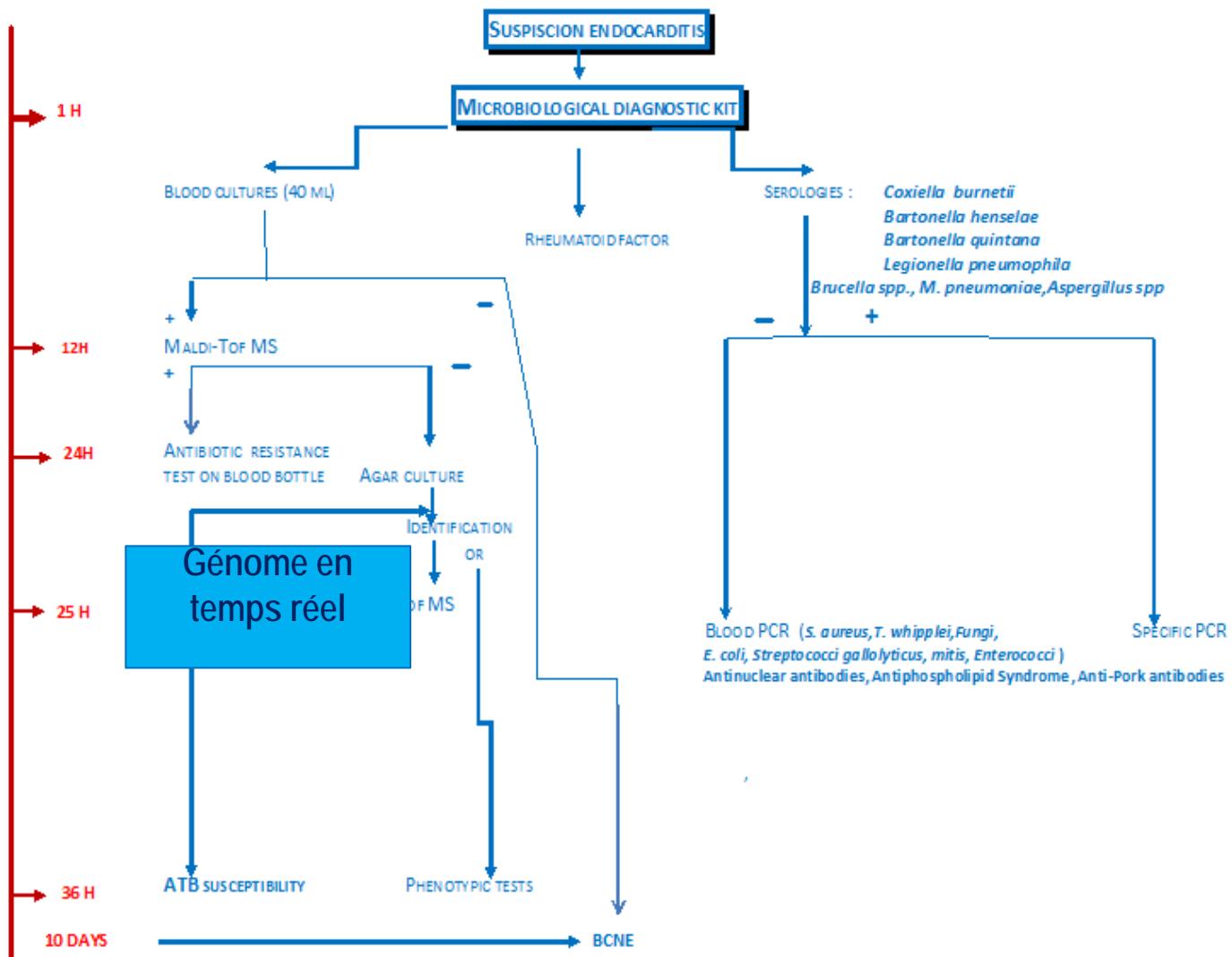
Il vous suffit d'appuyer dans le champ d'applications de la boîte bleue (votre code).

Madame, Monsieur,

Vous devez avoir un prélevement destiné à faire le diagnostic de votre maladie. Tous les examens nécessaires à ce pour servir pratiqués. Il est possible que certains examens complémentaires soient nécessaires dans plusieurs mois. Nous vous proposons de nous renseigner dans les prélevements que nous vous faisons aujourd'hui et ainsi vérifier votre maladie. Nous adorons mieux à garder ces prélevements pour les tester ultérieurement !

Oui de façon nominative pour pouvoir éventuellement bien informer personnellement
 Oui de façon anonyme
 Non

Dans tous les cas veiller envoier sous préférence selon les recommandations de la COB.



Application : génome en temps réel

- Génome en temps réel de *S.epidermidis*

Staphylococcus epidermidis souche isolée de 3 hémocultures sur 3 chez responsable d'une endocardite aortique chez un homme de 26 ans
génome de 2.5-Mb :sequence unique avec 32 genes de virulence.
CSUR P278

J Clin Microbiol. 2013 May;51(5):1617-21.

Deciphering genomic virulence traits of a *Staphylococcus epidermidis* strain causing native-valve endocarditis.

Fournier PE, Gouriet F, Gimenez G, Robert C, Raoult D.

remerciements

- Pr Michel Drancourt
- Dr Jean-Paul Casalta
- Dr Pierre Yves Levy
- Pr Jean Marc Rolain

Merci pour votre attention