

Externí hodnocení kvality

Okultní krvácení ve stolici – kvantitativní stanovení

Cyklus 1, 2026

Produkt č. 2747, 2749
LQ747726011-012/FI

Dotazy
EHK Koordinátor
Iida Silvo
iida.silvo@labquality.com

Zásilku zkontrolujte ihned při její přijetí, pokud je neúplná nebo obsahuje poškozené vzorky, informujte nás o tom emailem.

Toto je překlad instrukcí společnosti Labquality EQAS, který vytvořila Mária Otiepková. Odpovědnost společnosti Labquality EQAS je omezena na původní anglický dopis s pokyny, který vám můžeme zaslat na vyžádání. Za správnost překladu odpovídá autor maria.otiepkova@manacon.cz

Lhůta pro zaslání výsledků 31.3.2026

Vzorky

Součástí balení jsou dvě kapalně směsi připravené k okamžitému použití (0,5 ml) označené S001 a S002. Vzorky jsou umělé kapaliny, které mohou obsahovat lidský hemoglobin (hHb) v pufru obsahujícím <0,1 % azidu sodného.

Upozornění

Vzorky obsahují materiál lidského původu, který byl s negativním výsledkem testován na protilátky HIV1&2 a HCV a antigen HBsAg. Přesto by se s nimi mělo zacházet jako se vzorky schopnými přenášet infekční agens.

Likvidace materiálu má být v souladu s národními předpisy.



S001



S002

Skladování a použití

Analýzu je nutné provést ihned po doručení vzorků. Pokud to není možné, uchovávejte vzorky před použitím při teplotě +2 až +8 °C.

Před zahájením analýzy si pečlivě přečtěte samostatné pokyny pro manipulaci se vzorky.

Před analýzou vyjměte kontrolní vzorky z lednice a nechte je volně vytemperovat nejméně 30 minut na pokojovou teplotu. Pak je mírným otáčením promíchejte (netřepat).

Kontrolní vzorky po analýze nevyhazujte, lahvičky uzavřete a ponechte je v lednici až do ukončení kontrolního cyklu!

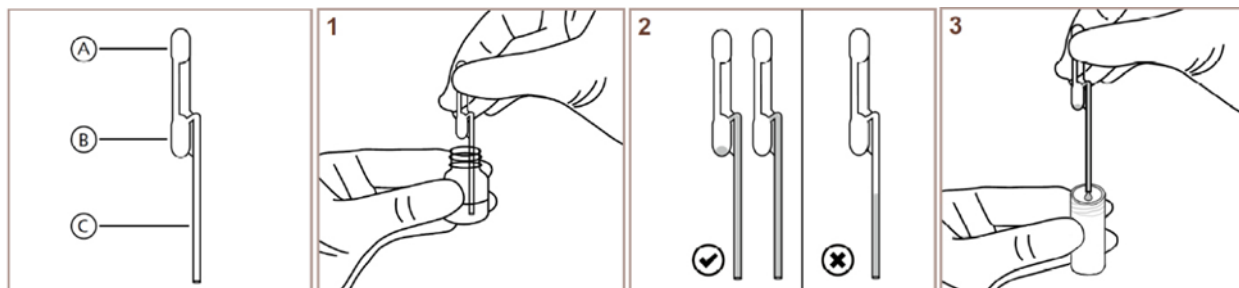
Poznámka

Před provedením analýzy si pečlivě přečtěte všechny samostatné pokyny (manipulace se vzorky, pipetování, diluce). Při měření na vašem přístroji **nastavte jednotky µg/g** a postupujte podle návodu pro váš přístroj.

Doporučeno je provést dvě (2) měření v každém vzorku, ale tento požadavek není striktní. Pokud provedete jenom jedno měření ve vzorku, nechte pole druhého měření ve výsledkovém protokolu prázdné. **Výsledky analýz obou vzorků hlásit ve výsledkovém protokolu v jednotkách µg/g. Neposílejte výsledky v ng/ml!** Pokud si nejste jisti jednotkami, kontaktujte s dotazem OZ dodavatele vašeho přístroje.

