

## HEMATOLOGIA

### POBIERANIE KRWI ŻYLNEJ

#### **Pobieranie krwi żyłnej przy pomocy systemu otwartego:**

- ✓ Przed każdym pobieraniem krwi należy umyć ręce i nałożyć rękawice.
- ✓ Wyszukać żyłę odpowiednią do pobrania krwi.
- ✓ Zdezynfekować miejsce przewidziane do nakłucia środkiem odkażającym, pozostawiając do wyschnięcia (około 30 s).
- ✓ Zacisnąć stażę, zdjęć zatyczkę z igły, włożyć się pod kątem ostrym przekłuwając skórę i ścianę żyły.
- ✓ Natychmiast sprawdzić czy igła znajduje się w żyłę.
- ✓ Powoli pociągamy tłokiem strzykawki, tak aby krew spływała swobodnie do uzyskania potrzebnej ilości. Zwalniamy opaskę uciskową, zdecydowanym ruchem wyciągamy igłę z żyły.
- ✓ Oddzielić igłę od strzykawki poprzez umieszczenie jej w otworze pojemnika przeznaczonego do utylizacji igieł i zdecydowanym ruchem pociągnąć w górę strzykawkę. Igłą zahaczona o szczerbinę w otworze oddziela się od strzykawki i wpada do pojemnika. Nigdy nie należy zdejmować igły ręką ponieważ istnieje wówczas duże prawdopodobieństwo zakłucia.

Zalecana kolejność pobierania krwi do poszczególnych probówek:

1. Krew na posiew
2. OB
3. Koagulologia
4. Morfologia
5. Skrzep

**Pobieranie krwi żyłnej przy pomocy systemu zamkniętego:**

- ✓ Umieścić pierwszą probówkę w uchwycie, docisnąć kciukiem dno probówki, aż krótszy koniec igły przebije korek probówki, próżnia w probówce spowoduje samoczynny napływ odpowiedniej ilości krwi do probówki.
- ✓ Gdy tylko krew pojawi się w probówce poluzować stazę (czas ucisku stazy nie może przekraczać 1 minuty, gdyż powoduje duże zmiany w obrębie poprawności uzyskiwanych wyników).
- ✓ Po napełnieniu pierwszej probówki trzymając uchwyt bez zmiany jego położenia należy wyjąć napełnioną krwią probówkę, włożyć następną tak jak poprzednio, jeśli krew po zmianie probówek przestanie płynąć, często wystarczy zmienić położenie igły, by krew nadal płynęła.
- ✓ Wkłuć się igłą w żyłę, włożyć probówki do uchwytu, aż krótsza strona igły przebije korek.

Zalecana kolejność pobierania krwi do poszczególnych probówek:

1. Krew na posiew
2. Probówki na skrzep bez żelu
3. Probówki z cytrynianem

Probówki na skrzep z żelem

Probówki z kolejnymi odczynnikami lub na kolejne badania: heparyna, EDTA, inhibitory glikolizy, inne specjalne dodatki.

Pobierając krew do probówek z antykoagulantem należy je natychmiast po pobraniu ostrożnie, ale dokładnie obrócić około 10 razy o 180° w celu wymieszania odczynnika z krwią, niedostateczne wymieszanie powoduje tworzenie skrzepów.

Iglę oddzielamy od nasadki i umieszczamy w pojemniku z igłami przeznaczonymi do utylizacji.

Zużytą nasadkę, rękawice wyrzucamy do pojemnika z przeznaczeniem do utylizacji.

Oznakowane probówki z pobranym materiałem biologicznym umieścić w statywie.

Osoba pobierająca odpowiada za prawidłowe postępowanie z użytym sprzętem i czystość w miejscu pobrania materiału biologicznego.

### **Badania:**

#### OB – Odczyn opadania krwinek czerwonych

Warunki pobrania:

✓ czas: 7:00 – 11:00

Pobranie:

- ✓ Krew żylna pobrana do probówki napylanej EDTA (morfologówka).
- ✓ Po pobraniu mieszać delikatnie, kilkakrotnie obracając o 180° probówkę.

#### Morfologia

Warunki pobrania:

✓ Czas 7:00 – 11:00

Pobranie:

- ✓ 2 ml krwi pełnej do probówki napylonej EDTA. Mieszać bezpośrednio, delikatnie obracając o 180° probówkę.

### **Hematologia – pozostałe badania**

#### Rozmaz ręczny, retikulocyty, leukocyty, płytki krwi, eozynofilia bezwzględna, FAG

Warunki pobrania:

✓ czas 7:00 – 11:00

Pobranie:

- ✓ 250 µl krwi włośniczkowej pobieramy do probówki napyłanej EDTA.
- ✓ Mieszać bezpośrednio, delikatnie obracając o 180° probówkę.

#### Wymaz na eozynofilie

- ✓ Wykonać wymaz z wskazanej powierzchni. Otrzymany materiał rozcieramy na szkiełku podstawowym, wykonując cienki rozmaz o długości ok. 2 cm. Zabezpieczone i opisane szkiełko dostarczyć do Laboratorium.

#### FAG – wykrywanie aktywności fosfatazy alkalicznej w leukocytach

- ✓ Wykonać rozmaz hematologiczny z krwi pełnej pobranej na EDTA do 2 h od momentu pobrania krwi (w przypadku małej ilości leukocytów rozmaz wykonać z kożuska leukocytarnego). Po wyschnięciu utrwalić preparat utrwalający Leucognost przez 1 minutę, po czym spłukać przez 10 sekund pod bieżącą wodą. Pozostawić do wyschnięcia.

**WARUNKI PRZECHOWYWANIA MATERIAŁU**

BADANIE	STABILNOŚĆ PARAMETRU	
	KREW PEŁNA temp. 20 – 25°C	KREW PEŁNA temp. 4 – 8°C
Morfologia	12 h	24 h
Rozmaz	12 h	24 h
Retikulocyty	8 h	24 h
Leukocyty	12 h	24 h
Płytki krwi	12 h	24 h
OB	2 h	6 h
Neutrofile	2 – 12h	
Eozynofile	3 – 12h	
Bazofile	12 h do 7 dni	
Monocyty	2 – 12 h	
Limfocyty	3 h do 7 dni	
Hemoglobina	4 dni	7 dni
Erytrocyty	4 dni	7 dni
Hematokryt	1 dzień	4 dni
FAG	2 h	