



# **Manuel de prélèvement**

**Laboratoire de Bio-pathologie médicale**

**Clinique Saint-Pierre Ottignies**

LA VERSION ÉLECTRONIQUE FAIT FOI



## Sommaire

1	Objet .....	4
2	Présentation des sites de prélèvement .....	4
3	Le matériel de prélèvement à disposition .....	6
4	Recommandations pré-analytiques spécifiques .....	12
5	Prescription médicale .....	13
6	Identification des prélèvements .....	14
7	Hygiène des mains .....	14
8	Le prélèvement sanguin veineux .....	15
8.1	Ordre des tubes à respecter .....	15
8.2	Acte de prélèvement .....	16
9	Le micro-prélèvement : sang capillaire .....	18
10	Dosage des gaz du sang .....	18
11	Urines de 24 heures .....	19
12	Urines de 24 heures acidifiées .....	20
13	Prélèvements de salive (Salivette®) .....	21
14	pRELEVEMENTS SUR GLACE .....	21
15	AUTRES CONDITIONS SPECIALES DE PRELEVEMENT .....	22
16	Modes opératoires pour les tests dynamiques .....	23
16.1	Test de tolérance au glucose (OGTT) .....	23
16.2	Test de O'Sullivan .....	24
16.3	Test à l'ACTH (test court) .....	25
16.4	Test à la TRH (test court) .....	26
17	Modes opératoires pour les prélèvements pour recherches microbiologiques .....	27
	HEMOCULTURE .....	28
	URINES ( <i>Examen cyto bactériologique</i> ) .....	29
	URINES (Recherche de BK) .....	32
	URINES (premier jet) .....	32
	SELLES (copoculture, Rotavirus, Adenovirus, Clost) .....	32
	SELLES (Parasites) .....	33
	SCOTCH TEST (Oxyure) .....	33
	EXPECTORATION (BK) .....	33
	ASPIRATION BRONCHIQUE / ASPIRATION ENDO-TRACHEALE .....	34
	FROTTIS DE GORGE .....	34
	FROTTIS DE LANGUE .....	34
	FROTTIS DE NEZ .....	35
	PUS DES FOSSES NASALES ou DE SINUS .....	35
	FROTTIS D'OREILLE .....	35
	FROTTIS D'ŒIL ( <i>Examen bactériologique</i> ) .....	36
	FROTTIS D'ŒIL (PCR <i>Chlamydia trachomatis</i> ) .....	36
	ASPIRATION NASOPHARYNGEE (RSV, coqueluche) .....	36
	FROTTIS GENITAL CHEZ LA FEMME .....	38
	FROTTIS CERVICAL (PCR HPV ( <i>Papillomavirus Humain</i> )) .....	38
	FROTTIS D'URETHRE ( <i>Examen bactériologique</i> ) .....	38
	FROTTIS D'URETHRE (PCR <i>Chlamydia trachomatis</i> , PCR <i>Neisseria gonorrhoeae</i> , PCR <i>Mycoplasma genitalium</i> , PCR <i>Trichomonas vaginalis</i> ) .....	39
	FROTTIS DE LESIONS CUTANEO-MUQUEUSES (Herpès) .....	39
	FROTTIS DE lésions cutanées externes .....	40



PRELEVEMENT DE COLLECTIONS FERMEES (ABCES), DE LIQUIDE DE PONCTION, ARTICULAIRE, PLEURAL .....	40
Dépistage MRSA .....	41
PRELEVEMENT DE CHEVEUX A LA RECHERCHE DE DERMATOPHYTES .....	42
PRELEVEMENT D'ONGLES A LA RECHERCHE DE DERMATOPHYTES .....	42
PRELEVEMENT DE PEAU (SQUAME) A LA RECHERCHE DE DERMATOPHYTES .....	42
SPERME ( <i>Examen bactériologique</i> ) .....	43
SPERME ( <i>Spermogramme, Capacitation, IUT</i> ) .....	43
18 Elimination des déchets d'activités de soins .....	44
19 Transport.....	44
20 Références .....	44

LA VERSION ÉLECTRONIQUE EST EN LIGNE



## 1 OBJET

Ce document est destiné aux préleveurs internes et externes au laboratoire (médecin, infirmiers, infirmières, technologues) afin de leur indiquer les recommandations pré-analytiques nécessaires à la bonne réalisation des analyses : consignes, informations permettant une prise en charge efficace des patients lors de l'acte de prélèvement.

Le respect de l'ensemble des recommandations pré-analytiques est primordial pour l'obtention de résultats fiables d'analyses et pour une gestion des dossiers patients efficace (identification, remboursement, rendu des résultats...).

## 2 PRÉSENTATION DES SITES DE PRÉLÈVEMENT

<b>Clinique Saint Pierre</b> - Avenue Reine Fabiola 9 - 1340 Ottignies Niveau 0 Aile 800 010.437259 Horaires d'ouverture : Du lundi au vendredi de 7h30 à 17h00 – Prélèvement urgent jusque 18h Le samedi de 7h45 à 11h45 Accueil des petits enfants de préférence entre 8h et 12h, et entre 14h et 16h	
<b>Centre Médical de Wavre</b> Rue du pont-Saint-Jean 2 1300 Wavre accueil.wavre@cspo.be Responsable Médical : Dr J P Magritte Responsable administrative : Maryline CHAUVET 010/232.930 <a href="mailto:maryline.chauvet@cspo.be">maryline.chauvet@cspo.be</a> 010 23 29 10 Horaires d'ouverture : Du lundi au vendredi de 7h30 à 11h30 Prise de sang chez les petits enfants : de 8h00 à 11h00	Infirmières dépendant du pool d'infirmières du laboratoire de Biopathologie médicale de CSPO  Navettes : via messagère (8h-8h30, 9h30, 11h50 et 13h30)  Soir : via Taxi Blanc (17H45)
<b>Centre Médical de Jodoigne</b> Allée des Sorbiers 1 1370 Jodoigne <a href="mailto:accueil.jodoigne@cspo.be">accueil.jodoigne@cspo.be</a> responsable médical : Dr J. Vilain 7237 Responsable administrative : Lecomte Sandrine <a href="mailto:sandrine.lecomte@cspo.be">sandrine.lecomte@cspo.be</a> 010 43 68 01 Prélèvements : du lundi au vendredi sur rendez-vous	Responsable du personnel infirmier de prélèvement: Mme Crêteur  Navettes : via messagère (13h-13h30)
<b>Polyclinique LLN</b> <a href="mailto:accueil.polyclinique.lln@cspo.be">accueil.polyclinique.lln@cspo.be</a> responsable médical Dr J.C. Marot 7657	Responsable du personnel infirmier de prélèvement: Mme Crêteur



<p>Rue du Traité de Rome, 5 1348 Louvain-la-Neuve 010 23 25 70 Infirmière responsable : Sophie Lévêque infirmiere.polyclinique.lln@cspo.be Horaires d'ouverture : Du lundi au vendredi de 8h00 à 11h45</p>	<p>Navettes : via messagère (10h,13h30-14h)</p>
<p><a href="#">Maison Médicale du Biéreau</a> Voie du Roman Pays, 46 1348 Louvain-la-Neuve 010 45 01 01 Horaires d'ouverture : Du lundi au vendredi de 8h00 à 9h00</p>	<p>Responsable des prélèvements : Dr. Fumba Gabriel Navettes : via messagère (10h et 14h15-14h30)  Soir : via BBC (17H15)</p>
<p><a href="#">Kinésys Centre Médical de Limal</a> Rue Charles Jaumotte,46 1300 Wavre Responsable médical : Dr Barbara Louys 0476 91 98 90 Horaires d'ouverture : Du lundi au vendredi de 7h30 à 9h30</p>	<p>Responsable des prélèvements : Claudine Doruwers gérante de SSCO E-mail : claudine@ssco 0487 43 52 75  Navettes : via messagère (9h30)</p>
<p><a href="#">Cabinet médical des papeteries de Genval</a> Av. Franklin Roosevelt 104 1330 Rixensart 02 654 29 74 Horaires d'ouverture du centre de prélèvement : Mardi et jeudi de 7h00 à 9h00.</p>	<p>Responsable des prélèvements : Madame Christine Dohet 0493 13 25 64 Navettes : via messagère (11h30)  Soir : via BBC (19H00)</p>
<p><a href="#">Centre Médical 1325 de Chaumont-Gistoux</a> Chaussée de Huy, 47B 1325 Chaumont-Gistoux 010/39.59.69 Horaires d'ouverture du centre de prélèvement : tous les jours de 7h30 à 9h30 <a href="http://www.cm1325.be">www.cm1325.be</a></p>	<p>Responsable prélèvements : Claudine Doruwers gérante de SSCO E-mail : claudine@ssco 0487 43 52 75  Navettes : via messagère (12h15-12h30)  Soir : via BBC (17H30)</p>
<p><a href="#">Centre de prélèvement de Genappe</a> Rue des Lilas, 1 1470 Genappe 067 77 23 60 Horaires d'ouverture du centre de prélèvement : Lundi, mercredi, vendredi &amp; samedi : 7H30 à 9H30</p>	<p>Responsable des prélèvements : Madame Béatrice Stinglhamber 0474 76 73 76  Navettes : via messagère (10H15)  Soir : via BBC (18H15)</p>
<p><a href="#">Centre Proxima de Wavre</a> Chaussée des Nerviens 29 1300 Wavre 010 39 16 80 Horaires d'ouverture du centre de prélèvement :</p>	<p>Responsable des prélèvements : Claudine Doruwers gérante de SSCO E-mail : claudine@ssco 0487 43 52 75</p>



Tous les jours de 7H30 à 9H30

Navettes : via messagère (11h20-11h45)

### **3 LE MATÉRIEL DE PRÉLÈVEMENT À DISPOSITION**

Le matériel est fourni par le laboratoire à l'aide du document décrit en pièce en pièce jointe disponible à la duplication ou au laboratoire (! Ce document évoluant régulièrement, faire attention au numéro de version !)

