Cas clinique N°3

Infection sur prothèse

Histoire clinique

- Monsieur B., 66 ans BMI = 45
- Pose PTH en 2006, reprise en 2007 pour des raisons mécaniques mais prélèvements positifs à ??
- Traitement pendant 3 mois = RIF +OFL
- Depuis Mars 2015, douleur
- Sepsis : réinfection ? rechute ?

Ponction articulaire : intérêt, procédures, recommandations récentes ?

- Recommandations*
 - SPILF 2009/IDSA 2012/MSIS 2012/HAS 2014/ICM 2018
- Conditions d'asepsie (au mieux, au BO)
- Ensemencement de flacon(s) à hémocultures
 - Lequel ?
 - Délai d'incubation?
 - Atmosphère d'incubation ?

Cas clinique N°3 : infection sur prothèse

Mars 2014

Cette ponction doit être réalisée dans des conditions d'asepsie en zone cutanée saine.

Recommandation 9

AE

Lorsque le diagnostic est évident (signes cliniques locaux affirmant l'infection, cf. recommandation 2), la ponction n'est pas indispensable **sauf si un traitement antibiotique probabiliste doit être instauré en urgence** (sepsis grave) avant l'intervention.

Recommandation 10

AE

En cas de doute diagnostique, il est recommandé de réaliser systématiquement et rapidement une ponction articulaire à visée diagnostique et bactériologique.

Cette ponction doit être réalisée **même s'il y a une antibiothérapie préalable.**

Un résultat négatif n'élimine pas le diagnostic d'infection, il faut alors répéter la ponction après une « fenêtre » (suspension de l'antibiothérapie) d'au moins 72 h.

Recommandation 11

AE

Cette ponction doit être réalisée **de préférence par l'équipe médico-chirurgicale ayant posé la prothèse.**

Recommandation 12

AE

Il est nécessaire d'informer le laboratoire et de traiter sans délai les prélèvements au laboratoire.

L'acheminement, l'accueil du prélèvement au laboratoire, la qualité des cultures, les techniques additionnelles et la conservation des souches sont décrits en annexe 3.

En cas de difficulté d'acheminement (supérieur à 2 h), il est recommandé d'ensemencer directement une partie du **liquide articulaire sur flacons d'hémoculture.**

L'analyse cytologique (recherche de polynucléaires neutrophiles altérés et de microcristaux) doit être systématique si les conditions le permettent.

Cas clinique N°3 : infection sur prothèse

- Staff Orthopédique = > chirurgie deux temps car
 - adhérence fibreuse
 - perte de substance cavitaire et segmentaire avec destruction de la paroi antérieure
- 6 prélèvements avec broyage

Nombre de prélèvements 4, 5 ou 6 ?

Anatomopathologie?

Importance du broyage ?

Evaluation of 16S rRNA Gene PCR Sensitivity and Specificity for Diagnosis of Prosthetic Joint Infection: a Prospective Multicenter Cross-Sectional Study

Pascale Bémer,^a Chloé Plouzeau,^b Didier Tande,^c Julie Léger,^d Bruno Giraudeau,^d Anne Sophie Valentin,^e Anne Jolivet-Gougeon,^f Pascal Vincent,^g Stéphane Corvec,^h Sophie Gibaud,^h Marie Emmanuelle Juvin,^h Genevieve Héry-Arnaud,^c Carole Lemarié,^g Marie Kempf,^g Laurent Bret,^h Roland Quentin,^g Carine Coffre,^d Gonzague de Pinieux,ⁱ Louis Bernard,^j Christophe Burucoa,^g the Centre de Référence des Infections Ostéo-articulaires du Grand Ouest (CRIOGO) Study Team

Diagnosis of infection. After analysis of clinical, bacteriological, and histological findings, a definitive diagnosis of infection was confirmed in 215 of 264 suspected cases of PJI (Fig. 1). Of the 215 patients with confirmed PJIs, 192 (89%) had positive bacteriological findings, monomicrobial in 163 cases (85%; 35 acute and 128 chronic infections) and polymicrobial in 29 cases (15%; 10 acute and 19 chronic infections) (Table 2). Of the monomicrobial

Culture optimisée avec broyat et flacon hémoculture 89% de positivité !

