

**VIROTECH Borrelia IgM ELISA
(Borrelia IgM ELISA)**

Obj. .. : EC022M00 Farebné kódovanie: zlaté/svetlomodré

Borrelia IgM Liquor/CSF Standards

Obj. .. : EC022L80

POUŽÍVA LEN PRE DIAGNOSTIKU IN VITRO

**VIROTECH Diagnostics GmbH
Löwenplatz 5
D- 65428 Rüsselsheim**

**Tel.: +49-6142-6909-0
Fax: +49-6142-966613
<http://www.virotechdiagnostics.com>**



Obsah

1.	Úvod použitia.....	3
2.	Princíp testu	3
3.	Obsah balenia.....	3
3.1	Testovacia súprava IgM	3
3.1	Obsah balenia (likvorové zstandardy IgM)	3
4.	Skladovanie a trvanlivosť testovacej súpravy a reagencií pripravených na použitie.....	3
5.	Bezpečnostné opatrenia a upozornenia.....	4
6.	Alý potrebný materiál (netvorí súčasť dodávky).....	4
7.	Vykonanie testu DIAGNOSTIKA ZO SÉRA.....	4
7.1	Vyzetrovaný materiál.....	4
7.2	Príprava reagencií	4
7.3	Vykonanie testu VIROTECH ELISA	5
7.4	Použitie procesorov ELISA	5
8.	Vyhodnotenie testu DIAGNOSTIKA ZO SÉRA.....	5
8.1	Kontrola fungovania testu	5
8.2	Výpočet jednotiek VIROTECH (VE).....	6
8.3	Schéma vyhodnotenia IgM.....	6
8.4	Hranice testu.....	6
9.	Literatúra	6
10.	Schéma priebehu testu	8

1. Účel použitia

ELISA IgG Borrelia afzelii+VlsE (kme PKo) slúži ako vyhľadávací (skríningový) test na semikvantitatívne a kvalitatívne stanovenie protilátok IgG proti *Borrelia burgdorferi*sensu lato v humánnom sére a zároveň je uspôsobená k tomu, aby paralelnými vyzetreniami párov likvorového séra umožnila kvantitatívne stanovenie protilátok IgG a IgM, syntetizovaných priamo v CNS..

2. Princíp testu

Protilátka hladaná v udkom sére tvorí s antigénom fixovaným na mikrotitra nejednoskrový komplex. Nenaviazané imunoglobulíny sa odstránia opakovaným premývaním. S týmto komplexom sa spája enzymový konjugát. Neviazané imunoglobulíny sa opäť odstránia premývaním. Po pridaní roztoku substrátu (TMB) vznikne v dôsledku enzymatickej aktivity (peroxidáza) modré farbivo, ktoré po pridaní zastavovacieho roztoku sa premení na žltlo.

3. Obsah balenia

3.1 Testovacia súprava IgM

1. **1 mikrotitra nádoska** pozostávajúca z 96 odlomitej ných jamiek, ktoré sú potiahnuté lyofilizovaným antigénom,
2. **riediaci pufer PBS (modrý, pripravený na použitie)** **2 x 50 ml**, pH 7,2, s konzerva ným prostriedkom a Tween 20
3. **premývací roztok PBS (koncentrovaný 20 x)** **50 ml**, pH 7,2, s konzerva ným prostriedkom a s Tween 20
4. **IgM negatívne kontrolné sérum, 2000 µl**, udké sérum s proteínovými stabilizátormi a konzerva ným prostriedkom, pripravené na použitie
5. **IgM kontrolné sérum s hodnotou odstihnutia (cut-off), 2000 µl**, udké sérum s proteínovými stabilizátormi a konzerva ným prostriedkom, pripravené na použitie
6. **IgM pozitívne kontrolné sérum, 2000 µl**, udké sérum s proteínovými stabilizátormi a konzerva ným prostriedkom, pripravené na použitie
7. **IgM konjugát (antihumánny), 11 ml**, (ovčí alebo kozi) - konjugát chrenovej peroxidázy s FCS (fetálnym tečiacim sérom) a konzerva ným prostriedkom v Tris pufri, pripravený na použitie
8. **Tetrametylbenzidín - roztok substrátu (3,3',5,5'TMB), 11ml**, pripravený na použitie
9. **Zastavovací roztok citrónanu, 6 ml**, obsahuje zmes kyselín

