



Groupe d'auteurs : Janick CHEVALLIER (IDE), Christophe BARTEAU (IDE), Julie PINTO (IDE), Sébastien MARIE (IDE), Laetitia ULRICH (IDE), Christelle JULIEN (Secrétaire Médicale), Elisabeth DORARD (Cadre supérieur), Michèle CABBILLAU (PH), Arzu TACKIN (IDE Hygiéniste), Claudine GUIHAIRE (CS), Grégoire AUDO (Cadre expert), Delphine FAUSSOT (Technicienne de laboratoire), Djamila CHEVASSUS (Technicienne de laboratoire) M. LAVOLLAY (MCU-PH), L. MORVAN (Coordonnateur général adjoint des soins)

## Objet

- Définir le mode opératoire pour la réalisation d'un prélèvement d'hémoculture par ponction veineuse directe
- Optimiser la réalisation et l'acheminement d'un prélèvement d'hémoculture par ponction veineuse directe

## Domaine d'application et professionnels concernés

**Domaine d'application** : Services cliniques du GH

**Professionnels concernés** : Cadre de santé, infirmier(e) et aide-soignant(e), chargé(e)s du prélèvement et de l'acheminement des échantillons biologiques

## Documents de référence

- Décret n° 2004-802 du 29 juillet 2004 relatif aux parties IV et V du code de la santé publique et modifiant certaines dispositions de ce code- Livre III/auxiliaires médicaux, Titre1er/ profession d'infirmier ou d'infirmière, Chapitre 1<sup>er</sup> /exercice de la profession, Section 1 /actes professionnels/Art.R.4311-7
- Surveiller et prévenir les infections associées aux soins - SFHH - Septembre 2010
- REMIC 2015
- Décret n°2002660 du 30 avril 2002 relatif à l'identification des prélèvements
- Norme : NF EN ISO 15189
- SH REF 02

## Documents associés

- « Demande d'examen biologique » informatisée (Dxc@re/Actipidos) ou papier
- Procédure « hygiène des mains »
- Procédure élimination des déchets
- Fiche mode d'emploi du dispositif de prélèvement d'hémoculture BacT / ALERT®

## Définitions et abréviations

**Définition :**

**Hémoculture** : Prélèvement sanguin effectué sur prescription médicale afin de mettre en évidence à l'examen direct et sur des milieux de culture la présence d'agents pathogènes circulants dans le sang : bactéries ou champignons.

**Abréviations :**

**DAOM** : Déchet Assimilé aux Ordures Ménagères

**DASRI** : Déchet d'Activité de Soins à Risques Infectieux

**DSAP** : Direction des Soins et des Activités Paramédicales

**OPCT** : Objet Piquant-Coupant-Tranchant

**REMIC** : Référentiel en Microbiologie

## Description

### Indications sur prescription médicale:

Les indications sont larges devant toutes suspicions de sepsis, en particulier en cas de :

- Hyperthermie > 38°5 C
- Hypothermie < 35°5 C
- Frissons



## Recommandations

- ❖ La prescription médicale est effectuée sur DxC@re/Actipidos précisant si l'hémoculture est réalisée par ponction veineuse directe ou sur un cathétérisme central veineux ou artériel ou sur un dispositif de chambre à cathéter veineux implantable
- ❖ Le prélèvement d'hémoculture est effectué **aseptiquement** afin d'éviter toute contamination du prélèvement.
- ❖ En cas de **prélèvements sanguins multiples**, toujours commencer par le prélèvement d'hémoculture, flacon aérobie puis anaérobie (*cf procédure « d'ordre de prélèvement »*)
- ❖ Il est recommandé de ne pas prélever plus de deux hémocultures par jour pour le même patient.

## Mode opératoire

Le prélèvement sanguin est réalisé par ponction directe sur une veine périphérique avec du matériel de prélèvement sécurisé spécifique au prélèvement d'hémoculture

### a) Information du patient :

- ❖ Informer le patient de la réalisation du prélèvement d'hémoculture en lui expliquant la nature de l'examen réalisé
- ❖ L'installer confortablement en position demi-assise ou allongée
- ❖ Observer au préalable son capital veineux et choisir le site de ponction veineuse (*membres supérieurs*) en dehors des veines déjà perfusées.