How Many Samples and How Many Culture Media To Diagnose a Prosthetic Joint Infection: a Clinical and Microbiological Prospective Multicenter Study

Pascale Bémer,^a Julie Léger,^b Didier Tandé,^c Chloé Plouzeau,^d Anne Sophie Valentin,^e Anne Jolivet-Gougeon,^f Carole Lemarié,^g Marie Kempf,^g Geneviève Héry-Arnaud,^c Laurent Bret,^h Marie Emmanuelle Juvin,^a Bruno Giraudeau,^b Stéphane Corvec,^a Christophe Burucoa,^d the Centre de Référence des Infections Ostéo-articulaires du Grand Ouest (CRIOGO) Study Team

FIG 2 Mean percentage of agreement and 95% confidence interval (97.5th and 2.5th percentiles) obtained from 1,000 data sets generated according to the number of samples obtained from the simulation analysis.

TABLE 3 Percentages of agreement according to the combination of culture media for the 192 cases of PJI^a

Culture media	% agreement of bacteriological criterion		% agreement of confirmed PJI diagnosis	
	Aerobes	Anaerobes	Aerobes	Anaerobes
Blood culture bottle, chocolate agar plate, and anaerobic broth medium	98.3	85.7	100.0	100.0
Blood culture bottle, blood agar plate, and anaerobic broth medium	97.7	85.7	100.0	100.0
Chocolate agar plate and anaerobic broth medium	92.4	81.0	98.3	100.0
Blood agar plate and anaerobic broth medium	92.4	76.2	99.4	100.0
Blood culture bottle and chocolate agar plate	97.7	66.7	100.0	95.2
Blood culture bottle and blood agar plate	96.5	47.6	100.0	90.5

^a Of the total number of prosthetic joint infection (PJI) cases, 171 represent infection with aerobes, and 21 represent infection with anaerobes.

Cas clinique N°3 : infection sur prothèse

- Cultures des milieux gélosés : stériles à J7
 - Cultures des milieux d'enrichissement : stériles à J14
 - Absence d'anaérobies
 - Alerte du chirurgien en RCP
 - Suspicion forte d'infection en per-opératoire !!
-
- Infection avec micro-organisme atypique ?
 - Infection à faible inoculum ?
 - Défaut des techniques de laboratoire?

Cas clinique N°3 : infection sur prothèse

- Revue du dossier en bactériologie après la RCP

N°	Nature	Culture
542	TICOMA*	ST14
543	TICOMA	ST14
545	TICOMA	J10 1 colonie <i>S. capitis</i>
547	TICOMA	ST14
548	TICOMA	ST14
549	TICOMA	ST14

Que faut-il penser de ce prélèvement unique positif avec un très faible inoculum : contamination ou IOAP mal documentée?

Décision de réaliser:

- des tests moléculaires
- de nouvelles cultures pour levures et mycobactéries

TICOMA = tissu au contact du matériel

Recommandations

Critères	SPLIF 2009	MSIS 2011	IDSA 2012	ICM 2013
1 prélèvement positif à espèce virulente	x	majeur	certain	
≥ 3 prélèvements positifs à espèces cutanée	x		certain	
≥ 2 prélèvements positifs à espèce cutanée			certain	majeur
1 prélèvement positif à espèce cutanée		mineur	possible	mineur

Recommandations

ICM 2018

N. Shohat et al. / The Journal of Arthroplasty 34 (2019) S325–S327

Major criteria (at least one of the following)	Decision
Two positive growth of the same organism using standard culture methods	Infected
Sinus tract with evidence of communication to the joint or visualization of the prosthesis	

Minor Criteria	Threshold		Score	Decision
	Acute [‡]	Chronic		
Serum CRP (mg/L)	100	10	2	Combined preoperative and postoperative score: ≥6 Infected 3-5 Inconclusive* <3 Not Infected
<i>or</i> D-Dimer (ug/L)	Unknown	860		
Elevated Serum ESR (mm/hr)	No role	30	1	
Elevated Synovial WBC (cells/μL)	10,000	3,000	3	
<i>or</i> Leukocyte Esterase	++	++		
<i>or</i> Positive Alpha-defensin (signal/cutoff)	1.0	1.0		
Elevated Synovial PMN (%)	90	70	2	
Single Positive Culture			2	
Positive Histology			3	
Positive Intraoperative Purulence [‡]			3	

[‡] These criteria were never validated on acute infections. [¶] No role in suspected adverse local tissue reaction. *Consider further molecular diagnostics such as Next-Generation Sequencing

Fig. 1. Proposed 2018 ICM criteria for PJI.