3.1 Obsah balenia (likvorové ýstandardy IgM)

ELISA IgG Borrelia ýstandardy na kvantifikáciu koncentrácie zápecifických protilátok proti pôvodcovi ochorenia, 4 faktivity až 1000 µl, humánne sérum s proteínovými stabilizátormi a konzerva ným prostriedkom, pripravené na použitie, 100 wME; 25 wME; 6,2 wME; 1,5 wME (wME = willkürliche Meßeinheiten - ubovo né merné jednotky)

4. Skladovanie a trvanlivosť testovacej súpravy a reagencií pripravených na použitie

Testovaciu súpravu uchovávajte pri 2-8 °C. Trvanlivosť jednotlivých zložiek je uvedená na príslušných záhlavkach, trvanlivosť súpravy pozri na certifikáte kontroly kvality.

1. Po odberu jednotlivých potrebných jamiek uskladnite zvyčajne jednotlivé jamky/prúsky v uzavretom vrecku s pohlcovačom vlhkosti pri 2-8 °C. Reagencie ihneď po použití znova skladujte pri 2-8 °C.
2. Konjugát pripravený na použitie a roztok substrátu TMB sú citlivé na svetlo a musia sa uchovávať v tmě. Ak sa v dôsledku dopadu svetla roztok substrátu sfarbí, musí sa zlikvidovať.
3. Z konjugátu pripraveného na použitie, resp. TMB odberete len množstvo potrebné pre vykonanie testu. Nadbytok odobratého konjugátu, resp. TMB sa nesmie vrátiť späť, ale musí sa zahodiť.

Materiál	Stav	Skladovanie	Trvanlivosť
Skúzobné vzorky	Zriedené	+2 až +8°C	max. 6 h
	Nezriedené	+2 až +8 °C	1 týždeň
Kontrolné roztoky	po otvorení	+2 až +8 °C	3 mesiace
Mikrotitra náplatníky	po otvorení	+2 až +8 °C (skladovanie s dodávaným vakom s hydrofóbnym adsorbentom)	3 mesiace
RF absorbent	nezriedené, po otvorení	+2 až +8 °C	3 mesiace
	Zriedený	+2 až +8 °C	1 týždeň
Konjugát	po otvorení	+2 až +8 °C	3 mesiace

Tetrametylbenzidín (TMB)	po otvorení	+2 až +8 °C (chránený pred svetlom)	3 mesiace
Zastavovací roztok	po otvorení	+2 až +8 °C	3 mesiace
Premývací roztok	po otvorení finálne zriedený roztok (pripravený na použitie)	+2 až +8 °C +2 až +25 °C	3 mesiace 4 týždne

5. Bezpečnostné opatrenia a upozornenia

- Ako kontrolné séra sa používajú len také séra, ktoré boli testované a pri testovaní na HIV1-AK, HIV2-AK, HCV-AK a povrchový antigen hepatitidy-B boli uznané za negatívne. Napriek tomu je nutné vzetky vzorky, zriedené vzorky, kontrolné roztoky, konjugáty a mikrotitraťné prúsky považovať za potenciálne infekčný materiál a manipulovať s nimi s primeranou opatrnosťou. Platia príslušné smernice pre laboratórne práce.
- Zložky, ktoré obsahujú konzervačný prostriedok, zastavovací roztok citrónanu a TMB, pôsobia dráživo na pokožku, oči a sliznice. V prípade kontaktu je nutné postihnuté miesta na tele ihneď umyť teplou vodou a prípadne vyhľadať lekára.
- Likvidácia použitých materiálov sa uskutoční už podľa osobitných predpisov jednotlivých krajín.

