

 Site : CHU Tivoli	Processus: R - Analyses du laboratoire	Référence : GED-PRO-01242 Version : 001
	PROCEDURE	Date de mise en application : 25/02/2022 Date limite de validité : 03/11/2024
	TIV - Prélèvements d'hémocultures	Page 1 de 5

Rédaction	Kevin DALOZE (Infirmier(e) de coordination)	08/11/2021
Vérification	Corinne LAVEAUX (Infirmier(e) Chef de services)	23/11/2021
Approbation	Stefania MUSSO (Infirmier(e) Hygiéniste), Sandrine ROISIN (Microbiologiste)	25/11/2021, 24/02/2022

Table des matières

1. OBJET.....	1
2. DOMAINE D'APPLICATION	1
3. DEFINITIONS – ABREVIATIONS	1
4. CONTENU et/ou LOGIGRAMME	1
5. ENREGISTREMENTS	4
6. INFORMATIONS COMPLEMENTAIRES	5
7. ANNEXES.....	5
8. REFERENCES.....	5
9. HISTORIQUE	5

1. OBJET

Procédure décrivant les modalités pratiques et les différentes étapes à suivre pour prélever des hémocultures chez l'adulte ou l'enfant dans le respect des précautions standard et la prévention de la survenue d'AES au cours de ce geste.
Eviter les contaminations liées aux prélèvements et augmenter la qualité des prélèvements.

2. DOMAINE D'APPLICATION

Les infirmières exerçant au laboratoire prélèvement en consultation ou en hospitalisation.

3. DEFINITIONS – ABREVIATIONS

AES	Accident d'exposition au sang
SHA	Solution hydro-alcoolique

4. CONTENU et/ou LOGIGRAMME

A. Indication

Hyperthermie > 38°C ou Hypothermie <36°C ou frissons.
En cas de suspicion de bactériémie ou de fongémie.

B. Moment de prélèvement

De préférence pendant le pic fébrile.
Les prélèvements sont réalisés de préférence avant la mise en route d'une antibiothérapie.

 Site : CHU Tivoli	Processus: R - Analyses du laboratoire PROCEDURE	Référence : GED-PRO-01242 Version : 001
	TIV - Prélèvements d'hémocultures	Date de mise en application : 25/02/2022 Date limite de validité : 03/11/2024
		Page 2 de 5

C. Le matériel utilisé

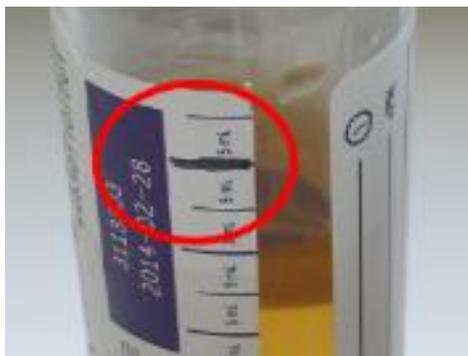
- Garrot
- Nouveau Holder
- Flacon aérobie (gris)
- Flacon anaérobie (mauve)
- Ailette
- Compresse
- Désinfectant



*Flacon pédiatrique rose

D. Déroulement du prélèvement

- Vérifier la prescription et le nombre de paires (aérobie et anaérobie) à effectuer.
- Vérifier la date de péremption des hémocultures
- Faire au feutre un repère sur le flacon correspondant au volume recommandé.



- Vérifier le nom, prénom et date de naissance du patient.
 - Désinfection des mains à la SHA.
 - Retirer la capsule de protection situé sur chaque flacon.
- => Désinfecter les bouchons et laisser sécher 30 secondes.



 Site : CHU Tivoli	Processus: R - Analyses du laboratoire PROCEDURE	Référence : GED-PRO-01242 Version : 001
	TIV - Prélèvements d'hémocultures	Date de mise en application : 25/02/2022 Date limite de validité : 03/11/2024
Page 3 de 5		

Choix du site de prélèvement :

Ponction veineuse périphérique uniquement, sur une peau saine !

Préférer l'avant-bras (ou à défaut le dos de la main)

Ne pas prélever sur un cathéter. => risque de contamination.