Jak používat dvou balonkovou pipetu (obrázek) :

1. Stiskněte horní balónek pipety (A)
2. Vložte špičku (C) do kontrolní kapaliny a pomalu uvolněte balónek (A) aby se kapalina nasála do celé špičky (C)
3. Vyměňte pipetu z kapaliny a přeneste ji do testovací kyvety/zkumavky/proužku
4. Stiskem horního balónku (A) uvolněte celý objem kapaliny
5. **Nikdy nestlačujte spodní balónek! Pokud se v něm nachází kapalina, ponechte ji tam**



Důležité upozornění o ředění vzorků

Při imuno-turbidimetrickém měření (kyvety) na přístroji Aidian QuikRead go se analyzuje původní kontrolní roztoky bez nutnosti ředění. Výsledky naměřeny QuikRead go se nesmí násobit dilučním faktorem a do protokolu jsou napsány tak, jak se odčítají na displeji.

Teda při manipulaci se vzorky pro všechny POCT metody kromě imuno-chromatografických pomocí přiložené pipety

- 1) Napipetujte 100µL kontrolního vzorku přímo do testovací kyvety
- 2) Pokračujte podle pokynů vašeho přístroje.

Při imuno-chromatografickém měření (destičky) se kontrolní roztoky musí ředit extrakčním pufrem z odběrové zkumavky.

- 1) Pomocí přiložené pipety napipetujte 100µL kontrolního vzorku do čisté prázdné mikrozkušavky
- 2) Přidejte 100µL pufru z nové odběrové zkumavky testu do stejné mikrozkušavky
- 3) Promíchejte převrácením mikrozkušavky několikrát.(10X)
- 4) Napipetujte 100 µL vzniklého ředění do jamky testovací kazety
- 5) Pokračujte podle pokynů přístroje
- 6) Výsledek testu je nutné násobit koeficientem ředění 2 (provedené ředění je 1:2)

Týká se to následujících přístrojů: iChroma Reader; iChroma II; Vedalab EasyReader Plus; SD Biosensor Standard F200; Precision Biosensor Exdia TRF; Colibri.

Příklad výpočtu výsledku

- Výsledek měření na displeji přístroje je 10 µg/g.
- Výpočet finálního výsledku je $10 \times 2 = 20$ µg/g. Do protokolu uveďte 20.
- Klinické hodnocení se pak vztahuje k finálnímu výsledku 20 µg/g.
- Klinická interpretace výsledku 20 µg/g: pozitivní.

Při manipulaci se vzorky pro automatické laboratorní analyzátory přeneseme kontrolní vzorek do čisté nádoby pro analyzátory, neředíte, pokračujte na analyzátoru stejným způsobem jako u interní kontroly vzorku

Pokud analyzátor uvádí výsledek v ng/mL, převedte jej na µg/g pomocí konverzního faktoru metody.

Upozornění

Pro další kontrolní vzorek a rovněž při každém opakování testu použijte vždy nové pipetky a mikrozkušavky

Nahlášení výsledků

Protokol o zkoušce můžete poslat jenom online. Protokoly zaslané emailem nebo poštou nepřijímáme!

Klikněte na odkaz <https://www.manacon.cz/vysledkove-protokoly/> a dále pokračujte podle instrukcí, které jsou uvedeny v aplikaci. Nová aplikace výsledkového protokolu je integrována s objednávkovým systémem, což umožňuje automatické vyplnění.

Analýza vzorků na QuikRead go

Pipetujte 100 µl kontrolního vzorku přiloženou pipetkou přímo do testovací kyvety s QR kódem podle následujícího návodu. Nejdříve si přečtěte jak používat dvou balonkovou pipetu.