#### **Vérifiez la date de péremption du matériel avant toute utilisation**

Les tubes munis d'une **bague blanche** présentent des volumes de remplissage réduits (= pédiatrique)

Exemple :



**Tube sec avec gel – bouchon rouge – 3.5 ml / 8 ml**

- **Sérum**
- **Tube ref. « VACUETTE KG455057 / KG455071 »**
- **Biochimie – hormonologie – marqueurs cardiaques – sérologie**



**Tube citrate – bouchon bleu – 2 ml / 3.5 ml**

- **Sang total citrate / plasma citrate**
- **Tube ref. « VACUETTE KG454322 / KG454332 »**
- **Hémostase**

**Respect de la proportion sang/anticoagulant (bien remplir jusqu'au trait de jauge)**  
**Acheminer le plus rapidement possible le prélèvement au laboratoire à température ambiante (< 4h, dosage INR : < 12h)**



**Tube hépariné – bouchon vert – 2 ml / 4 ml / 9 ml**

- **Sang total hépariné / plasma hépariné**
- **Tube ref. « VACUETTE KG454237 / KG454029 / KG455084 »**
- **Biochimie urgente – marqueurs cardiaques**



**Tube EDTA – bouchon mauve – 2 ml / 4 ml / 6 ml / 9 ml**

- **Sang total EDTA / plasma EDTA**
- **Tube ref. « VACUETTE KG454047 / KG454209 / KG456043 / KG455045 »**
- **Hématologie, immuno-hématologie : Numération formule – groupe sanguins, RAI, HBA1C**



**Tube fluorure de sodium – bouchon gris – 2 ml / 4 ml**

- Sang total fluoré / plasma fluoré
- Tube ref. « VACUETTE KG454238 / KG454297 »
- Glycémie, lactate



**Tube citrate – bouchon noir – 1.28 ml**

- Sang total citaté
- Tube ref. « KE10010 »
- Vitesse de sédimentation VS



**Tube en plastique– bouchon à visser – 13 ml**

- Ponctions (Liquide-Céphalo-Rachidien)
- Tube ref. « 60.540.108 »
- Biochimie – microbiologie – numération formule LCR



**Tube CFS – Collect LCR**

- Ponctions (Liquide- Céphalo- Rachidien)
- Uniquement pour Béta Amyloïde (AB1-42) – Protéine Tau et P - Tau – Protéine 14.3.3



**Tube en verre– bouchon brun/noir – 10 ml**

- Sang maternel pour test prénatal non invasif NIPT
- Obligation que la patiente soit munie du formulaire ad hoc complété
- Tube ref. « Streck – Cell-Free DNA BCT ® » Génétique



**Micro – Tube Bouchon brun – 1.1 ml**

- Serum gel Z
- 2074921
- Sarstedt



**Micro Tube EDTA– bouchon lavade – 1.3 ml**

- EDTA KE
- 2073021
- Sarstedt



**Seringue pour gazométrie – 3 ml**

- Sang total hépariné
- Tube ref. « RAPID Lyte 3 mL L/S Syringe Filter Cap 00355281 »
- Gaz sanguin



**Flacons pour hémocultures**

- Aérobie – bouchon bleu
- Anaérobie – bouchon doré
- Pédiatrique – bouchon argenté
- Mycobactéries – bouchon rouge

**Sang total**

Ref. « BD Bactec plus aerobic/F culture vials 442023 » - plastique

Ref. « BD Bactec plus anaerobic/F culture vials 402022 » - plastique

Ref. « BD Bactec peds plus/F culture vials 442020 » - plastique

Ref. « BD Bactec Myco/F Lytic culture vials 442288 » ▶ **Après accord du microbiologiste (7704/7646) !**



**Aiguilles pour prélèvement sanguin Quickfit**

Ref. « Terumo venoject quick fit multi sample

- 0.9\*40mm MN-2038Q (jaune)
- 0.8\*40mm MN2138Q (vert)
- 0.7\*40mm MN-2238Q (noir)



**Vacquette holdex à usage unique stérile**

- BD Vacutainer® Pronto™
- Quick Release Needle Holder
- Ref 368872 20



**Collecteur d'aiguilles 4L**

- Ref. « D2050014 - MLS »

**POUR TOUS LES FLACONS : Revisser soigneusement et fermement le bouchon afin d'éviter les souillures et de disposer de l'intégralité de l'échantillon recueilli.**



**Pot bactériologique - bouchon rouge – 60 ml**

- Urine (examen cytologique)
- Ponctions
- Selles
- Ref. « TP35A-020 Gosselin »
- Cytologie urinaire, Culture bactériologique



	<p><b>Pot bactério - bouchon bleu – 40 ml</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Urine (examen cytologique)</li><li>○ Ref. « TP30-009 Gosselin »</li><li>○ Cytologie urinaire, Culture bactériologie pédiatrique</li></ul>
-----------------------------------------------------------------------------------	-------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------

	<p><b>Pot bactério BORICON - bouchon rouge – 30 ml</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Urine</li><li>○ Ref. « 8602086 IMP »</li><li>○ Culture bactériologie urines</li></ul>
-----------------------------------------------------------------------------------	------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------



<p><b>Pot à urines avec canule de transfert intégrée – bouchon bleu avec opercule – x ml</b> (dispositif vacutainer). Les pots de collecte bleu seront à éliminer après transfert dans les tubes beige et vert.</p> <p>Compatible avec tube BD pour chimie urinaire, cytologie urinaire et bactériologie :</p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Tube cytologie urinaire – bouchon beige (11ml)</li><li>○ Tube bactériologie urinaire – bouchon vert olive (10ml)</li><li>○ Ref. pot bleu « BD Vacutainer urine collection cups 364941 » (pour médecins généralistes)</li><li>○ Ref. Tube vert « BD vacutainer plus CS boriq acid sodium borate formate 364958 »</li><li>○ Ref. Tube beige « BD vacutainer z plus urine 364915»</li><li>○ Ref. canule de transfert « BD vacutainer urine transfert straw 364940 »</li></ul>
-------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------

	<p><b>Pot à selles - bouchon rouge – 60 ml</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Ref. « 409552 G MLS »</li><li>○ Culture bactériologie, parasites, recherche antigénique (rotavirus, adénovirus)</li></ul>
-------------------------------------------------------------------------------------	----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------

	<p><b>Pot à sperme - bouchon opaque – 100 ml</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Ref. « 75.562.005 Sarstedt »</li><li>○ Spermogramme, capacitation</li></ul>
-------------------------------------------------------------------------------------	--------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------



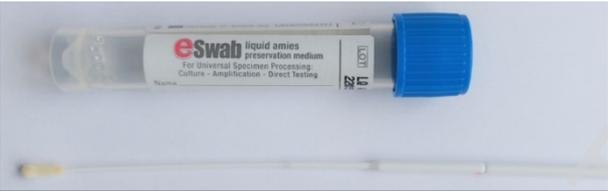
	<p><b>Flacon pour urine de 24 heures – bouchon vert – 3000 ml</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Urine de 24h acidifiée</li><li>○ Ref. « 77.578.252 Sarstedt»</li><li>○ Catécholamines, métanéphrines urinaires</li></ul>
-----------------------------------------------------------------------------------	----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------

	<p><b>Flacon pour urine de 24 heures – bouchon jaune – 3000 ml</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Ref. « 77575 Sarstedt »</li><li>○ Chimie urinaire</li></ul>
-----------------------------------------------------------------------------------	----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------

## FROTTIS

	<p><b>Ecouvillon pour Culture - PCR bactériologie avec milieu de transport amies – bouchon rose 2ml</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Ref. « E-swab avec milieu Amies » Ref M101645</li><li>○ Frottis pour culture aérobie/anaérobie</li><li>○ Test antigénique Strepto A</li><li>○ PCR (<i>Chlamydia trachomatis/gonocoque, Trichomonas vaginalis, Mycoplasma genitalium, Herpès simplex virus ...</i>)</li></ul> <p><b>Avec liquide transparent</b></p>
	<p><b>Frottis naso-pharyngés – virus respiratoires</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Ref. 456161 – vacuette</li><li>○ Ref. 960000 « disposable sampling swab »</li></ul>
	<p><b>Frottis de col endo-cervical – PCR HPV : prélèvement en phase liquide</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Ref. Pot « Hologic ThinPrep Pap Test Preserbyt Solution 20ml 70097-003 »</li><li>○ Ref. Ecouvillon « Rouers medical devices BV, Rouers cervex brush 70671-001 »</li></ul>



	<p><b>Kit de prélèvement pour dépistage MRSA</b> Ref. « <b>Cowan TSB SaltBroth M10171 MLS</b> » Frottis gorge, nez, périnée ou plis inguinaux</p>
	<p><b>Frottis E-Swab avec liquide Amies et tige urétrale</b> Ref M10163</p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Frottis naso-pharyngé, Ophtalmo, ORL, urétral</li><li>○ Antigènes respiratoires</li><li>○ PCR (bactéries/virus)</li></ul>
	<p><b>Frottis fin « pédiatrique » E-Swab « bouchon bleu »</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Frottis naso-pharyngé</li><li>○ Antigènes respiratoires</li><li>○ PCR (bactéries et virus respiratoires)</li></ul>
	<p><b>Frottis LIM Broth</b> Ref M1015101</p> <ul style="list-style-type: none"><li>○ Frottis dépistage Strepto B</li><li>○ Culture Strepto A</li></ul>



#### **4 RECOMMANDATIONS PRÉ-ANALYTIQUES SPÉCIFIQUES**

Facteurs ayant une incidence sur la qualité du prélèvement et/ou des résultats d'analyses :

##### **Facteurs physiologiques**

- Sexe
- Age
- Ménopause, grossesse
- Heure du prélèvement (cycle circadien : cortisol, ...)

