

Les données suivantes ne sont que des éléments de réponse.

Pour plus de détails, consulter le cours.

1. Technique de prélèvement veineux de l'accueil du patient jusqu'à son départ de la salle de prélèvement
 - accueil et installation du patient,
 - information et vérification de son identité,
 - lavage des mains du préleveur
 - mise d'un garrot.
 - observation et palpation du réseau veineux.
 - asepsie de la zone.
 - mise d'une paire de gants contre le risque biologique.
 - préparation du système de ponction
 - introduction de l'aiguille dans la veine.
 - remplissage des différents tubes, selon un ordre défini au préalable.
 - dépose du garrot le plus tôt possible dès le remplissage du premier tube.
 - homogénéisation immédiate des tubes.
 - enlèvement de l'aiguille puis appui sur la zone à l'aide d'une compresse stérile sèche.
 - élimination immédiate des déchets (aiguille, gants, compresses,...) dans le conteneur approprié (DASRI).
 - référencement des prélèvements.
 - mise d'un pansement adhésif compressif et recouvrant la lésion.
2. matériel nécessaire pour réaliser un prélèvement de sang veineux sous vide
 - compresses stériles
 - antiseptique
 - tubes de recueil non périmés sur portoir
 - aiguilles
 - corps de pompe
 - garrot
 - gant
 - conteneur DASRI
3. sens utilisé pour repérer la veine à prélever.
Le toucher !!!
4. Garrot
 - rôle : grossir le réseau veineux tout en laissant passer le sang artériel,
 - le pouls radial doit continuer à battre (à palper avec l'index mais pas le pouce !!),
 - dès le premier tube rempli,
 - hématome.
5. Ordre de passage des tubes en le justifiant.
 - tubes secs (élimination des éventuels facteurs tissulaires),

- tubes avec anticoagulant en commençant par :
 - tubes citratés destinés aux tests d'hémostase,
 - tubes contenant un gel séparateur de sérum ou activateur de coagulation sauf thrombine,
 - tubes contenant de l'héparine (sans puis avec séparateur),
 - tubes contenant de l'EDTA,
 - tubes contenant des inhibiteurs de la glycolyse (fluorure de sodium, iodo-acétate),
 - en dernier, les autres tubes (citrate VS, CTAD, ...) dont ceux contenant de la thrombine (agitation immédiate et prolongée nécessaire afin d'obtenir un caillot de bonne qualité).

Si prescription d'une hémoculture, les échantillons sont prélevés en premier.

6. Précautions à prendre pour la répartition du sang dans les différents tubes lors d'un prélèvement classique.

Le prélèvement classique (aiguille monté sur tubulure ou sur seringue) n'est plus guère pratiqué. Il augmente les risques d'AES lors de la distribution du sang dans les tubes ouverts.

7. Indiquer s'il est possible, en cas d'erreur d'anticoagulant, de transvaser le contenu d'un tube dans un autre pour ne pas repiquer la personne.

Non car, il est possible qu'il y ait une incompatibilité entre les contenus des tubes et les analyses à réaliser.

8.

- Ne pas recapuchonner l'aiguille => risque de piqûre

9. Technique de prélèvement de sang capillaire à la pulpe du doigt

- Choix du doigt
- Antisepsie de la zone.
- Séchage avec une compresse stérile.
- Mise de gants.
- Ouverture du système de prélèvement.
- Piqûre.
- Elimination de la lancette dans un conteneur DASRI.
- Essuyage de la première goutte à l'aide d'une compresse sèche.
- Prélèvements sur les gouttes suivantes.
- Nettoyer à l'aide d'une compresse imbibée d'eau.
- Elimination des déchets.
- Référencage en présence du patient.

10. Etapes d'un temps de saignement effectué par la méthode d'Ivy.

- Mise d'un brassard manométrique
- Réalisation de l'aseptise de la zone choisie.
- Mise d'une paire de gants.

- Pose du dispositif, sorti de l'emballage et déverrouillé, sur l'avant-bras et libération du mécanisme de façon à réaliser l'incision parallèlement au pli du coude.
- Déclenchement simultanément du chronomètre.
- Élimination de l'appareil dans un conteneur DASRI
- Prélèvement des gouttes de sang toutes les trente secondes sur un papier filtre jusqu'à arrêt du saignement.
- Arrêt du chronomètre.
- Note du temps sur le support de papier-filtre avec les références du patient.
- Enlèvement du brassard.
- Nettoyage de la lésion avec un support imbibé d'eau physiologique.
- Mise d'un adhésif anallergisant pendant 24 heures pour favoriser la cicatrisation.
- Élimination de tous les déchets souillés dans un conteneur DASRI.

10 Exercices sur l'ordre des tubes à prélever :

1. un tube citrate de sodium et un tube héparinate de lithium
⇒ si le citrate est pour des tests d'hémostase en premier
2. 1 tube EDTA, 2 flacons d'hémocultures, 1 tube sec, 1 tube citraté, 1 tube hépariné
⇒ les 2 flacons d'hémocultures en premier, puis le tube citraté (tests d'hémostase), le tube sec, le tube hépariné et le tube EDTA
3. Tube avec EDTA, Tube avec héparinate de lithium, Tube sec sans anticoagulant, Tube avec citrate de sodium, Tube avec thrombine :
⇒ Tube sec, tube avec citrate (tests d'hémostase), Tube avec héparinate, tube EDTA puis en dernier le tube avec thrombine
4. temps de céphaline kaolin, numération formule sanguine, hémoculture, sérologie de la rubéole
⇒ hémoculture, temps de CK (tube citraté), sérologie de la rubéole (tube sec), numération formule sanguine (tube EDTA)
5. NFS, TP - TCA, Bilan thyroïdien, Glycémie, Hémoglobine glyquée, Urée, Créatinine
⇒ bilan thyroïdien - urée - créatinine (tube sec), TP - TCA (tube citraté), NFS - hémoglobine glyquée (tube EDTA), Glycémie (héparinate - fluorure)
6. citrate, hémostase, VS, EDTA, sec, fluorure, héparine
⇒ sec, citrate (hémostase), héparine, EDTA, fluorure, VS (citrate)
7. TP, une NFS, une VS et une sérologie VIH
⇒ Sérologie HIV (tube sec), TP (citrate hémostase), NFS (EDTA), VS (citrate 1V/4V)
8. Dosage du cholestérol, NFS, Sérologie de Lyme, Hémocultures.
⇒ Hémocultures, sérologie de Lyme - cholestérol (tube sec), NFS (EDTA)
9. une sérologie de l'hépatite B, une NFS, un ionogramme, une glycémie, un bilan d'hémostase.
⇒ Sérologie VHB - ionogramme (tube sec), bilan d'hémostase (tube citraté 1V/9V), ionogramme (héparinate de lithium) NFS (EDTA), glycémie (Héparinate- fluorure)
10. TP - triglycérides - Glycémie - Numération globulaire - Groupe sanguin - Electrolytes plasmatiques - RAI
⇒ RAI - triglycérides (tube sec), TP (tube citraté 1V/9V), numération globulaire - groupes sanguins (EDTA), électrolytes plasmatiques (héparinate de lithium), Glycémie (héparinate - fluorure)