Postup

1. Pipetujte 100 µl kontrolního vzorku přiloženou pipetkou přímo do testovací kyvety s QR kódem podle následujícího návodu. Vyvarujte se nepřesnému pipetování, jinak vaše výsledky budou nesprávné.
2. Testovací kyvetu s QR kódem uzavřete víčkem a vložte do přístroje.
3. Dále pokračujte v testu podle pokynů k použití testu QuikRead go FOB nebo QuikRead go iFOB.
4. Výsledek se zobrazí na displeji přímo v µg/g (v případě zobrazení výsledku pouze v jednotkách ng/ml kontaktujte svého OZ Aidan).

Analýza vzorků na BodiTech iChroma

Provedte zředění kontrolního vzorku a extrakčního pufru (zkumavka pro odběr patientských vzorků) podle následujícího návodu. Nejdříve si přečtěte jak používat dvou balonkovou pipetu.

Postup

1. Z lahvičky kontrolního vzorku nasajte přiloženou plastovou pipetkou 100 µl kontrolního vzorku a přeneste jej do mikrozkušavky. Vyvarujte se nepřesnému pipetování, jinak vaše výsledky budou nesprávné.
2. Z nové nepoužité odběrové zkumavky na stolicí odšroubujte uzávěr. Zkumavku držte kolmo nahoru, aby obsah nevytekl.
3. Z odběrové zkumavky nasajte novou plastovou pipetkou 100 µl extrakčního pufru a přeneste jej do mikrozkušavky ke kontrolnímu roztoku.
4. Mikrozkušavku uzavřete víčkem a 10x obraťte, aby došlo k promíchání směsi.
5. Novou plastovou pipetkou nasajte 100 µl směsi z mikrozkušavky a přeneste ji do jamky pro vzorek na testovací kazetě.
6. Další postup analýzy a měření na přístroji iCHROMA je stejný jako při testování vzorku stolice.
7. Výslednou hodnotu v µg/g odečtenou na displeji přístroje vynásobte ředicím koeficientem 2 a výsledek zapište do výsledkového protokolu.

Analýza vzorků na SD Biosensor Standard F200

Provedte zředění kontrolního vzorku a extrakčního pufru (zkumavka pro odběr patientských vzorků) podle následujícího návodu. Nejdříve si přečtěte jak používat dvou balonkovou pipetu.

Postup

1. Z nové nepoužité odběrové zkumavky na stolicí odšroubujte bílý uzávěr a nakapejte 3 kapky pufru (100 µl) do mikrozkušavky.
2. Z lahvičky kontrolního vzorku nasajte přiloženou plastovou pipetkou 100 µl kontrolního vzorku a přeneste jej do mikrozkušavky s pufrem. Vyvarujte se nepřesnému pipetování, jinak vaše výsledky budou nesprávné.
3. Mikrozkušavku uzavřete víčkem a 10x obraťte, aby došlo k promíchání směsi.
4. Na přístroji zvolte „TEST“, „Bez ID“ a pak zasuňte kazetku iFOB. Novou plastovou pipetkou nasajte 100 µl směsi z mikrozkušavky a přeneste ji do jamky pro vzorek na testovací kazetě. Zvolte „START“.
5. Výslednou hodnotu v µg/g odečtenou na displeji přístroje vynásobte ředicím koeficientem 2 a výsledek zapište do výsledkového protokolu.

Analýza vzorků na colibri

Provedte zředění kontrolního vzorku a extrakčního pufru (zkumavka pro odběr patientských vzorků) podle následujícího návodu. Nejdříve si přečtěte jak používat dvou balonkovou pipetu.

Postup

1. Z lahvičky kontrolního vzorku nasajte přiloženou plastovou pipetkou 100 µl kontrolního vzorku a přeneste jej do mikrozkušavky. Vyvarujte se nepřesnému pipetování, jinak vaše výsledky budou nesprávné.
2. Z nové nepoužité odběrové zkumavky na stolicí odšroubujte uzávěr. Zkumavku držte kolmo nahoru, aby obsah nevytekl.
3. Z odběrové zkumavky nasajte novou plastovou pipetkou 100 µl extrakčního pufru a přeneste jej do

mikrozkumavky ke kontrolnímu roztoku.