##### **Prise de médicaments**

- date, heure de la dernière prise
- antibiothérapie (prélèvements de bactériologie)

##### **Autres examens préalables**

- administration de produits de contraste (interférence avec dosages documentée pour bilirubine, protéines, fer, cuivre, calcium, phosphate...)

##### **Facteurs liés au prélèvement**

- Excès de temps de pose du garrot
- Prélèvement collecté dans un récipient inadéquat (anticoagulant)
- Hémolyse (prélèvement difficile, agitation vigoureuse des tubes prohibée !)
- Ordre de prélèvement des tubes non respecté
- Tube pas assez rempli (hémostase) ou coagulé (hémostase, Complet Formule Sanguine)

##### **Etat de jeûne**

L'ensemble des analyses sanguines réalisées au laboratoire s'effectue de préférence le matin à jeûn (interférence de la lipémie sur de nombreux dosages), cependant bien qu'il soit toujours conseillé, le jeûne n'est pas obligatoire pour l'ensemble des prélèvements.

- Jeûne obligatoire de 12 heures (sauf avis médical) : dosage de la glycémie, cholestérol, triglycérides, ...  
Il est possible de boire un verre d'eau et il est recommandé de prendre un repas léger la veille au soir.
- Pour les autres dosages, il est préférable de respecter au minimum un délai de 2 heures après les repas.



## **5 PRESCRIPTION MÉDICALE**

**Différents bon (feuilles) de demande d'analyses médicales sont disponibles sur demande au laboratoire :**

- Demande générale (hématologie – biochimie – hormonologie – sérologie)
- Demande de gaz sanguin
- Demande de bactériologie
- Demande de frottis cervico-vaginal : demande d'analyse cytologique/PCR HPV
- Demande de dépistage MRSA
- Demande d'analyses de glycémies (patients diabétiques ou nouveau-nés)
- Demande de cytologie
- Demande de sang et dérivés sanguins
- Demande de neurochimie

D'autres formulaires spécifiques sont nécessaires pour la réalisation de certaines analyses comme par exemple en biologie moléculaire pour la PCR et le génotypage de l'Hépatite C.

Une prescription informatisée est disponible dans les services hospitaliers de la clinique ainsi que via Healthconnect.

**Les formulaires de demande d'analyses médicales dûment complétés accompagnent les échantillons biologiques :**

Identification univoque du patient (manuscrite, par vignette de mutuelle ou par étiquette de la clinique imprimée via la carte d'identité ou la carte SIS) :

- **nom, prénom**
- **sexe, date de naissance**
- **adresse, téléphone**
- **identification du médecin prescripteur :**
  - o **nom, prénom**
  - o **signature et cachet (N° INAMI, adresse, N° de téléphone/Fax)**
- données mutuelle
- **date et heure de prélèvement**
- identification du préleveur
- date de prescription
- le destinataire des copies du compte rendu :
  - o le médecin traitant ou autre
  - o le patient (avec accord du prescripteur)
- les renseignements cliniques nécessaires à la bonne exécution des analyses et à l'interprétation des résultats

La préparation des prélèvements se fait en fonction de la demande complétée par le médecin prescripteur (choix des contenants, vérification des conditions de conservation et de transport)



## 6 IDENTIFICATION DES PRÉLÈVEMENTS

L'absence ou la mauvaise identification des prélèvements peut mener à une inversion de tubes et avoir des conséquences dramatiques pour le patient.

Afin de garantir la sécurité du patient, la personne qui effectue le prélèvement doit :

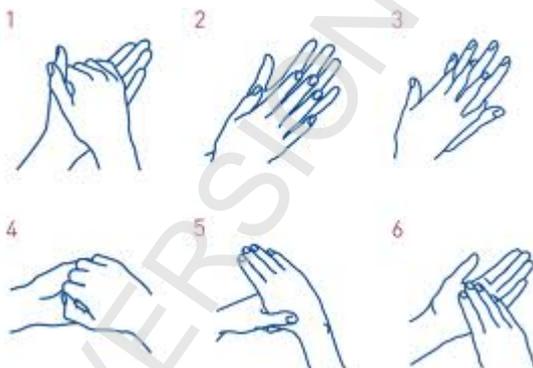
- vérifier l'identité du patient : nom, prénom et date de naissance, ...
  - immédiatement identifier les tubes ou pots :
    - o idéalement à l'aide d'étiquettes pré-imprimées reprenant le nom, prénom et date de naissance (remarque : si le prénom n'apparaît pas car le nom est trop long, merci d'inscrire le prénom manuellement – au minimum la première lettre)
- OU
- o en inscrivant manuellement nom et prénom au minimum.

Le liquide prélevé doit être visible, ainsi que le code-barres des flacons d'hémoculture.

L'absence ou l'erreur d'identification du prélèvement constitue un critère de non-conformité et peut entraîner la non-exécution des actes.

## 7 HYGIÈNE DES MAINS

Avant et après un prélèvement, se passer les mains à la solution hydro-alcoolique (3 ml = 2 pressions) :



**En cas de mains souillées, procéder à un lavage des mains avant la désinfection hydro-alcoolique.**



## 8 LE PRÉLÈVEMENT SANGUIN VEINEUX

### 8.1 ORDRE DES TUBES À RESPECTER

Les **flacons d'hémocultures** sont toujours prélevés en **premier lieu**, suivi des tubes de sang.



Remplir complètement le tube Citraté (jusqu'au trait de jauge) !!



## 8.2 ACTE DE PRÉLÈVEMENT

### Préalables

- Installer la personne confortablement (position assise ou couchée)  
Aider le patient à se détendre, le rassurer s'il semble stressé.
- Vérifier son identité (**demander** Nom, Prénom, date de naissance...)
- Vérifier la validité de la prescription médicale et s'assurer de la concordance entre l'identité du patient et celle figurant sur la prescription et les tubes.
- Choisir le matériel adapté au type de prélèvement et au malade (tubes, aiguilles, dispositif de prélèvement)
- Se frictionner les mains avec la solution hydro-alcoolique

### Déroulement de l'acte

#### Etape 1 repérer le site de prélèvement

- Appliquer un garrot, demander au patient de fermer le poing, et palper pour localiser une veine turgescence.
- Laisser pendre le bras pour augmenter la pression veineuse. Masser le bras depuis le poignet vers le pli du coude.
- Frictionner les mains avec la solution hydro-alcoolique
- Désinfecter le site de ponction avec une solution antiseptique, en commençant par le site d'insertion de l'aiguille et en faisant plusieurs cercles en expansion vers l'extérieur. Attendre que la solution antiseptique soit sèche. Respecter un temps de contact de 30 secondes.

#### Etape 2 prélèvement

- Enlever la protection de l'aiguille
- Palper avec le doigt pour localiser le milieu de la veine cible, appliquer une légère traction sur la veine pour l'empêcher de bouger.
- Informer le patient que l'aiguille est sur le point de pénétrer.
- Insérer l'aiguille avec le biseau vers le haut en tendant légèrement la peau .
- Enfoncer le tube au fond du holder de façon à percer le bouchon.
- Dès que le sang afflue dans le tube, desserrer le garrot.
- Attendre que le tube se remplisse selon le vide d'air prédéterminé.  
Remplir les tubes dans l'ordre approprié. Après avoir retiré un tube de son support, retourner doucement le tube 6 à 8 fois pour mélanger le contenu; *ne pas secouer les tubes.*
- Faire desserrer le poing et desserrer le garrot

#### Etape 3 fin du prélèvement

- Poser un tampon au niveau du site de ponction, retirer l'aiguille et exercer immédiatement une pression sur le site.
- Demander au patient de continuer à appliquer une pression sur le site
- Révérifier le site après une minute pour vérifier l'absence d'hémorragie/hématome.
- Enlever le garrot
- Appliquer un pansement adhésif ou un bandage.



#### Etape 5

- Déposez les dispositifs de collecte de sang usagés dans un récipient pour objets tranchants. **NE JAMAIS RECAPUCHONNER L'AIGUILLE**
- Se frictionner les mains avec la solution hydro-alcoolique.
- Transmettre les tubes et le bon de demande d'analyses au laboratoire le plus rapidement possible.

#### Prélèvement à la seringue

Tirer doucement sur le piston pour éviter d'endommager les cellules sanguines ou de collaber la veine.

Lorsque le prélèvement est terminé, ne pas injecter dans les tubes de prélèvement sous vide mais laisser le vide aspirer le sang dans le tube. Retourner doucement le tube ou le flacon 6 à 8 fois pour mélanger le contenu; *ne pas secouer les tubes ou flacons.*

#### Incidents possibles

- Aucune veine n'apparaît :  
Essayer d'abaisser le bras et de chauffer doucement le point de ponction par l'utilisation de compresses chaudes ou d'une lampe à infra-rouge appropriée.
- Hématomes :  
En cas de gonflement rapide au point de ponction, retirer le garrot et l'aiguille et appliquer une pression sur le site de ponction avec un tampon de gaze. Une minute ou 2 est généralement suffisante sauf si le patient a une coagulopathie.  
Pour éviter les hématomes, exercer une tension modérée lors de l'application du garrot, et ne pas oublier de retirer le garrot après le prélèvement de sang. Attention aux vêtements très serrés qui font office de garrot.
- Saignement:  
Poser le garrot sur le coton sans trop serrer et attendre que le sang cesse. Ensuite appliquer un bandage sur le coton.
- Malaise :  
Demander aux patients de détourner le regard de l'équipement et de la procédure pour éviter un épisode vasovagal.  
Conduite à tenir : allonger le patient, lui lever les jambes, le faire respirer à fond, lui donner du sucre s'il est à jeun.