Cas clinique N°3 : infection sur prothèse

- Apport des flacons d'hémocultures ?

N°	Nature	Culture	Hémoc
542	TICOMA*	ST14	ST5
543	TICOMA	ST14	<i>S. capitis</i>
545	TICOMA	ST14 1 colonie <i>S. capitis</i>	ST5
547	TICOMA	ST14	ND
548	TICOMA	ST14	ND
549	TICOMA	ST14	ND

Mars 2014

- Absence de croissance de levures ou mycobactéries !

Techniques additionnelles

Les méthodes de biologie moléculaire peuvent compléter les techniques conventionnelles de culture sans jamais se substituer à elles. Le recours à ces techniques est à envisager surtout si on a une forte suspicion clinique avec antibiothérapie préalable. Elles présentent une sensibilité imparfaite et seul un résultat positif est donc réellement contributif. Elles restent pour l'instant disponibles dans les laboratoires spécialisés et il revient au biologiste, après discussion avec le clinicien, de décider si une telle analyse peut apporter un bénéfice par rapport aux approches classiques en culture. Pour la détection du *Staphylococcus aureus* méti-sensible ou méti-résistant, une seule technique de PCR en temps réel commercialisée incluant la lyse bactérienne et l'amplification est disponible en urgence et ne nécessite pas de temps technique important (142, 143). Pour les autres pathogènes, la détection reste encore semi-manuelle et cette demande peut nécessiter plusieurs jours (139, 144). Les stratégies de PCR en temps réel incluant une détection d'une dizaine de pathogènes sont intéressantes, mais elles devront être commercialisées en kit marqué CE et allégées en temps technique afin de pouvoir être disponibles en urgence (140).

Approches moléculaires dans le diagnostic de IPOA

- PCR 16S : intérêt si positive, mais sensibilité 70%
- PCR spécifiques Staph + résistance à la méticilline

Nouvelles techniques de PCR
spécifiques multiplexes combinées:

certaines sont en cours d'évaluation

Tests moléculaires rapides : orientation du traitement probabiliste

GeneXpert : en 1h10

Présence de *S. aureus*

Présence du gène de **résistance à la méticilline**

Bons résultats mais sur de petites séries

Dubouix JCM 2011

Titecat DMID 2012

Valour DMID 2014...

Permet l'adaptation précoce de l'antibiothérapie probabiliste
et l'arrêt de la Vanco OU Dapto OU autre antibiothérapie
Coût +++ impossible de passer les 5 prélèvements, Choix ?

Cas clinique N°3 : infection sur prothèse

- Choix de la **PCR16S** : Apport au diagnostic d'IPOA ?

N°	Nature	Culture	Hémoc	16S PCR
542	TICOMA*	ST14	ST5	<i>S. capitis</i>
543	TICOMA	ST14	<i>S. capitis</i>	<i>S. capitis</i>
545	TICOMA	ST14 1 colonie <i>S. capitis</i>	ST5	NEG
547	TICOMA	ST14	ND	
548	TICOMA	ST14	ND	
549	TICOMA	ST14	ND	

Cas clinique N°3 : infection sur prothèse

- Positionnement de ce type de test **panel syndromique**:

curetis

**Coût ++ Indications limitées à discuter
Plutôt les infections chroniques
avec échec des techniques standards
Patient sous ATB +++**

Systeme UNYVERO (Société CURETIS)