6. Vyžadovaný materiál (netvorí súčasť dodávky)

- Destilovaná/demineralizovaná voda
- Viackanálová pipeta 50 µl, 100 µl
- Mikropipety: 10 µl, 100 µl, 1000 µl
- Skúmavky
- Rúzok z buniiny
- Kryt platničiek ELISA
- Odpadový kontejner pre infekčný materiál
- Umyvacia rúka ELISA a automatická premývačka mikrotitračných platní
- Spektrofotometer pre mikrotitračné platne so 450/620 nm filtrom (referenčná vlnová dĺžka 620-690 nm)
- Inkubátor

7. Vykonanie testu DIAGNOSTIKA ZO SÉRA

Predpokladom pre dosiahnutie správnych výsledkov je exaktné dodržanie pracovného predpisu firmy VIROTECH Diagnostics.

7.1 Vyžetrovaný materiál

Ako skúzobnú vzorku možno použiť sérum a plazmu (druh antikoagulanciu nehrá úlohu), aj keď v tomto príbalovom letáku sa spomína len sérum.

Nariadenia vzoriek pacientov sa musia použiť vždy prvstvne.

V prípade dlhzieho uloženia sa séra musia zmraziť. Viacnásobné rozmrzovanie je neprípustné..

- Používajte len prvstvne, nie neaktivované (pokojové) séra.
- Nepoužívajte hyperlipemicke, hemolytické, mikrobiálne kontaminované vzorky a zakalené séra (poskytujú nesprávne pozitívne/negatívne výsledky).

7.2 Príprava reagencie

Diagnostický systém VIROTECH Diagnostics poskytuje vysokú mieru flexibility tým, že umožňuje použiť riediaci a premývací pufer, zastavovací roztok citrónanu a TMB, ako aj konjugát pri presiahnutí parametrov a zarúčenie. Kontrolné roztoky pripravené na použitie (pozitívne kontrolné séra s hodnotou odstrihu - cut-off, negatívne kontrolné séra) sa musia použiť podľa základných parametrov a výhradne s platnosťou, ktorou zarúča je uvedená v certifikáte kontroly kvality.

- Nastavte inkubátor na 37 °C a pred začiatkom inkubácie sa presvedčte o dosiahnutí nastavenej teploty.
- Vzetky reagencie zohrejte na teplotu miestnosti, až potom otvorte balenie s testovacími prúsky.
- Vzetky tekuté komponenty pred použitím dobre potráste.
- Koncentrát premývacieho roztoku doplnite na 1 liter destilovanou/demineralizovanou vodou (v prípade, že sa v koncentráte tvoria kryštáliky, uvoľnite ho, prosím, pred zriedením na teplotu miestnosti a pred použitím ním dobre potráste).

5. Vysoké IgG titre alebo reumatické faktory môžu raziť zároveň s IgM. Pre správne stanovenie IgM je preto nutné séra vopred oýetri prípravkom RF SorboTech (adsorptívny prostriedok firmy VIROTECH). Pri kontrolných sérách IgM tátó predabsorpcia odpadá.

7.3 Vykonanie testu VIROTECH ELISA

1. Pre každú predprípravu testu napipetujte po 100 µl riediaceho pufru pripraveného na použitie (slepý pokus), negatívnych, cut-off a pozitívnych kontrolných roztokov IgM, ako aj nariedených sér pacientov. Odporúčame vždy dvojitú sadu testovaných vzoriek (blank, kontrolné roztoky a séra pacientov), pri kontrolnom roztoke cut-off je dvojité sada naliehavo potrebná. Pracovné nariedenie sér pacientov 1 + 100, napr. 10 µl séra + 1 ml riediaceho pufru.
2. Po napipetovaní nasleduje inkubácia 30 min pri 37 °C (s krytom).
3. Inkubáciu cyklus ukončte 4-násobným premývaním, pričom zakaždým použite 350-400 µl premývacieho roztochu. Premývací roztok nenechajte stáť v jamkách, ale odstráňte jeho posledné zvyzšky vyklopaním na buničinový podklad.
4. Do vzetkých jamiek napipetujte 100 µl konjugátu pripraveného na priame použitie.
5. Konjugát inkubujte 30 min. pri 37 °C (prikytý).
6. Inkubáciu konjugátu ukončte 4-násobným premýtaním (pozri bod 3).
7. Napipetujte do každej jamky 100 µl substrátového roztochu TMB, pripraveného na priame použitie.
8. Substrátový roztok inkubujte 30 min. pri 37 °C (prikytý, v temnej miestnosti).
9. Reakciu substrátu ukončte napipetovaním 50 µl zastavovacieho roztochu citrónanu do každej jamky. Dosku opatrne a dôkladne potraste, až kým sa tekutiny celkom nepremiezajú a kým nie je vidieť jednotné Olté sfarbenie.
10. Extinkcie merajte pri 450/620 nm (referenčná vlnová dĺžka 620-690 nm). Fotometer nastavte tak, aby nameraná hodnota slepého pokusu sa odporúčala od vzetkých ostatných extinkcií. Fotometrické meranie sa musí uskutočniť do jednej hodiny po pridaní zastavovacieho roztochu.