## **9 LE MICRO-PRÉLÈVEMENT : SANG CAPILLAIRE**

### **A la pulpe du doigt**

- Eviter les régions infectées, comportant des cicatrices ou un œdème
- Désinfecter (l'alcool à 70°)
- Laisser évaporer
- Piquer franchement le bout du doigt : légèrement sur le côté (idéalement à l'aide d'une lancette de sécurité à usage unique)
- Le sang doit couler spontanément sans exercer de pression OU masser le doigt de la base vers l'extrémité
- Essuyer la première goutte avec un coton sec
- Prélever les gouttes suivantes avec des micro-tubes (homogénéiser par retournements doux), sur papier filtre destiné au test de Guthrie ou dans un capillaire hépariné (MultiCap ref 01198961 Siemens)
- Eviter tout début de coagulation
- Essuyer avec un tampon sec

### **Au talon (âge < 6 mois)**

- Saisir fortement le talon du nouveau-né ou du nourrisson, réchauffer le pied, l'enserrer entre le pouce et l'index, désinfecter, piquer sur la face interne ou externe du talon (afin de ne pas piquer le calcanéum).

**Le prélèvement de sang capillaire est déconseillé pour l'exploration de l'hémostase.**

## **10 DOSAGE DES GAZ DU SANG**

Le dosage des gaz du sang se fait par ponction artérielle en général (ou par micro prélèvement de sang capillaire).

C'est un acte médical

### **Acte de prélèvement**

- Asepsie rigoureuse du point de ponction
- Le prélèvement est effectué au niveau des artères radiale, humérale ou fémorale
- Dès le retrait de l'aiguille, faire un point de compression de plusieurs minutes
- Noter l'heure exacte du prélèvement
- **Eviter toute contamination par des bulles d'air**
- Obturer la seringue par un bouchon
- Mélanger le sang en roulant la seringue entre les mains
- Porter immédiatement au laboratoire : **délai max 30 minutes**



## 11 URINES DE 24 HEURES

La totalité des urines de 24 heures sont prélevées à l'aide de flacons spécifiques fournis par le laboratoire (avec OU sans acide)

- **Au lever**  
Vider totalement sa vessie dans les toilettes.  
Noter sur le flacon fourni par le laboratoire son nom, la date et l'heure
- **Pendant les 24 heures**  
N'uriner que dans le flacon.  
Ne pas perdre d'urines en allant à la selle  
Garder le flacon de préférence au réfrigérateur pendant la collecte
- **Au bout de 24 heures**  
A l'heure notée, vider totalement sa vessie dans le flacon fourni par le laboratoire
- **Amener le flacon au laboratoire le plus rapidement possible**

Pour des informations complémentaires, contacter le laboratoire ou consulter le document [Dosages sur urines de 24H: avec ou sans acide](#) sur internet.





## **12 URINES DE 24 HEURES ACIDIFIÉES**

La **demande d'analyse** du laboratoire définit dans quel cas il faut utiliser des urines de 24h acidifiées ou non.

Certaines analyses telles que la créatinine, le calcium, le phosphore et le magnésium peuvent être réalisées sur des **urines acidifiées ou non**.

Pour des informations complémentaires, contacter le laboratoire ou consulter le document [Dosages sur urines de 24H: avec ou sans acide sur intranet](#).

Le recueil d'urines de 24H acidifiées se fait à l'aide d'un récipient Uriset 24 avec Monovette® Urine de Sarstedt.

- A. Le matin, au réveil vider la vessie complètement sans conserver les urines et noter l'heure sur l'étiquette.
- B. Utiliser le pot de 500 ml pour chaque miction qui suit. Transvaser chaque miction dans le récipient de 3 litres à bouchon vert.
- C. Après avoir transvasé la 1<sup>ère</sup> miction, vider le pot d'acide (ATTENTION !) dans le récipient de 3 litres et mélanger doucement.
- D. Jusqu'au lendemain, à la même heure, conserver toutes les urines émises dans ce récipient.

La récolte sera complète lors du dernier recueil d'urines dans le récipient de 3 litres, à la même heure que celle notée la veille. Identifier la récolte en mentionnant son nom, prénom et date de naissance ou en collant une vignette de mutuelle.

- E. Conserver la récolte dans un endroit frais.
- F. Apporter la récolte de 24H complète à la consultation de prélèvements (aile 800 niveau 0) ou au laboratoire (aile 800 niveau 2).



### 13 PRÉLÈVEMENTS DE SALIVE (SALIVETTE®)

Prélèvements réalisés au **centre de prélèvements d'Ottignies** uniquement ;

Dosage du Cortisol : Salivette ®, 51.1534.500, Sarstedt

## Prélèvement de salive au moyen de salivettes

**Consignes au patient:**

- avant le brossage des dents
- au moins 30 min après toute ingestion d'aliments
- mastication environ 45 s
- conservation à 4°C (mais transport possible à T amb)

**Labels in diagram:**

- bouchon
- tampon de coton (ac citrique)
- récipient suspendu
- tube pour centrifugation
- SARSTEDT
- 20 °C

MFR/Mar-07

12

### 14 PRELEVEMENTS SUR GLACE

Conformément au formulaire de demande, certains prélèvements doivent être réalisés « **sur glace** » afin de garantir la stabilité du paramètre dosé. Dans ce cas, le prélèvement doit être apporté le plus rapidement possible au laboratoire (endéans les 3 heures) et être disposé sous de la glace ou placé dans un « **Crioplast** ». Ces derniers sont disponibles dans les centres de prélèvements extérieurs ainsi qu'au laboratoire, sur demande.

Ceci concerne notamment les analyses suivantes : ACTH, Ammoniac (NH<sub>4</sub>), Temps de lyse des Euglobulines (Test de Von Kaulla)...



Le dispositif CRIOPLAST permet l'introduction d'un tube afin de garantir que celui-ci reste à une température basse jusqu'à son arrivée au laboratoire.

Afin de garantir une bonne utilisation du dispositif :

- Placez-le au minimum 8H au congélateur avant utilisation (-20°C, une température plus basse entraîne un risque plus élevé d'hémolyse).
- Sortir le dispositif du congélateur avant réalisation de la prise de sang.
- Si de la glace est présente dans l'orifice, enlevez-la afin d'éviter une hémolyse du tube. Au besoin, entourez le tube d'un fin mouchoir/papier avant introduction.
- Une fois le tube inséré, emballez le tout dans un essuie-tout ou un sachet plastique et insérez le dans le sachet contenant le reste de la prise de sang, pour envoi rapide au laboratoire.

Une fois réceptionnés au laboratoire, ces contenants doivent repartir (via les messagères en externe ou les télétubes, en interne) vers leur destination (inscrite sur le CRIOPLAST) :



## **15 AUTRES CONDITIONS SPECIALES DE PRELEVEMENT**

Prélèvements à réaliser à 37°C : Cryoglobulines...

Prélèvements à garder à l'abri de l'exposition de la lumière : Vitamine E, Vitamine A



## 16 MODES OPÉRATOIRES POUR LES TESTS DYNAMIQUES

### 16.1 TEST DE TOLÉRANCE AU GLUCOSE (OGTT)

Principe	Conditions initiales	Matériels requis et déroulement de l'épreuve	T°C de conservation avant acheminement
<ul style="list-style-type: none"> <li>▣ <b>Dépistage précoce du diabète</b></li> <li>▣ <b>Dépistage diabète gestationnel</b></li> <li>▣ <b>Exploration de certaines hypoglycémies</b></li> </ul> <p>Mesure de la glycémie (+ insuline et/ou peptide C) après absorption d'une solution de 75 g de glucose.</p> <p><i>Nb : si le poids du patient est inférieur à 40 Kg, la dose absorbée devra être de 1,75 g/Kg.</i></p>	<ul style="list-style-type: none"> <li>▶ Si antécédents de chirurgie bariatrique: contre-indication à la réalisation du test: contacter le Médecin prescripteur</li> <li>▶ Pas de fièvre? Prise de médicaments? Si oui, vérifier interférence sur la glycémie, prévenir le médecin prescripteur si nécessaire</li> <li>▶ Être à jeun depuis la veille au soir.</li> <li>▶ S'assurer que le patient a une collation pour la fin du test surtout si hyper &gt;2 heures</li> <li>▶ Rester au repos durant toute la durée du test</li> <li>▶ Si possible, arrêt des médicaments interférant sur la glycémie</li> </ul> <p><i>Prévenir le patient d'éventuels effets secondaires : nausée, vomissements, somnolence....</i></p>	<ul style="list-style-type: none"> <li>▶ 3 tubes Fluorés Gris (glycémie) + 3 tubes Secs Rouges (insuline/peptide C) ou <i>plus suivant la prescription médicale</i></li> <li>▶ Glucomètre</li> <li>▶ Minuterie</li> <li>▶ Solution buvable de 75 g de glucose</li> </ul> <p>Installer le patient confortablement</p> <ol style="list-style-type: none"> <li>1. Prélever le Temps 0</li> <li>2. Effectuer une mesure de la glycémie avec le glucomètre</li> </ol> <p><i>Si la glycémie &gt; 126 mg/dL, demander contrôle au labo.</i></p> <p><i>Si confirmation glycémie &gt; 126: le test n'est pas poursuivi: prévenir le médecin prescripteur</i></p> <ol style="list-style-type: none"> <li>3. Faire absorber la solution de glucose en 5 min maximum.</li> <li>4. Démarrer la minuterie</li> <li>5. Prélever les tubes correspondants aux temps prescrits (60 – 120 min au minimum).</li> <li>6. Si test &gt; 2 heures: vérifier glycémie toutes 15 minutes. Si ≤ 60g/dl: STOP et resucrer. Indiquer la raison de l'arrêt du test sur le formulaire.</li> </ol> <p><i>Surveiller le patient durant toute la durée du test.</i></p> <p><i>Test ininterprétable : si vomissement ou alimentation durant la durée du test.</i></p> <p><b>! Les tubes doivent être rigoureusement étiquetés avec les heures de prélèvements correspondantes !</b></p>	<p>18-25°C</p> <p>A transmettre le plus rapidement possible au laboratoire</p>