20
bactéries
ou fungi

GROUP	PATHOGEN
Gram-positive bacteria	<i>Staphylococcus aureus</i>
	<i>Streptococcus pneumoniae</i>
Enterobacteriaceae	<i>Citrobacter freundii</i>
	<i>Escherichia coli</i>
	<i>Enterobacter cloacae</i> complex
	<i>Enterobacter aerogenes</i>
	<i>Proteus</i> spp.
	<i>Klebsiella pneumoniae</i>
	<i>Klebsiella oxytoca</i>
	<i>Klebsiella variicola</i>
	<i>Serratia marcescens</i>
	<i>Morganella morganii</i>
	Non-fermenting bacteria
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	
<i>Acinetobacter baumannii</i> complex	
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	
<i>Legionella pneumophila</i>	
Others / Fungi	<i>Pneumocystis jirovecii</i>
	<i>Haemophilus influenzae</i>
	<i>Mycoplasma pneumoniae</i>

GENE	RESISTANCE AGAINST
<i>ctx-M</i>	3rd generation Cephalosporins
<i>ermB</i>	Macrolide/Lincosamide
<i>imp</i>	Carbapenem
<i>kpc</i>	Carbapenem
<i>mecA</i>	Oxacillin
<i>mecC</i>	Oxacillin
<i>ndm</i>	Carbapenem
<i>oxa-23</i>	Carbapenem
<i>oxa-24</i>	Carbapenem
<i>oxa-48</i>	Carbapenem
<i>oxa-58</i>	Carbapenem
<i>shv</i>	Penicillin
<i>sul1</i>	Sulfonamide
<i>tem</i>	Penicillin
<i>vim</i>	Carbapenem
<i>gyrA83</i>	Fluoroquinolone
<i>gyrA87</i>	Fluoroquinolone

17 gènes
de
résistance

Cas clinique N°3 : infection sur prothèse

- Résultats de la PCR multiplex (Curetis)

N°	Nature	Culture	Hémoc	16S PCR	PCR multiplexe Curetis
542	TICOMA*	ST14	ST5	<i>S. capitis</i>	SCN metiS* <i>P. acnes</i>
543	TICOMA	ST14	<i>S. capitis</i>	<i>S. capitis</i>	SCN metiS* <i>P. acnes</i>
545	TICOMA	ST14 1 colonie <i>S. capitis</i>	ST5	NEG	NEG
547	TICOMA	ST14	ND		NEG
548	TICOMA	ST14	ND		SCN metiS*
549	TICOMA	ST14	ND		NEG

* Pas différenciation possible avec la méthode Curetis

S. capitis peu fréquemment rencontré lors des IOAP ?

Cas clinique N°3 : infection sur prothèse

- Pourtant, ne pas le négliger

- Moins fréquent que

☞ *S. epidermidis*

☞ *S. lugdunensis*

☞ *S. caprae*

Table 1 Characteristics of 21 patients diagnosed with prosthetic joint infections (PJIs) with significant growth of *Staphylococcus capitis*

Baseline data	n = 21
Male sex	15 (71 %)
Age (years)	65.8 (24–87)
Rheumatic disorder	2 (10 %)
Diabetes mellitus	1 (5 %)
Monomicrobial infection	10 (48 %)
Joint affected	
Hip	13 (62 %)
Knee	8 (38 %)
Antibiotics postoperative (final)	n = 21
Vancomycin	11 (52 %)
Beta-lactam	4 (19 %)
Clindamycin	3 (14 %)
None	2 (10 %)
Daptomycin	1 (5 %)
Antibiotics follow-up (final)	n = 21
Rifampin combination	10 (48 %)
Rifampin/fluoroquinolone	4 (19 %)
Rifampin/fusidic acid	4 (19 %)
Rifampin/clindamycin	1 (5 %)
Rifampin/linezolid	1 (5 %)
Surgery	n = 21
DAIR	11 (52 %)
Symptom->DAIR ≤21 days	9 (82 %)
One-stage exchange	3 (14 %)
Two-stage with spacer	5 (24 %)
Two-stage without spacer	2 (10 %)