### b) Préparation du matériel :

- ❖ Chariot de soins ou plateau nettoyé et désinfecté équipé de sacs à déchets pour le pré-tri DAOM et DASRI
- ❖ Container OPCT
- ❖ Gants non stériles à usage unique non poudrés
- ❖ Plateau de soins propre et désinfecté
- ❖ Garrot propre et désinfecté
- ❖ Alèse de protection à usage unique
- ❖ Deux flacons d'hémoculture : un flacon aérobie et un flacon anaérobie
- ❖ Système de prélèvement sécurisé : unité de prélèvement sécurisée + corps de pompe pour flacon d'hémoculture (*adaptateur avec réducteur si besoin*)
- ❖ 2 paquets de compresses stériles
- ❖ 1 flacon d'antiseptique alcoolique majeur selon protocole de service
- ❖ Sparadrap
- ❖ 1 produit hydro-alcoolique

### c) Préparation par l'IDE :

- ❖ Vérifier les prescriptions médicales (*Dxc@re/Actipidos*)
- ❖ Vérifier identité du patient
- ❖ Éditer les étiquettes et la demande d'examen biologiques informatisées (*Dxc@re/Actipidos*) ou remplir la demande papier qui accompagneront les échantillons sanguins au laboratoire : données cliniques si nécessaire, la **température du patient, l'heure de prélèvement**
- ❖ **L'identité du prescripteur et du préleveur doivent être indiquées sur les demandes d'examen biologiques papier.**
- ❖ Vérifier le matériel (*intégrité, péremption*)

### d) Déroulement du prélèvement d'hémoculture :

- ❖ Vérifier l'identité du patient et la concordance avec son bracelet d'identification, ou, à défaut, demander au patient de décliner son identité
- ❖ Installation du patient
- ❖ Se frictionner les mains avec un produit hydro-alcoolique
- ❖ Retirer les capsules de protection situées sur le dessus des flacons
- ❖ Désinfecter les bouchons des flacons à l'aide de compresses imprégnées d'antiseptique alcoolique majeur
- ❖ Préparer le dispositif de prélèvement : relier l'adaptateur à l'unité de prélèvement sécurisée en prenant soin de le visser à fond
- ❖ Se frictionner les mains avec un produit hydro-alcoolique
- ❖ Mettre les gants non stériles à usage unique
- ❖ Poser le garrot et repérer la veine
- ❖ Réaliser l'antisepsie large et concentrique du centre vers la périphérie du site de ponction selon le protocole d'établissement
- ❖ Pratiquer le prélèvement sanguin à l'aide de **l'aiguille sécurisée**



- ❖ Ensemencer les flacons avec **10mL** de sang (*minimum 5 ml, maximum 15 ml*) en plaçant l'adaptateur sur le flacon aérobie puis le flacon anaérobie
- ❖ Retirer le garrot
- ❖ Retirer l'aiguille de prélèvement et éliminer le dispositif de prélèvement mis en sécurité dans le container **OPCT immédiatement**
- ❖ Comprimer le point de ponction et réaliser un pansement
- ❖ Essuyer les bouchons des flacons une fois les prélèvements terminés avec des compresses pour éliminer la goutte de sang résiduelle
- ❖ Homogénéiser les flacons par retournement
- ❖ Étiqueter les flacons en procédant à une **ultime vérification de l'identité** du patient
- ❖ **Ne pas coller les étiquettes sur la partie code à barres détachable des flacons**
- ❖ Retirer les gants non stériles et les éliminer dans les sacs à déchets adéquats
- ❖ Se frictionner les mains avec un produit hydro-alcoolique
- ❖ Réinstaller le patient
- ❖ Nettoyer et ranger le matériel
- ❖ Se frictionner les mains avec un produit hydro-alcoolique
- ❖ Valider le soin dans le dossier patient informatisé (*DxC@re/Actipidos*) au plus près du soin

#### **Recommandations d'acheminement des échantillons sanguins**

- ❖ Mettre les flacons d'hémoculture et la demande d'examens mentionnant la température, les frissons, la date et l'heure du prélèvement et l'identité du préleveur dans un sac de transport pour prélèvement.
- ❖ Acheminer à **température ambiante** les flacons d'hémocultures au laboratoire par transport automatisé : valise ou pneumatique ou par un coursier
- ❖ Pour l'envoi par **pneumatique ne pas mettre d'autres tubes de prélèvement ou de seringue à gaz du sang avec les flacons d'hémocultures**

#### **Déclaration des incidents**

- ❖ Faire une déclaration de matériovigilance pour tous les incidents observés sur le dispositif de prélèvement
- ❖ Faire une déclaration de réacto-vigilance pour tous les incidents observés sur les flacons de prélèvements
- ❖ Faire une déclaration AES pour tout incident lors de la réalisation du prélèvement d'hémoculture

