RECOMMANDATIONS EN MATIÈRE DE PRÉLÈVEMENT DES HÉMOCULTURES

SYNTHÈSE DES BONNES PRATIQUES

A) UTILISATION D'UN DISPOSITIF DE PRÉLÈVEMENT SANGUIN À AILETTES

(méthode de prélèvement privilégiée)[1,2,3]

1 PRÉPARER LE DISPOSITIF DE PRÉLÈVEMENT SANGUIN

Vérifier l'identité du patient et rassembler tous les éléments requis avant de commencer le prélèvement. **Ne pas utiliser de flacons d'hémoculture dont la date de péremption est dépassée**, ou des flacons présentant des signes d'endommagement, de détérioration ou de contamination.

Pour les flacons anaérobie et aérobie, utiliser le repère visuel de remplissage optimal noté sur l'étiquette du flacon.

2 PRÉPARER LES FLACONS POUR L'INOCULATION

Laver les mains à l'eau et au savon, puis sécher, ou utiliser un lave-mains à base d'alcool ou une autre solution de désinfection pour les mains à l'efficacité reconnue. Retirer le bouchon plastique des flacons d'hémoculture et désinfecter le septum à l'aide d'un désinfectant approprié, à l'efficacité reconnue, comme une solution de chlorhexidine et d'alcool isopropylique à 70%, de l'alcool isopropylique à 70% ou de la teinture d'iode (compresse ou applicateur). Changer de compresse/d'applicateur pour chaque flacon. **Laisser sécher le septum des flacons 30 à 60 secondes pour une désinfection complète.**

3 PRÉPARER LE SITE DE PONCTION VEINEUSE

Poser un garrot jetable et palper une veine. **Porter des gants d'examen** (le recours à des gants stériles n'est pas nécessaire).
Nettoyer la peau à l'aide d'un désinfectant approprié, comme une solution de chlorhexidine et d'alcool isopropylique à 70% ou de la teinture d'iode (compresse ou applicateur). **Le site de ponction veineuse ne peut être considéré comme totalement propre tant que le désinfectant ne s'est pas complètement évaporé.**

4 PONCTION VEINEUSE

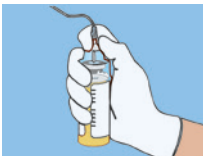
Relier un dispositif de prélèvement sanguin à ailettes à un adaptateur de prélèvement dédié. **Afin d'éviter de contaminer le site de ponction, ne pas palper de nouveau la veine préparée avant d'insérer l'aiguille.**
Insérer l'aiguille dans la veine préparée.

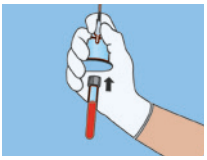
5 INOCULATION DES FLACONS DE CULTURE

Placer l'adaptateur sur le **flacon aérobie et appuyer à la verticale** pour perforer le septum. Tenir le flacon à la verticale, en dessous du niveau du site de ponction, et se servir du repère visuel de remplissage pour mesurer avec précision le volume de l'échantillon*. Ajouter 10 ml de sang dans le cas d'un adulte et jusqu'à 4 ml par flacon dans le cas d'un enfant. Une fois le flacon aérobie inoculé, retirer l'adaptateur et répéter la procédure pour le **flacon anérobie**.

6 AUTRES TESTS SANGUINS

L'adaptateur de prélèvement permet de guider la position des tubes. Les tubes sont prélevés sur le même adaptateur et à la suite des flacons. **Si d'autres tests sanguins sont demandés, prélever toujours en premier lieu l'échantillon destiné à l'hémoculture.**

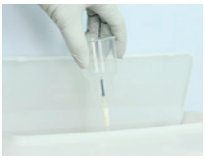




7 TERMINER LA PROCÉDURE

Jeter le dispositif de prélèvement à ailettes dans un conteneur à objets tranchants et appliquer un pansement approprié sur le site de ponction. Retirer les gants et se laver les mains avant de consigner les informations afférentes à la procédure, notamment les indications concernant la culture, l'heure de prélèvement, le site de la ponction veineuse et les complications éventuelles rencontrées.

S'assurer que les étiquettes sont collées dans la zone réservée à l'étiquette du flacon. Ne pas masquer les codes à barres du flacon et s'assurer que les étiquettes détachables de codes à barres n'ont pas été enlevées. Ne pas masquer la fenêtre de lecture du volume de sang sur les flacons. Les flacons inoculés doivent être acheminés au laboratoire aux fins des tests aussi rapidement que possible, de préférence sous 2 à 4 heures. Ne pas préinoculer les flacons à 37°C en cas de retard d'acheminement au laboratoire.



1. Applied Phlebotomy. Dennis J. Ernst. Lippincott Williams & Wilkins, 2005.
2. Essentials Of Medical Laboratory Practice. Lieseke C, et al. 2012.
3. Qamruddin A, et al. J Clin Pathol. 2008;61:509-13.
4. Principles and procedures for Blood Cultures; Approved Guideline, CLSI document M47-A. Clinical and Laboratory Standards Institute (CLSI); Wayne, P.A. 2007.

** Eviter de tenir le flacon d'hémoculture à l'horizontale ou à l'envers. Le prélèvement des flacons sans adaptateur doit être proscrit. Eviter également de procéder au prélèvement sanguin avec une aiguille reliée directement au bouchon adaptateur, car le niveau de remplissage ne peut alors pas être contrôlé lors du prélèvement et il existe un risque de reflux de l'échantillon dans la circulation sanguine.*

Ces recommandations illustrent les meilleures pratiques en matière de prélèvement des hémocultures, inspirées des préconisations de l'OMS (Organisation Mondial de la Santé) (Lignes directrices de l'OMS applicables aux prélèvements sanguins : meilleures pratiques en phlébotomie). 2010.ISBN 978 92 4 159922 1. Se reporter aux lignes directrices en vigueur dans votre établissement.