DAIR debridement, antibiotics and implant retention

Eur J Clin Microbiol Infect Dis (2017) 36:115–122
DOI 10.1007/s10096-016-2777-7

ORIGINAL ARTICLE

Staphylococcus capitis isolated from prosthetic joint infections

S. Tevell^{1,2} · B. Hellmark³ · Å. Nilsson-Augustinsson⁴ · B. Söderquist²

Cas clinique N°3 : antibiogrammes

- Antibiogramme : *S. capitis* sauvage
- *P. acnes*, bactérie habituellement sensible aux antibiotiques

Informations sur l'identification	
Germe sélectionné	Staphylococcus capitis
	Entré le : 25 févr. 2016 08:36 CET Par : JMARRAILLAC
Commentaire sur l'ident. :	

Résultats Antibiogramme	Carte : AST-P631		N° de lot : 731370940	Péremption : 8 févr. 2017 12:00 CET	
	Terminée le : 25 févr. 2016 00:25 CET		État : Final	Heure de l'analyse : 9,25 heures	
Antibiotique	CMI	Interprétation	Antibiotique	CMI	Interprétation
Benzylpénicilline	> 0,25	R	Résistance inducible à la clindamycine	NEG	-
Test céfoxitine screen	NEG	-	Lincomycine	<= 1	S
Oxacilline	<= 0,25	S	Pristinamycine	<= 0,5	S
Kanamycine	<= 4	S	Tétracycline	<= 1	S
Tobramycine	<= 1	S	Acide fusidique	<= 0,5	S
Gentamicine	<= 0,5	S	Triméthoprim/sulfaméthoxazole	<= 10	S
Ofloxacine	<= 0,5	S	Fosfomycine	> 64	R
Vancomycine	1	S	Linézolide	2	S
Téicoplanine	<= 0,5	S	Nitrofurantoïne	<= 16	S
Érythromycine	<= 0,25	S	Rifampicine	<= 0,03	S

- Réimplantation à 2 mois
 - Reconstruction cotyloïdienne, croix de Kerboul
 - Reconstruction fémorale sur tige verrouillée
 - Prélèvements négatifs en culture
- Bonne évolution à 9 mois

Messages

☺ Traitement pré-analytique adapté : Broyage ++

☺ Intérêt du flacon d'hémoculture !

☺ Apport des techniques moléculaires

- Au cas par cas
- Si cultures négatives à J5/J7
- Suspicion forte d'infection (avis chirurgiens++, RCP)
 - Fistule communicante avec la prothèse, purulence
 - CRO à renseigner +++
- PCR multiplex ciblées ? L'avenir le dira ...

Recommandations

SFILF 2009/IDSA 2012/MSIS 2012/HAS 2014/ICM 2018

SFILF 2009

<https://www.infectiologie.com/fr/recommandations.html#os>

IDSA 2012

D.R. Osmon, E.F. Berbari, A.R. Berendt, et al. Executive summary: diagnosis and management of prosthetic joint infection: clinical practice guidelines by the Infectious Diseases Society of America. Clin. Infect. Dis. 56 (2013) 1-10. <https://doi.org/10.1093/cid/cis966>.

MSIS 2012

Parvizi J, Zmistowski B, Berbari EF et al (2011) New definition for periprosthetic joint infection: from the workgroup of the musculoskeletal infection society. Clin Orthop Relat Res 469:2992–2994.

<https://doi-org.passerelle.univ-rennes1.fr/10.1007/s11999-011-2102-9>

Parvizi J, Gehrke T, Chen AF (2013) Proceedings of the international consensus on periprosthetic joint infection. Bone Jt J 95-B:1450–1452. <https://doi-org.passerelle.univ-rennes1.fr/10.1302/0301-620X.95B11.33135>

HAS. Prothèse de hanche ou de genou : diagnostic et prise en charge de l'infection dans le mois suivant l'implantation. RBP - Date de validation par le collège Mars **2014**. www.has-sante.fr.

ICM 2018

Shohat N, Bauer T, Buttaro M, et al. 2019. Hip and Knee Section, What is the Definition of a Periprosthetic Joint Infection (PJI) of the Knee and the Hip? Can the Same Criteria be Used for Both Joints? : Proceedings of International Consensus on Orthopedic Infections. 34(2S):S325-S327. doi: 10.1016/j.arth.2018.09.045.