4. Mikrozkumavku uzavřete víčkem a 10x obraťte, aby došlo k promíchání směsi.
5. Novou plastovou pipetkou nasajte 100 µl směsi z mikrozkumavky a přeneste ji do jamky pro vzorek na testovací kazetě.
6. Další postup analýzy a měření na přístroji colibri je stejný jako při testování vzorku stolice.
7. Výslednou hodnotu v µg/g odečtenou na displeji přístroje vynásobte ředícím koeficientem 2 a výsledek zapište do výsledkového protokolu.

Analýza vzorků na Easy Reader +

Provedte zředění kontrolního vzorku a extrakčního pufru (zkumavka pro odběr patientských vzorků) podle následujícího návodu. Nejdříve si přečtěte jak používat dvou balonkovou pipetu.

Postup

1. Z lahvičky kontrolního vzorku nasajte přiloženou plastovou pipetkou 100 µl kontrolního vzorku a přeneste jej do mikrozkumavky. Vyvarujte se nepřesnému pipetování, jinak vaše výsledky budou nesprávné.
2. Z nové nepoužité odběrové zkumavky na stolicí odšroubujte uzávěr. Zkumavku držte kolmo nahoru, aby obsah nevytekl.
3. Z odběrové zkumavky nasajte novou plastovou pipetkou 100 µl extrakčního pufru a přeneste jej do mikrozkumavky ke kontrolnímu roztoku.
4. Mikrozkumavku uzavřete víčkem a 10x obraťte, aby došlo k promíchání směsi.
5. Novou plastovou pipetkou nasajte 100 µl zředěné směsi z mikrozkumavky a přeneste ji do jamky pro vzorek na testovací kazetě.
6. Další postup analýzy a měření na přístroji Easy Reader+ je stejný jako při testování vzorku stolice.
7. Výslednou hodnotu v µg/g odečtenou na displeji přístroje vynásobte ředícím koeficientem 2 a výsledek zapište do výsledkového protokolu.

Analýza vzorků na Exdia TRF Plus

Provedte zředění kontrolního vzorku a extrakčního pufru (zkumavka pro odběr patientských vzorků) podle následujícího návodu. Nejdříve si přečtěte jak používat pipetu.

Postup

1. Z lahvičky kontrolního vzorku nasajte přiloženou plastovou pipetkou 100 µl kontrolního vzorku a přeneste jej do mikrozkumavky. Vyvarujte se nepřesnému pipetování, jinak vaše výsledky budou nesprávné.
2. Extrakční pufr, se kterým se míchá kontrolní roztok, se nachází ve zkumavce s odběrovou tyčinkou.
3. Zkumavku vyjměte z krabičky, ponechte v ní zašroubovanou odběrovou tyčinku, otočte ji kapátkem vzhůru, odšroubujte víčko s kapátkem a novou plastovou pipetkou nasajte 100 µl extrakčního pufru a přeneste jej do mikrozkumavky ke kontrolnímu roztoku.
4. Nesnažte se pipetovat pufr horní stranou zkumavky, kde je zašroubovaná tyčinka. Otvor je příliš těsný pro správný průběh pipetování.
5. Mikrozkumavku uzavřete víčkem a 10x obraťte, aby došlo k promíchání směsi.
6. Novou plastovou pipetkou nasajte 100 µl zředěné směsi z mikrozkumavky a přeneste ji do jamky pro vzorek na testovací kazetě. Do testovací kazety patří celých 100 µl z pipety, narozdíl od dvou kapek v případě měření patientských vzorků. Plný objem pipety můžete do kazety bez obav vypustit pozvolným úplným stlačením. Kazeta tento objem bez problémů pojme.
7. Další postup analýzy a měření na přístroji Exdia TRF Plus je stejný jako při testování vzorku stolice.
8. Výslednou hodnotu v µg/g odečtenou na displeji přístroje vynásobte ředícím koeficientem 2 a výsledek zapište do výsledkového protokolu.