RECOMMANDATIONS EN MATIÈRE DE PRÉLÈVEMENT DES HÉMOCULTURES

SYNTHÈSE DES BONNES PRATIQUES

B) UTILISATION D'UNE SERINGUE ET D'UNE AIGUILLE

Elles ne doivent être utilisées que dans le strict respect des mesures préventives d'exposition accidentelle au sang*. Les aiguilles ne doivent pas être recapuchonnées, retirées de seringues jetables ou manipulées de quelque façon que ce soit.

1 PRÉPARER LE SET DE PRÉLÈVEMENT SANGUIN

Vérifier l'identité du patient et rassembler tous les éléments requis avant de commencer le prélèvement.

Ne pas utiliser de flacons d'hémoculture dont la date de péremption est dépassée ou de flacons présentant des signes d'endommagement, de détérioration ou de contamination.

Pour les flacons anaérobie et aérobie, utiliser le repère visuel de remplissage optimal noté sur l'étiquette de chaque flacon..

2 PRÉPARER LES FLACONS POUR L'INOCULATION

Se laver les mains à l'eau et au savon, puis sécher, ou utiliser un lave-mains à base d'alcool ou une autre solution de désinfection pour les mains à l'efficacité reconnue.

Retirer le bouchon plastique des flacons d'hémoculture et désinfecter le septum à l'aide d'un désinfectant approprié, à l'efficacité reconnue, comme une solution de chlorhexidine et d'alcool isopropylique à 70%, de l'alcool isopropylique à 70% ou de la teinture d'iode (compresse ou applicateur). Changer de compresse/d'applicateur pour chaque flacon. Laisser sécher le col des flacons 30 à 60 secondes pour une désinfection complète.

3 PRÉPARER LE SITE DE PONCTION VEINEUSE

Poser un garrot jetable et paler une veine. **Porter des gants d'examen** (le recours à des gants stériles n'est pas nécessaire).

Nettoyer la peau à l'aide d'un désinfectant approprié, comme une solution de chlorhexidine et d'alcool isopropylique à 70% ou de la teinture d'iode (compresse ou applicateur). Le site de ponction veineuse ne peut être considéré comme totalement propre tant que le désinfectant ne s'est pas complétement évaporé.

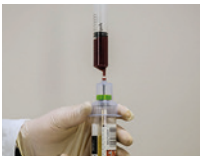
4 PONCTION VEINEUSE

Fixer l'aiguille à une seringue.

Afin d'éviter de contaminer le site de ponction, ne pas palper de nouveau la veine. Insérer l'aiguille dans la veine préparée. Introduire l'aiguille dans la veine.

5 INOCULATION DES FLACONS DE CULTURE

Prélever l'échantillon soit 20 ml. Transférer le sang dans les flacons d'hémoculture, en commençant par le **flacon anaérobie.** Tenir le flacon à la verticale et se servir des traits de graduation du repère visuel de remplissage optimal pour mesurer avec précision le volume d'échantillon. Ajouter 10 ml de sang par flacon dans le cas d'un adulte et jusqu'à 4 ml par flacon dans le cas d'un enfant. Une fois le flacon anaérobie inoculé, répéter la procédure pour le **flacon aérobie.**



6 TERMINER LA PROCÉDURE

Jeter l'aiguille et la seringue dans un conteneur à objets tranchants et appliquer un pansement approprié sur le site de ponction. Retirer les gants et se laver les mains avant de consigner les informations afférentes à la procédure, notamment les indications concernant la culture, l'heure de prélèvement, le site de la ponction veineuse et les complications éventuelles rencontrées.

S'assurer que les étiquettes sont collées dans la zone réservée sur l'étiquette du flacon. Ne pas masquer les codes à barres du flacon et s'assurer que les étiquettes détachables de code à barres n'ont pas été enlevées. Ne pas masquer la fenêtre de lecture du volume de sang sur les flacons. Les flacons inoculés doivent être acheminés au laboratoire aux fins des tests aussi rapidement que possible, de préférence sous 2-4 heures.

** Se reporter à des lignes directrices reconnues telles que celles émises par l'OMS ou le CDC :*
http://www.who.int/injection_safety/phleb_final_screen_ready.pdf
http://www.cdc.gov/niosh/docs/2000-108/pdfs/2000-108.pdf

Ces recommandations illustrent les meilleures pratiques en matière de prélèvement des hémocultures, inspirées des préconisations de l'OMS (Organisation Mondiale de la Santé) (Lignes directrices de l'OMS applicables aux prélèvements sanguins : meilleures pratiques en phlébotomie). 2010.ISBN 978 92 4 159922 1). Se reporter aux lignes directrices en vigueur dans votre établissement.

bioMérieux S.A. • 69280 Marcy l'Étoile • France
Tel.: + 33 (0)4 78 87 20 00 • Fax: +33 (0)4 78 87 20 90
www.biomerieux.fr

BIOMÉRIEUX se réserve le droit de modifier les caractéristiques indiquées sans préavis/ BIOMÉRIEUX et le logo BIOMÉRIEUX sont des marques utilisées, déposées et/ou enregistrées appartenant à BIOMÉRIEUX S.A. ou à l'une de ses filiales ou à l'une de ses sociétés / Les autres marques et noms de produits appartiennent à leur propriétaire respectif / Photos: Callimedia / bioMérieux S.A. 673 620 399 RCS Lyon / Mai 2019 / 93167060 10/FR/D / Document et photos non contractuels / Imprimé en France / theRCS Lyon B 398 160 242