- Désinfecter le site de ponction.
- Ponctionner et respecter l'ordre de prélèvement.
- Eliminer l'aiguille de façon sécuritaire (safe-lock).

Volume de prélèvement :

Chez l'adulte => entre 8-10ml / flacon.

Faire un trait au marqueur avant le prélèvement sur le flacon pour indiquer le volume à prélever = **volume de prélèvement recommandé.**

Poids	Flacon	Volume de sang	Nb de flacons
Enfant			
≤ 1 kg	BD BACTEC™ PEDS PLUS/F	0,5 à 2 mL	1 
1,1 à 2 kg		1,5 à 4,5 mL	1
2,1 à 12,7 kg	BD BACTEC™ Plus Aerobic/F ou Lytic/10 Anaerobic/F	3 à 6 mL	1 
12,8 à 36,3 kg		5 à 7 mL	2 x 2 
> 36,3 kg		8 à 10 mL	4-6 

Indications	Set d'hémoculture
<i>Hémocultures</i>	
Adultes et enfants	BD Bactec™ Plus Aerobic / F-Medium + BD Bactec™ Lytic / 10 Anaerobic / F-Medium ; 8 à 10 ml par flacon
Nouveau-nés et nourrissons	Deux BD Bactec™ PEDS PLUS / F-Medium ; 1 à 3 ml par flacon

Eviter les faux positifs => réduire les contaminants
 Détecter la bactérie responsable et non le contaminant.

Eviter les faux négatifs => maîtriser le volume
 Faire en sorte que la bactérie responsable soit dans le flacon.

Exception : pour les nouveau-nés, prélever en micro méthode par ponction veineuse avec un tube rose (sans additif) ensuite réinjecter dans le flacon rose.

Ordre de prélèvement :

- En 1^{er} flacon aérobie (afin de purger la tubulure)
- En 2^{eme} le flacon anaérobie
- Ensuite les tubes de prise de sang si nécessaire

 Site : CHU Tivoli	Processus: R - Analyses du laboratoire PROCEDURE	Référence : GED-PRO-01242 Version : 001
	TIV - Prélèvements d'hémocultures	Date de mise en application : 25/02/2022 Date limite de validité : 03/11/2024
		Page 4 de 5



Maintenir le flacon en position verticale lors du prélèvement pour contrôler le volume de remplissage.

Numéroter les flacons dans l'ordre de prélèvements (/ paire).

E. Identification des prélèvements

Identifier les flacons au chevet du patient en collant verticalement les étiquettes.
 Ne pas cacher le volume de remplissage ni le code barre.
 Mettre son cachet sur la demande et indiquer l'heure de prélèvement.



F. Conservation et transport

Les flacons doivent être acheminés le plus rapidement possible et à température ambiante au laboratoire. En cas de délai d'acheminement au laboratoire (à éviter) les flacons sont conservés à température ambiante et surtout pas au frigo.



LES FLACONS DOIVENT ETRE LAISSES A TEMPERATURE AMBIANTE

5. ENREGISTREMENTS

*Seule la copie électronique à l'écran d'ENNOV est **contrôlée**.
 Si vous consultez une autre copie, imprimée ou non, vous devez vous assurer qu'elle n'est pas obsolète.*

 Site : CHU Tivoli	Processus: R - Analyses du laboratoire	Référence : GED-PRO-01242
	PROCEDURE	Version : 001
	TIV - Prélèvements d'hémocultures	Date de mise en application : 25/02/2022 Date limite de validité : 03/11/2024
		Page 5 de 5

6. INFORMATIONS COMPLEMENTAIRES

Sans objet

7. ANNEXES

Sans objet

8. REFERENCES

	http://www.nosoinfo.be/nosoinfos/les-prelevements-dhemoculture/
	https://www.hug.ch/procedures-de-soins/hemoculture
	https://www.bd.com/fr-fr/offerings/microbiology-solutions/blood-culture/bd-bactec-bottles

9. HISTORIQUE

Versions – Dates - Justifications	
Dernière version modifiée	Modifications apportées
	Version initiale