### 16.2 TEST DE O'SULLIVAN

Principe	Conditions initiales	Matériels requis et déroulement de l'épreuve	T°C de conservation avant acheminement
<p><b>Dépistage précoce du diabète gestationnel</b></p> <p>Mesure de la glycémie à 60 min après absorption d'une solution contenant 50 g de glucose.</p>	<ul style="list-style-type: none"><li>▶ Au 6ème mois de grossesse en l'absence de facteur de risque de diabète</li><li>▶ Au 1<sup>er</sup> trimestre s'il existe un facteur de risque</li> <li>▶ Pas de nécessité d'être à jeun</li><li>▶ Rester au repos durant toute la durée du test</li></ul> <p><i>Veiller à prévenir la patiente d'éventuels effets secondaires : nausée, vomissements....</i></p>	<ul style="list-style-type: none"><li>▶ 1 tube Fluoré Gris</li><li>▶ Minuterie</li><li>▶ Solution buvable de 50g de glucose</li></ul> <p>Installer la patiente confortablement</p> <ol style="list-style-type: none"><li>1. Faire absorber la solution de glucose en 5 min maximum.</li><li>2. Démarrer la minuterie</li><li>3. Prélever le tube à 60 min.</li></ol> <p><i>Surveiller la patiente durant toute la durée du test.</i></p> <p><i>Test ininterprétable : si vomissement ou alimentation durant la durée du test.</i></p>	<p>18 – 25°C Max 1h</p>



**16.3 TEST À L'ACTH (TEST COURT)**

Principe	Conditions initiales	Matériels requis et déroulement de l'épreuve	T°C de conservation avant acheminement
<p><b>Recherche :</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>▣ insuffisance cortico-surrénalienne</li><li>▣ bloc enzymatique surrénalien</li></ul> <p>Etude de la sécrétion du cortisol par la surrénale après injection de Synacthene®) (analogue synthétique de l'ACTH)</p>	<ul style="list-style-type: none"><li>▶ Test contre-indiqué chez les femmes enceintes</li><li>▶ Exécuter le test le matin (8h)</li><li>▶ Suspendre toute corticothérapie éventuelle 12h avant l'examen.</li></ul> <p><i>Veiller à prévenir le patient d'éventuels effets secondaires : effets cutanés au point d'injection, nausées, vomissements, vertiges, urticaires, dyspnée et œdème de Quincke</i></p>	<ul style="list-style-type: none"><li>▶ 3 <b>tubes Secs Rouges</b> ou plus suivant la prescription médicale</li><li>▶ 1 ampoule de Synacthene® 0,25 mg</li><li>▶ Minuteur</li></ul> <p><i>Le test doit être effectué sous <b>surveillance médicale</b> (risque de choc anaphylactique)</i></p> <p>Installer le patient confortablement</p> <ol style="list-style-type: none"><li>1. Préparer la seringue de Synacthene® 0,25 mg</li><li>2. Prélever le Temps 0</li><li>3. Injecter en IV lente (1 à 2 min) l'ampoule de Synacthene® 0,25mg (Adultes)</li><li>4. Prélever les tubes aux temps demandés (30 – 60 minutes)</li></ol> <p><b>! Les tubes doivent être rigoureusement étiquetés avec les heures de prélèvements correspondants !</b></p>	<p>18-25°C</p> <p>A transmettre le plus rapidement possible au laboratoire</p>



#### 16.4 TEST À LA TRH (TEST COURT)

Principe	Conditions initiales	Matériels requis et déroulement de l'épreuve	T°C de conservation avant acheminement
<p><b>Exploration d'une :</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>▫ <b>dysthyroïdie</b></li><li>▫ <b>hyperprolactinémie</b></li></ul> <p>Le test consiste à doser la TSH et/ou la prolactine à des temps définis après stimulation de l'hypophyse par de la TRH.</p>	<ul style="list-style-type: none"><li>▶ Le jeûne est recommandé</li><li>▶ Rester au repos 30 min avant le test</li><li>▶ Miction avant le test</li><li>▶ Éviter de consommer du café ou du thé 12h avant l'examen</li><li>▶ Si dosage de prolactine : ne pas prendre de neuroleptique 24h avant le test.</li></ul> <p><i>Veiller à prévenir le patient d'éventuels effets secondaires : bouffées de chaleur, nausée, sensation de vertige, goût métallique dans la bouche, miction impérieuse...</i></p>	<ul style="list-style-type: none"><li>▶ 3 <b>tubes Secs Rouges</b> ou plus suivant la prescription médicale</li><li>▶ 1 ampoule de TRH 0,2 mg</li><li>▶ Minuteur</li></ul> <p><i>Le test doit être effectué sous <b>surveillance médicale</b> (risque de choc anaphylactique)</i></p> <p>Installer le patient confortablement</p> <ol style="list-style-type: none"><li>1. Préparer la seringue de TRH 0,2 mg</li><li>2. Prélever le Temps 0</li><li>3. Injecter en IV lente (1 à 2 min) l'ampoule de TRH 0,2 mg (Adultes)</li><li>4. Prélever les tubes aux temps demandés (20 – 60 minutes)</li></ol> <p><b>! Les tubes doivent être rigoureusement étiquetés avec les heures de prélèvements correspondants !</b></p>	<p>18-25°C</p> <p>A transmettre le plus rapidement possible au laboratoire</p>



## **17 MODES OPÉRATOIRES POUR LES PRÉLÈVEMENTS POUR RECHERCHES MICROBIOLOGIQUES**

**Les échantillons identifiés doivent être acheminés au laboratoire le plus rapidement possible.**

**Les renseignements cliniques sont indispensables pour permettre l'interprétation des cultures bactériologiques.**

LA VERSION ÉLECTRONIQUE FAIT FOI

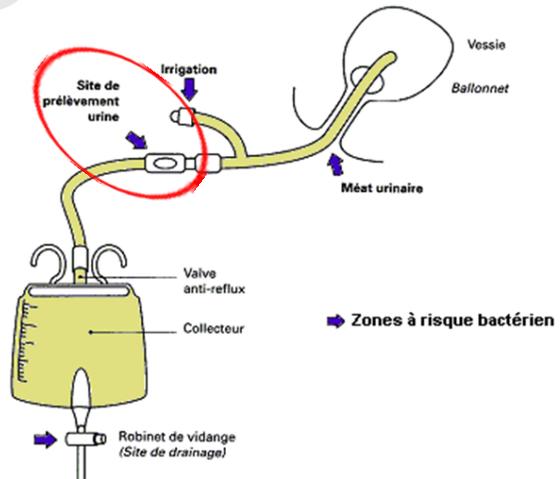


Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<p><b>HEMOCULTURE</b></p> <p><i>Examen bactériologique</i></p>	<ul style="list-style-type: none"><li>- Prélever lors d'un pic fébrile ou du frisson qui le précède</li><li>- Avant tout traitement antibiotique, ou à défaut, juste avant l'administration de la prochaine dose d'antibiotique</li></ul> <p>▶ 2 à 3 paires d'hémoculture (flacon aérobic-anaérobic) par 24H :</p> <ul style="list-style-type: none"><li>- 2 paires prélevées en prélèvement unique</li><li>- 3<sup>ème</sup> paire à distance du premier prélèvement</li></ul> <p>▶ Enfants : flacon pédiatrique (vol. sang à prélever en fonction du poids)</p> <p><u>NB : Volume sang flacon rempli :</u> Flacon aé/ana. : 8-10 ml Flacon pédia. : 1-3 ml</p>	<p><b>L'hémoculture est un prélèvement sanguin nécessitant une asepsie rigoureuse (éviter la contamination avec des germes de la flore cutanée) !</b></p> <p>Le matériel utilisé doit être propre (garrot, désinfecter l'holder à l'alcool avant utilisation)</p> <ul style="list-style-type: none"><li>- Installer confortablement le patient</li><li>- Expliquer éventuellement la nécessité de faire plusieurs prélèvements à intervalles réguliers</li><li>- Hygiène des mains du préleveur !</li></ul> <p><u>Préparation des flacons</u> Enlever le capuchon des flacons et désinfecter l'opercule du caoutchouc avec un tampon imbibé de chlorhexidine alcoolique</p> <p><u>Matériel adéquat</u></p> <ul style="list-style-type: none"><li>- Idéal : aiguille et holder (seringue = risque de contamination des prélèvements)</li><li>- Tampons stériles</li></ul> <p><u>Préparation du patient</u></p> <ul style="list-style-type: none"><li>- Désinfecter rigoureusement le site de ponction à l'aide du tampon stérile (chlorhexidine alcoolique)</li><li>- Répéter l'opération avec un nouveau tampon</li><li>- Respecter un temps de contact de 30 secondes</li><li>- Ne plus toucher le site de ponction !</li></ul> <p><u>Prélèvement du sang</u></p> <ul style="list-style-type: none"><li>- Idéal : ponction veineuse. Via cathéter si suspicion bactériémie sur cathéter (+ prélèvement périphérique).</li><li>- NB : Le risque de contamination des hémocultures prélevées sur cathéters est plus élevé.</li><li>- prélever le flacon aérobic puis anaérobic (adulte : 10 ml) ou 1 flacon pédiatrique (1 à 3 ml)</li><li>- Si plusieurs analyses demandées : d'abord prélever les hémocultures</li></ul>	<p>18-25°C</p> <p>A transmettre le plus rapidement possible au laboratoire (2h)</p>



