

Wymowanie i pobieranie kleszczy do badań molekularnych PCR

- kleszcza należy wyjąć tak aby go nie uszkodzić. Dlatego możemy posłużyć się pęsetą lub innymi specjalistycznymi narzędziami dostępnymi w aptekach
- przy wyciąganiu kleszcza nie korzystamy z żadnych preparatów, smarów; nie kręcimy nim, nie przypalamy. Tak podrażniony kleszcz może wydzielać więcej toksyn do organizmu nosiciela
- używając pęsety łapiemy go jak najbliżej skóry nosiciela i wyciągamy go zdecydowanym prostym ruchem.
- Kleszcza należy zapakować do szczelnego, czystego pojemnika (np. na mocz lub kał), bądź woreczka foliowego z zabezpieczeniem strunowym. W miarę możliwości umieścić kleszcza na zwilżonym płatku kosmetycznym lub gazy (aby uniknąć znaczącego wyschnięcia kleszcza). Dopuszczalne jest mrożenie kleszcza.
- Kleszcza należy dostarczyć jak najszybciej do laboratorium: do 4 dni w temperaturze lodówki (+2 do +8°C) lub do 14 dni w temperaturze zamrażarki (– 18°C lub niższa).

Pobieranie krwi do badań molekularnych PCR

- Pełna krew: w probówce próżniowej z EDTA lub cytrynianem sodu bez dodatku heparyny! Po pobraniu krwi delikatnie wymieszać z antykoagulantem obecnym w probówce.

Transport i przechowywanie próbek:

- 2 godziny w temperaturze +18 do +25°C;
- do 48 godzin w temperaturze +2 do +8°C.

- Surowica/osocze:

- a) pobrać „krew na skrzep” bez środków konserwujących i antykoagulantów – przechowywać w temperaturze pokojowej do uzyskania skrzepu. Dostarczyć do laboratorium w dniu pobrania;

pełną krew po skrzepnięciu odwirować min. 1000–1500 obr/min przez ok. 5–10 min, odciągnąć surowicę do nowej probówki. W takiej postaci można przechowywać i transportować do 24 godzin, w temperaturze od +2°C do +8°C; powyżej 24 godzin, próbkę przechowywać i transportować w temperaturze –20°C lub niższej