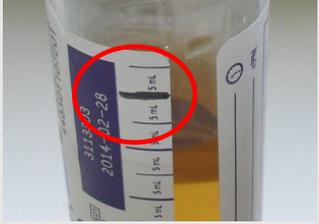
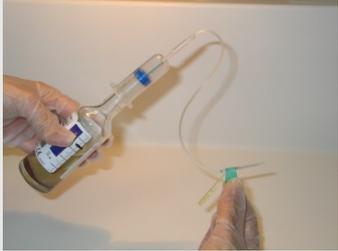


Étapes	Méthode	Matériel
<p><b>Étape 1</b></p> 	<p><b>Préparation du matériel</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- Préparer un bon de demande d'examen par paire (aérobie+anaérobie) de flacons.</li> <li>- Préciser les renseignements utiles : date et heure du prélèvement, traitement anti-infectieux en cours (date de début du traitement, nom du ou des antibiotique(s) prescrit(s), posologie, nom du préleveur.</li> <li>- Préciser les renseignements cliniques.</li> <li>- Préparer l'ensemble du matériel nécessaire à la réalisation du prélèvement.</li> <li>- Vérifier la date de péremption des flacons.</li> <li>- Faire au feutre un repère sur le flacon correspondant au volume de prélèvement recommandé (≈10 ml/flacon).</li> </ul>	<p>2 à 3 bons de laboratoire « bactériologie »</p> <p>2 à 3 paires (aérobie + anaérobie) de flacons d'hémoculture BD BACTEC™</p> 
<p><b>Étape 2</b></p>  	<p><b>Préparation du prélèvement</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- porte de chambre fermée.</li> <li>- port d'un masque de type chirurgical par le préleveur.</li> <li>- Se frictionner les mains avec une solution hydro-alcoolique (SHA).</li> <li>- Choisir le site de la ponction veineuse</li> <li>- Poser le garrot et repérer la veine</li> <li>- Réaliser une désinfection cutanée en 5 temps.</li> <li>- Ne plus palper la veine après cette étape.</li> <li>- Retirer la capsule des flacons et désinfecter le septum avec une compresse imbibée d'antiseptique alcoolique, à maintenir jusqu'au prélèvement.</li> </ul>	<p>SHA Savon chlorhexidine ou savon bétadine Garrot Eau stérile Compresses stériles Antiseptique alcoolique</p>
<p><b>Étape 3</b></p>  	<p><b>Prélèvement</b></p> <p><b>Hémoculture standard : 1 seul prélèvement de 2 à 3 paires de flacons aérobie/anaérobie</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- Mettre des gants non stériles.</li> <li>- Mettre en place une protection</li> <li>- Mettre en place le corps de pompe sur la tubulure de prélèvement</li> <li>- Introduire l'aiguille dans la veine en la tenant par les ailettes.</li> <li>- Engager un flacon aérobie dans le corps de prélèvement puis relâcher le garrot dès que le sang afflue. Remplir jusqu'au repère tracé (≈10 ml) en maintenant le flacon à la verticale.</li> <li>- Procéder de même avec les autres flacons, peu importe l'ordre.</li> <li>- Agiter les flacons en faisant 2 ou 3 retournements.</li> <li>- Si nécessaire prélever les tubes d'analyses sanguines.</li> <li>- Retirer l'aiguille de la veine</li> <li>- Eliminer le dispositif dans le container à aiguilles.</li> <li>- Comprimer le point de ponction à l'aide de compresses stériles.</li> <li>- Après avoir vérifié l'absence de saignement, mettre un pansement adhésif.</li> <li>- Enlever les gants et les jeter.</li> <li>- Identifier et numéroter les prélèvements (ne pas coller l'étiquette sur le code à barre du flacon).</li> <li>- Acheminer les prélèvements dès que possible au laboratoire (24 h max).</li> </ul> <p><b>Cas particuliers :</b></p> <p><b>Suspicion d'endocardite :</b> 3 paires de flacons aérobie/anaérobie, prélèvement de chaque paire espacé d'au moins 1 heure</p> <p><b>Diagnostic d'infection sur matériel : CIP, KTC, Picc-Line</b></p> <ul style="list-style-type: none"> <li>- Prélever 2 paires aérobie/anaérobie en périphérie (2 bons) en notant l'heure avec précision.</li> <li>- Prélever le plus rapidement possible (max 10 minutes) une paire de flacons aérobie/anaérobie sur le dispositif après désinfection soigneuse en indiquant sur un 3ème bon l'heure et en cochant hémocultures sur KT ou CIP.</li> </ul>	<p>Gants non stériles Dispositif de prélèvement Flacons à hémoculture</p>   <p>Container à aiguilles Compresses stériles Sac DASRI SHA</p>