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<p><b>URINES (EXAMEN CYTOBACTÉRIOLOGIQUE)</b></p>	<ul style="list-style-type: none"><li>- Récouter de préférence les urines du matin</li><li>- Eviter la prise excessive de liquide</li><li>- Eviter la période de menstruation</li><li>- En dehors de toute antibiothérapie si possible</li><li>- A distance de la précédente miction (2h)</li></ul>	<ol style="list-style-type: none"><li>1. Pot bactério à bouchon bleu ou rouge + pot bactério boricon (médecins extérieurs)</li><li>2. Pot à bouchon bleu BD Vacutainer avec canule de transfert + tubes BD Vacutainer à bouchon beige et olive</li><li>3. Cupule de recueil stérile en aluminium</li></ol> <p><b><u>Chez l'adulte</u></b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>• Se laver les mains soigneusement avec du savon</li><li>• Pour les femmes : écarter les grandes lèvres</li><li>• Pour les hommes : décalotter le gland</li><li>• Désinfecter localement à l'aide d'un tampon imbibé d'un antiseptique aqueux</li><li>• Commencer à uriner un peu dans la cuvette des WC</li><li>• Ouvrir le pot et y recueillir le milieu de jet :</li><li>• Recueillir le milieu de jet</li></ul> <p>Prélever :</p> <ul style="list-style-type: none"><li>- Un pot bactério à bouchon rouge ou bleu + un pot BORICON à bouchon rouge</li><li>- Bien refermer le flacon sans toucher l'intérieur de celui-ci</li></ul> <p>OU</p> <ul style="list-style-type: none"><li>- Un pot à bouchon bleu avec canule de transfert :</li><li>- Bien refermer le flacon sans toucher l'intérieur de celui-ci</li><li>- Insérer le tube Vacutainer et percuter le bouchon, <u>remplir</u> en premier le tube à bouchon beige (chimie urinaire) puis le tube à bouchon vert olive (bactériologie)</li><li>- Envoyer les tubes au laboratoire</li></ul> <p>NB : une canule de transfert de l'urine dans les tubes est également disponible si l'urine du patient est récoltée dans un récipient ne disposant pas de canule de transfert intégrée (patients hospitalisés, consultations)</p>	<p>Tube/pot sans acide borique : 18-25°C max 2h 2-8°C max 24h</p> <p>Tube/pot contenant de l'acide borique : 18-25°C max 48h</p>



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<p><b>URINES (suite)</b></p> <p>Examen cyto bactériologique (suite)</p>	<ul style="list-style-type: none"> <li>Récolter de préférence les urines du matin</li> <li>Eviter la prise excessive de liquide</li> <li>En dehors de toute antibiothérapie</li> </ul>	<p><b>Poche urinaire pour jeune enfant incontinent</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>Nettoyer le méat urinaire et la zone génitale de l'enfant à l'aide d'un tampon imbibé d'un antiseptique aqueux</li> <li>Sécher la zone au moyen de compresses stériles</li> <li>Fermer le tuyau d'écoulement, décoller le papier autocollant et appliquer la poche le plus hermétiquement possible (pointe triangulaire vers le bas), en partant du périnée.</li> <li><b>ATTENTION, la poche ne doit pas rester en place plus de 30 à 45 min, au-delà, l'opération doit être renouvelée</b></li> <li>Retirer la poche une fois que l'enfant a uriné et la vider par le tuyau d'écoulement dans un pot bacterio à bouchon bleu</li> <li>Un volume minimum de 3 ml est nécessaire pour réaliser l'analyse</li> </ul> <p><b>Patient sondé</b></p> <p><b>Matériel:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>Seringue de 10cc</li> <li>Aiguille rose 14 G</li> <li>Pot de recueil à urines ou vacutainers à cyto et bactério urinaire</li> <li>Paire de gants non stériles</li> <li>Antiseptique selon protocole de service</li> <li>Compresses stériles 3</li> <li>Sparadrap</li> </ul> <p><b>Déroulement de l'ECBU:</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li><b>Installer le patient</b> de façon à pouvoir accéder au site de prélèvement.</li> <li><b>15 minutes avant le soin</b> : clamper la sonde au-dessous du site de prélèvement en utilisant le sparadrap.</li> <li>Se laver les mains avant le soin</li> <li>Préparer le matériel : ouvrir les compresses stériles et les imbiber d'antiseptique, préparer la seringue ou l'embout Holder et serrer l'aiguille rose, ouvrir le pot de recueil d'urines stériles ou préparer les tubes</li> </ul> 	<p>Tube/pot sans acide borique : 18-25°C max 2h 2-8°C max 24h</p> <p>Tube/pot contenant de l'acide borique : 18-25°C max 48h</p>



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
		<p>vacutainers à cyto et bactério urinaire</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- Désinfection : imbiber une compresse d'alcool et la poser sur la sonde pour la manipuler, désinfecter le point de ponction, jeter la compresse. Déposer le site de prélèvement sur une compresse stérile.</li> <li>- Introduire l'aiguille de la seringue ou l'embout Holder dans l'orifice du site de prélèvement ou dans la mousse, selon le type de dispositif. Une fois la seringue remplie, enlever la seringue en maintenant le site de prélèvement sur la compresse stérile.</li> <li>- Verser le contenu de la seringue sans toucher les bords du pot ni les bords de son couvercle. On peut piquer directement dans le pot pour verser l'urine sans avoir à ouvrir le pot, à condition qu'il soit bien stérile.</li> <li>- SOIT Prélever à l'aide d'un dispositif Vacutainer un tube à bouchon brun et un tube à bouchon vert olive</li> <li>- <b>Déclamper la sonde et s'assurer de l'écoulement de l'urine</b></li> <li>- Jeter l'aiguille dans le conteneur ad hoc, jeter pots de recueil et seringue dans la poubelle, jeter les gants dans la poubelle</li> <li>- Se laver les mains. Identifier les échantillons et monter les tubes labo</li> </ul> <div data-bbox="1496 708 1787 922" data-label="Image"> </div> <div data-bbox="674 954 1303 1185" data-label="Image"> </div> <p><b><u>Uréterostomie</u></b></p> <p>Après nettoyage soigneux de la stomie, mettre en place un collecteur stérile et procéder comme pour le jeune enfant</p> <p><b><u>Patient handicapé ou incontinent</u></b></p> <p>Le recueil par sondage aller/retour à l'aide d'une sonde de petit calibre est utilisable si le recueil lors de la miction est impossible.</p>	



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<b>URINES (RECHERCHE DE BK)</b>		<b>Pot à urine de 24h</b>  Recueillir toutes les premières urines du matin (3 jours de suite)	2-8°C max 72h
<b>URINES (PREMIER JET)</b>  <i>PCR Chlamydia trachomatis</i> <i>PCR Neisseria gonorrhoeae</i> <i>PCR Mycoplasma genitalium</i> <i>PCR Trichomonas vaginalis</i>	<ul style="list-style-type: none"><li>- Ne pas uriner au minimum 1h avant le recueil</li><li>- Eviter la période de menstruation</li></ul>	<ul style="list-style-type: none"><li>- <u>Pas</u> de toilette uro-génitale préalable</li><li>- Recueillir 10 à 50 ml <b>du premier jet</b> des urines dans un récipient propre (pot bacterio sans additif)</li><li>- Finir d'uriner dans la cuvette des WC, bien refermer le flacon</li><li>- Bien refermer le flacon sans toucher l'intérieur de celui-ci</li></ul>	18-25°C max 72h
<b>SELLES (COPOCULTURE, ROTAVIRUS, ADENOVIRUS, CLOST)</b>  <i>Coproculture Rotavirus (&lt;2 ans)</i> <i>Adenovirus (&lt;2 ans)</i> <i>Clostridium difficile (&gt;2 ans et antibiothérapie préalable)</i>	<ul style="list-style-type: none"><li>- En dehors de toute antibiothérapie et à distance (3j) de tout traitement intestinal (charbon, sels de baryum ou de magnésium, suppositoires, laxatifs...)</li><li>- Pas de recueil de selles dans du papier toilette</li></ul>	<b>Pot à selles – bouchon rouge</b> <ul style="list-style-type: none"><li>- Emettre les selles dans un récipient propre</li><li>- Recueillir à l'aide de la spatule l'équivalent d'une grosse noix de selles (ou 20 ml de selles liquides)</li><li>- Privilégier les éléments muco-purulents ou sanglants</li><li>- Prélèvements sur couche : dès l'émission, racler un maximum de matière fécale et la mettre dans un pot à selles</li></ul>	2-8°C max 12h



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<b>SELLES (PARASITES)</b>	<ul style="list-style-type: none"><li>- En dehors de tout traitement intestinal (charbon, sels de baryum ou de magnésium, suppositoires, laxatifs...)</li><li>- Le prélèvement peut être renouvelé jusqu'à 3 fois (élimination discontinue)</li></ul>	<b>Pot à selles – bouchon rouge</b> <ul style="list-style-type: none"><li>- Emettre les selles dans un récipient propre</li><li>- Recueillir à l'aide de la spatule l'équivalent d'une grosse noix de selles (ou 20 ml de selles liquides)</li><li>- Prélèvements sur couche : dès l'émission, racler un maximum de matières fécales et les mettre dans un pot à selles</li></ul>	2-8°C max 12h
<b>SCOTCH TEST (OXYURE)</b> <i>Recherche d'oxyure sur la marge anale</i>	<ul style="list-style-type: none"><li>- Le matin avant toute toilette</li><li>- Le prélèvement peut être renouvelé jusqu'à 3 fois (élimination discontinue)</li></ul>	Scotch transparent + lame en verre <ul style="list-style-type: none"><li>- Mettre des gants puis appliquer un morceau de scotch sur la marge anale (<b>bien appuyer</b>)</li><li>- Étaler le scotch sur une lame (à transporter dans un porte-lames)</li></ul>	18-25°C max 24h
<b>EXPECTORATION (BK)</b>	<ul style="list-style-type: none"><li>- En dehors de toute antibiothérapie si possible</li><li>- Eviter la présence de salive qui dilue et contamine le prélèvement</li></ul>	<b>Pot bactériologique à bouchon rouge</b> <ul style="list-style-type: none"><li>- Le matin au réveil, faire un rinçage buccal avec de l'eau</li><li>- Après un effort de toux (aidé si besoin d'une kinésithérapie), recueillir l'expectoration dans le pot</li><li>- Pour la recherche de mycobactéries (BK), il est recommandé de répéter le prélèvement sur 3 jours (recueillir le 1<sup>er</sup> crachat du matin)</li></ul>	2-8°C max 24h