**Synthèse** : Check-list mode opératoire en vue d'un prélèvement d'hémoculture par ponction veineuse directe

<b>Check-List</b>	
<b>Mode opératoire en vue d'un prélèvement d'hémoculture par ponction veineuse directe</b>	
<input type="checkbox"/>	<b>Vérification prescription médicale informatisée</b>
<input type="checkbox"/>	<b>Vérification de l'identité du patient et concordance bracelet d'identification</b>
<input type="checkbox"/>	<b>Information/installation du patient</b>
<input type="checkbox"/>	<b>Friction hydro-alcoolique des mains</b>
<input type="checkbox"/>	<b>Préparation du matériel</b>
<input type="checkbox"/>	<b>Friction hydro-alcoolique des mains</b>
<input type="checkbox"/>	<b>Recueil du prélèvement d'hémoculture</b>
<input type="checkbox"/>	<b>Élimination des déchets</b>
<input type="checkbox"/>	<b>Ensemencement flacon aérobie et flacon anaérobie</b>
<input type="checkbox"/>	<b>Friction hydro-alcoolique des mains</b>
<input type="checkbox"/>	<b>Validation et transmissions Informatisées</b>
<input type="checkbox"/>	<b>Acheminement des échantillons sanguins au laboratoire</b>



## Procédure de prélèvement direct des flacons d'hémoculture **VIRTUO**

### Recommandations importantes

- Le ratio sang/bouillon recommandé est compris entre 1/5 et 1/10 :

**Flacons adultes** (SA, SN / FA, FN) :  
volume optimal = 10 ml (minimum = 5 ml)

**Flacons pédiatriques** (PF) :  
volume optimal = 4 ml (minimum = 1 ml)

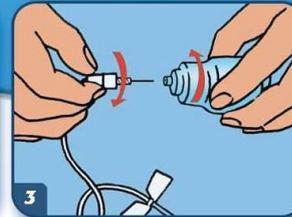
- Ne pas utiliser de flacon dont le fond est jaune ou la date de péremption dépassée.
- Ne pas surremplir les flacons car cela peut entraîner des faux positifs.
- Pour un meilleur contrôle du volume de sang inoculé dans le flacon, tracer un repère sur les graduations de l'étiquette.
- Afin d'éviter les contaminations, les flacons d'hémoculture doivent être prélevés avant d'éventuels tubes additionnels.
- Ne pas coller d'étiquette identifiant le prélèvement sur le code à barres du flacon.
- Transmettre le prélèvement au laboratoire le plus rapidement possible.



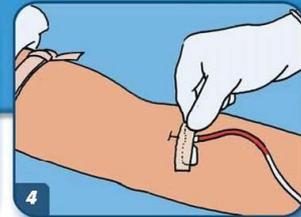
1 Nettoyer la zone de prélèvement avec un antiseptique réservé à cette usage (suivre le protocole validé par l'établissement de soins). Ne pas utiliser d'antiseptique de type polyvidone iodée si le patient possède une hypersensibilité connue à l'iode.



2 Retirer la capsule de protection située sur le dessus des flacons. Désinfectez le bouchon à l'aide d'une solution appropriée et laissez sécher 30 secondes à 1 minute.



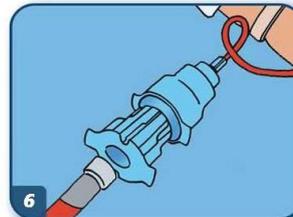
3 Relier l'adaptateur Bact/ALERT au dispositif utilisé pour le prélèvement en prenant soin de **le visser à fond**.



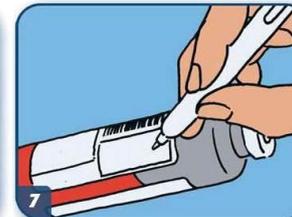
4 Pratiquer la ponction veineuse à l'aide de l'aiguille (type épidermique protégée).



5 Placer l'adaptateur sur **le flacon aérobic\*** en le pressant le long du flacon. Procéder de la même façon avec le flacon anaérobic.  
**Prélever au maximum 10 ml de sang par flacon.**



6 Si des tubes doivent être prélevés, placer le réducteur Bact/ALERT dans l'adaptateur. Désinfecter de nouveau les bouchons des flacons et des tubes une fois les prélèvements terminés.



7 Renseignier les flacons suivant votre procédure habituelle. Si vous utilisez une étiquette, **ne la collez pas sur la partie code à barres détachable du flacon** (procédure décrite au verso).

\* Prélever en premier le flacon aérobic (bouchon vert ou bleu) puis le flacon anaérobic (bouchon orange ou violet).

à la source de la santé,  
la pertinence du diagnostic



## **Procédure d'étiquetage pour flacons d'hémoculture Virtuo**



**Coller l'étiquette  
en position  
verticale**

**Ne pas masquer la  
fenêtre de lecture  
du volume**