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<b>ASPIRATION BRONCHIQUE / ASPIRATION ENDO-TRACHEALE</b>  <i>Examen bactériologique</i>	En dehors de toute antibiothérapie si possible	<b>Pot bactério à bouchon rouge</b> <ul style="list-style-type: none"><li>- Aspiration avec du matériel stérile et transfert dans le pot bactério</li></ul>	2-8°C max 2h
<b>FROTTIS DE GORGE</b>  <i>Recherche de Strepto A (Ag et culture)</i>  <i>Examen bactériologique</i>  <b>Toute suspicion d'angine de Vincent doit être renseignée</b>	En dehors de toute antibiothérapie si possible	<b>Ecouvillon E-Swab à bouchon rose :</b> <ul style="list-style-type: none"><li>- Demander au patient d'émettre le son « AAH » pour diminuer le réflexe nauséeux, utiliser un abaisse-langue pour éviter le contact salivaire et frotter les amygdales atteintes ou les piliers du voile du palais et la paroi postérieure du pharynx</li><li>- En cas d'ulcération ou d'exsudat, prélever à ce niveau</li></ul>	18-25°C max 24h
<b>FROTTIS DE LANGUE</b>  <i>Examen myco-bactériologique</i>  <b>Préciser le site d'écouvillonnage</b>	En dehors de toute antibiothérapie si possible	<b>Ecouvillon E-Swab à bouchon rose :</b> <ul style="list-style-type: none"><li>- Recherche de Candida (langue blanche, patients greffés) : prélever à la base de la langue, au niveau du palais et de la face interne des joues</li></ul>	18-25°C max 24h

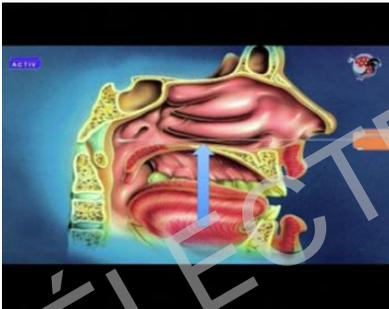


<b>Nature du prélèvement</b>	<b>Conditions initiales</b>	<b>Matériels et Prélèvement</b>	<b>Température de conservation avant acheminement</b>
<b><u>FROTTIS DE NEZ</u></b>  <i>Dépistage MRSA</i>	En dehors de toute antibiothérapie si possible	<b>Écouvillon E-Swab à bouchon rose :</b>  Frotter sur les 2 premiers centimètres des 2 narines avec le même écouvillon	18-25°C max 24h
<b><u>PUS DES FOSSES NASALES OU DE SINUS</u></b>  <i>Examen bactériologique</i>  <i>Sinusite aiguë ou chronique</i>	En dehors de toute antibiothérapie si possible	<b>Seringue</b> (à effectuer par un médecin)  Aspiration ou ponction réalisée en seringue par le clinicien	18-25°C à <b><u>transmettre le plus rapidement possible au laboratoire</u></b>
<b><u>FROTTIS D'OREILLE</u></b>  <i>Examen bactériologique</i>	En dehors de toute antibiothérapie si possible	<b>Écouvillon E-Swab à bouchon orange :</b>  Éliminer les débris et croûtes présents dans le conduit auditif externe à l'aide d'un écouvillon humidifié avec de l'eau stérile et effectuer le prélèvement avec un écouvillon E-Swab à bouchon orange	18-25°C max 24h

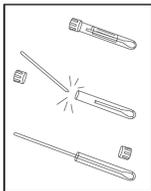


Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<b>FROTTIS D'ŒIL</b> <b>(EXAMEN BACTÉRIOLOGIQUE)</b>	<ul style="list-style-type: none"><li>- En dehors de toute antibiothérapie si possible</li><li>- Pas de toilette locale ni de maquillage</li></ul>	<b>Ecouvillon E-Swab à bouchon orange :</b> <ul style="list-style-type: none"><li>- Frotter au niveau de la conjonctive et/ou des sécrétions purulentes visibles (angle interne de l'œil) en fonction de l'aspect des lésions</li></ul>	18-25°C max 24h
<b>FROTTIS D'ŒIL</b> <b>(PCR CHLAMYDIA TRACHOMATIS)</b>		<b>Ecouvillon E-Swab à bouchon orange :</b> <ul style="list-style-type: none"><li>- Frotter les lésions apparentes sinon frotter la conjonctive.</li><li>- Passer l'écouvillon dans le milieu fourni, fermer le tube et homogénéiser</li></ul>	18-25°C max 72h
<b>ASPIRATION NASOPHARYNGEE</b> <b>(RSV, COQUELUCHE)</b>  <i>Recherche de virus respiratoires (RSV) chez les nourrissons et jeunes enfants</i>  PCR <i>Bordetella pertussis</i> (coqueluche)	<b>Coqueluche :</b> <ul style="list-style-type: none"><li>- Le prélèvement doit être réalisé si possible dans les 3 premières semaines de la maladie et avant le début de l'antibiothérapie.</li><li>- L'ADN reste toutefois détectable jusqu'à 4 jours après le début du traitement</li></ul>	<b>Kit d'aspiration :</b> <ul style="list-style-type: none"><li>- Matériel d'aspiration</li><li>- 2 ml de sérum physiologique</li><li>- Coucher l'enfant sur le coussin à langer de façon ergonomique</li><li>- Expliquer et rassurer les parents et l'enfant sur la manière de procéder</li><li>- Connecter la sonde à l'appareil d'aspiration (niveau de l'Y)</li><li>- Injecter 1 à 2 ml de sérum physiologique dans chaque narine de l'enfant et le maintenir en décubitus dorsal avec l'aide des parents</li><li>- Enfoncer la sonde dans la narine jusqu'au pharynx et aspirer les sécrétions en retirant la sonde doucement. Faire la même opération dans chaque narine.</li><li>- Fermer le flacon</li></ul>	18-25°C à <b><u>transmettre le plus rapidement possible au laboratoire</u></b>



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<p><b>FROTTIS NASOPHARYNGE</b></p> <p><i>Recherche de virus respiratoires</i></p> <ul style="list-style-type: none"><li>-RSV chez les nourrissons et jeunes enfants</li><li>-Adénovirus</li><li>-Influenza A/B</li><li>-SARS-CoV-2</li></ul> <p>PCR <i>Bordetella pertussis</i> (coqueluche)</p>	<p><b>Coqueluche :</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>- Le prélèvement doit être réalisé si possible dans les 3 premières semaines de la maladie et avant le début de l'antibiothérapie.</li><li>- L'ADN reste toutefois détectable jusqu'à 4 jours après le début du traitement</li></ul>	<p><b>Écouvillon Vacuette</b> (SARS-CoV-2, virus respiratoires) <b>Écouvillon E-swab à bouchon orange</b> (virus respiratoires, coqueluche)</p> <ul style="list-style-type: none"><li>- Prélever un écouvillon par narine : introduire l'écouvillon le plus loin possible en longeant la paroi nasale supérieure, tourner l'écouvillon</li><li>- Casser l'écouvillon dans le tube</li></ul> 	<p>18-25°C à <b><u>transmettre le plus rapidement possible au laboratoire</u></b></p>



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<p><b>FROTTIS GÉNITAL CHEZ LA FEMME</b></p> <p><i>Examen bactériologique</i></p> <p>PCR <i>Chlamydia trachomatis</i>(CT),            PCR <i>Neisseria gonorrhoeae</i> (NG),            PCR <i>Mycoplasma genitalium</i> (MG),            PCR <i>Trichomonas vaginalis</i> (TV)</p>	<p>En dehors de toute antibiothérapie si possible</p>	<p><b>Écouvillon E-Swab à bouchon rose :</b></p> <ol style="list-style-type: none"> <li>Frottis vaginal               <ul style="list-style-type: none"> <li>- Écouvillonner les parois de la moitié inférieure du vagin (sécrétions anormales)</li> </ul> </li> <li>Frottis endocervical (+ spéculum)               <ul style="list-style-type: none"> <li>- Écouvillonner au niveau du col</li> </ul> </li> </ol> <p>Casser le bâtonnet dans le tube de transport, fermer le tube.</p> <p>L'examen direct, la culture, recherche de <i>Mycoplasma hominis/uréaplasma urealyticum</i> et les PCR CT/NG/MG/TV se font sur le même écouvillon.</p> 	<p>18-25°C max 24h (ex. direct, culture)</p> <p>18-25°C max 72h (PCR)</p>
<p><b>FROTTIS CERVICAL (PCR HPV (PAPILLOMAVIRUS HUMAIN))</b></p>		<p>Milieu de préservation de cytologie "<b>ThinPrep-Preservcyt solution, Hologic</b>"            -Cyto-brosse « Cervex-Brush, Hologic » (+spéculum)</p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- Faire tourner la brosse 5 fois dans le sens des aiguilles d'une montre dans l'orifice endocervical</li> <li>- Rincer la brosse dans le flacon de solution PreserCyt en poussant la brosse 10 fois au fond du flacon, en forçant les soies à se séparer puis la faire tourner vigoureusement</li> <li>- Eliminer la brosse, bien fermer le flacon</li> </ul>	<p>18-25°C max 72h</p>
<p><b>FROTTIS D'URETHRE (EXAMEN BACTÉRIOLOGIQUE)</b></p>	<ul style="list-style-type: none"> <li>- Ne pas uriner dans l'heure précédente</li> <li>- En dehors de toute antibiothérapie si possible</li> <li>- Si un prélèvement d'urine est prescrit, il doit être effectué <b>après</b> le frottis</li> </ul>	<p><b>Écouvillon E-Swab à bouchon orange :</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- Prélever le pus urétral au niveau du méat si écoulement externe sinon introduire l'écouvillon sur 2 à 3 cm dans le conduit urétral</li> </ul> <p>La recherche de <i>Mycoplasma hominis/uréaplasma urealyticum</i> se fait sur le même écouvillon.</p> <p>Si PCR associées : prélever un second écouvillon.</p>	<p>18-25°C max 24h</p>



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<p><b>FROTTIS D'URETHRE (PCR)</b> <b>CHLAMYDIA</b> <b>TRACHOMATIS, PCR</b> <b>NEISSERIA</b> <b>GONORRHOEAE, PCR</b> <b>MYCOPLASMA</b> <b>GENITALIUM, PCR</b> <b>TRICHOMONAS</b> <b>VAGINALIS)</b></p>	<p>Si un prélèvement d'urine est prescrit, il doit être effectué <b>après</b> le frottis</p>	<p><b>Ecouvillon E-Swab à bouchon orange :</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>- Prélever le pus urétral au niveau du méat si écoulement externe sinon introduire l'écouvillon sur 2 à 3 cm dans le conduit urétral</li><li>- Casser le bâtonnet dans le tube de transport, fermer le tube.</li></ul> 	<p>18-25°C max 72h</p>
<p><b>FROTTIS DE LESIONS CUTANEO-MUQUEUSES (HERPÈS)</b></p> <p>Recherche d'HSV (Herpès Simplex 1 et 2) et VZV, Treponema pallidum par PCR.</p>		<p><b>Ecouvillon E-Swab à bouchon rose :</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>- Ecouvillonner à la base des lésions/Vésicules visibles à ouvrir avec une lame de bistouri ou un coupe-fils stérile</li><li>- Casser l'écouvillon dans le tube de transport ; fermer le tube.</li></ul>	<p>4-8°C max 72h</p>



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<p><b>FROTTIS DE LÉSIONS CUTANÉES EXTERNES</b></p> <p><i>Examen bactériologique</i></p>	<p>En dehors de toute antibiothérapie si possible</p>	<p><b>Ecouvillon E-Swab à bouchon rose :</b></p> <p>Nettoyer la plaie avec de l'eau physiologique stérile Frotter fermement les lésions</p>	<p>18-25°C max 24h</p>
<p><b>PRELEVEMENT DE COLLECTIONS FERMÉES (ABCÈS), DE LIQUIDE DE PONCTION, ARTICULAIRE, PLEURAL</b></p> <p><i>Examen bactériologique</i></p>	<p>En dehors de toute antibiothérapie si possible</p>	<p><b>Seringue stérile :</b></p> <ul style="list-style-type: none"><li>- Aspirer le pus de la seringue en introduisant le moins de bulles possibles</li><li>- Transférer la seringue <b>sans aiguille</b></li></ul>	<p>18-25°C</p> <p>Transmettre au laboratoire le plus rapidement possible (2h)</p>



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<p>FROTTIS DE NEZ, GORGE ET PLIS INGUINAUX OU PERINEE</p> <p><b>DÉPISTAGE MRSA</b></p>		<p>Kit de prélèvement dépistage MRSA « Copan TSBSaltBroth »</p> <p>1. Ouvrir le double emballage Peel pouch</p> <p>2. Prendre le 1<sup>er</sup> Swab rose pour prélever le premier échantillon (le périnée ou les plis inguinaux)</p> <p>3. Dévisser le tube</p> <p>4. Insérer jusqu'au fond du tube l'écouvillon dans le liquide. Plonger et remuer doucement l'écouvillon pendant 5 secs.</p> <p>5. Soulever la tige du milieu liquide et agiter 5x l'écouvillon en tournant l'applicateur entre le pouce et l'index tout en appuyant ses fibres contre les parois du tube pour permettre la libération de l'échantillon. Retirer la tige du tube et refermer le bouchon</p> <p>6. Jeter le premier Swab rose</p> <p>7. Recommencer les étapes 2 à 6 avec le second swab rose (prélever la gorge)</p> <p>8. Prendre le Swab blanc (avec la marque de point de cassure) Collecter le 3<sup>e</sup> et dernier échantillon (le nez)</p> <p>9. Ouvrir le bouchon et casser le Swab blanc dans le tube</p> <p>10. Fermer le tube avec le Swab blanc à l'intérieur, identifier le prélèvement et envoyer le tube au labo</p>	<p>18-25°C max 24h</p>



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<b>PRELEVEMENT DE CHEVEUX A LA RECHERCHE DE DERMATOPHYTES</b>	A distance de tout traitement anti-fongique	<b>Pot bactério à bouchon rouge</b>  Prélever les cheveux cassés à la pince à épiler <ul style="list-style-type: none"><li>- Prélever les squames et les croûtes éventuelles à l'aide d'un scalpel à usage unique</li></ul>	18-25°C max 24h
<b>PRELEVEMENT D'ONGLES A LA RECHERCHE DE DERMATOPHYTES</b>	A distance de tout traitement anti-fongique	<b>Pot bactério à bouchon rouge</b> <ul style="list-style-type: none"><li>- Couper la partie de l'ongle atteint avec un coupe-ongle ou des ciseaux propres</li><li>- Récupérer l'ongle présent à la limite des tissus sains</li></ul>	18-25°C max 24h
<b>PRELEVEMENT DE PEAU (SQUAME) A LA RECHERCHE DE DERMATOPHYTES</b>	A distance de tout traitement anti-fongique	<b>Pot bactério à bouchon rouge</b> <ul style="list-style-type: none"><li>- Racler les squames à la périphérie des lésions à l'aide d'un scalpel à usage unique</li></ul>	18-25°C max 24h



Nature du prélèvement	Conditions initiales	Matériels et Prélèvement	Température de conservation avant acheminement
<b>SPERME (EXAMEN BACTÉRIOLOGIQUE)</b>	<ul style="list-style-type: none"><li>- En dehors de toute antibiothérapie si possible</li><li>- Pas de délai d'abstinence particulier</li></ul>	<b>Pot bactériologique à bouchon rouge</b>  Le respect des consignes d'hygiène et de recueil de sperme est indispensable <ul style="list-style-type: none"><li>- Vider la vessie</li><li>- Se laver soigneusement les mains avec du savon</li><li>- Décalotter le gland et laver avec du savon</li><li>- Bien rincer avec une compresse imbibée d'eau</li><li>- Désinfecter avec une solution antiseptique aqueuse</li><li>- Sécher avec une compresse</li><li>- Recueillir le sperme par masturbation dans un pot (pas de crème ou de lubrifiant) en évitant de toucher l'intérieur du pot</li></ul>	18-25°C max 2h
<b>SPERME (SPERMOGRAMME, CAPACITATION, IUT)</b>	<ul style="list-style-type: none"><li>- Délai d'abstinence à respecter : 2 -5 jours</li><li>- Boire 2L d'eau la veille</li></ul>	<b>Pot à sperme à bouchon opaque</b>  Le respect des consignes d'hygiène et de recueil de sperme est indispensable <ul style="list-style-type: none"><li>- Vider la vessie</li><li>- Se laver soigneusement les mains avec du savon</li><li>- Décalotter le gland et laver avec du savon</li><li>- Bien rincer avec une compresse imbibée d'eau</li><li>- Sécher avec une compresse</li><li>- Recueillir le sperme par masturbation dans un pot (pas de crème ou de lubrifiant) en évitant de toucher l'intérieur du pot</li></ul> Garder le pot à 37°C (dans la poche interne de la veste par exemple)	<b>37°C</b>  Transmettre au laboratoire le plus rapidement possible : <b>ENDEANS L'HEURE</b>



## **18 ELIMINATION DES DÉCHETS D'ACTIVITÉS DE SOINS**

Les déchets d'activités de soins à risque infectieux doivent suivre une filière d'élimination spécifique.

Ces déchets sont :

- Tout déchet biologique provenant de patients,
- Tout déchet présentant ou pouvant présenter une contamination microbienne, tout matériel souillé par du matériel biologique (exemple : coton souillé de sang)

Des mini-collecteurs pour déchets biologiques sont disponibles au laboratoire sur demande. Leur élimination peut être assurée par le laboratoire en cas de nécessité.



Ce pictogramme doit apparaître sur la poubelle :



## **19 TRANSPORT**

Avant le transport, il faut s'assurer que les prélèvements soient correctement fermés (sparadrap si nécessaire).

En interne, les prélèvements peuvent être directement déposés au laboratoire ou via le télé-tube.

**Les prélèvements urgents doivent être donnés en main propres (ou cartouche télé-tube 'Urgent').**

Pour les prélèvements externes à la clinique, le transport peut être effectué par du personnel du laboratoire (messagères) en respectant les obligations légales et les exigences de délai et de température nécessitées pour les analyses.

Les ponctions et les LCR ne doivent pas être envoyés par le télé-tube.

## **20 RÉFÉRENCES**

- « Les bonnes pratiques du prélèvement sanguin », Bioformation
- « Les bonnes pratiques du prélèvement », Bioformation
- « Clinical Microbiology Procedures Handbook », Seconde édition 2004