Priebehovú schému testu pozri na poslednej strane.

7.4 Použitie procesorov ELISA

Vzetky testy ELISA firmy VIROTECH Diagnostics sa môžu vykonať pomocou procesorov ELISA. Používanie je povinný prístroj pravidelne validovať.

VIROTECH Diagnostics odporúča nasledujúci postup:

1. Pri nastavení prístroja, resp. väčších opravách vážho procesora ELISA odporúča firma VIROTECH Diagnostics validáciu prístroja podľa predloženého výrobcu prístroja.
2. Odporúča sa procesor ELISA následne vyskúšať pomocou validačnej súpravy (EC250.00). Toto pravidelné preskúzanie pomocou validačnej súpravy by sa malo vykonať najmenej raz za záverečnú rok.
3. Pri každom testovacom behu sa musia splniť kritériá pre uvedené do distribúcie uvedené v certifikáte kontroly kvality, ktoré bol vystavený k danému produktu.

Tento postup zabezpečuje bezchybnú funkciu vážho procesoru ELISA a okrem toho slúži k zabezpečeniu kvality laboratória.

8. Vyhodnotenie testu DIAGNOSTIKA ZO SÉRA

Kontrolné roztoky pripravené na použitie slúžia k semikvantitatívному stanoveniu závažných protilátok IgG, IgA a IgM, ktorých koncentrácia je uvedená v jednotkách VIROTECH - "VIROTECH Einheiten" (= VE). Vykonaním testu sa podmienené odchýlky metódou výpočtu vyrovnanajú, čím sa dosiahne vysoká reprodukovateľnosť. Pri výpočte VE sa používajú priemerné hodnoty OD (optickej hustoty).

8.1 Kontrola fungovania testu

a. Hodnoty OD

Hodnota OD slepého pokusu by mala byť < 0,15.

Hodnoty OD negatívnych kontrolných roztokov by mali byť nižšie ako hodnoty OD uvedené v certifikáte kontroly kvality, hodnoty OD pozitívnych kontrolných roztokov ako aj kontrolných sér s hodnotou odstrihnutia (cut-off) by mali byť vyššie, ako hodnoty OD uvedené v certifikáte kontroly kvality.

b. Jednotky VIROTECH (VIROTECH Einheiten - VE)

Jednotky VIROTECH (VE) kontrolných roztokov sér s hodnotou odstrihnutia (cut-off) sú definované ako 10 VE. Vypočítané VE pozitívnych kontrol by sa mali nachádzať v rámci rozpätí, uvedených v certifikáte kontroly kvality.
Ak výsledky testu (hodnoty OD, VE) nezodpovedajú počiadavkám, musí sa test zopakovať.

8.2 Výpočet jednotiek VIROTECH (VE)

Extinkcia slepého pokusu (450/620 nm) sa musí odpovedať odvodek extinkcií.

$$\text{VE (pozit. kontr. roztok)} = \frac{\text{OD (pozitívny kontr. roztok)}}{\text{OD (cut-off kontr. roztoku)}} \times 10$$

$$\text{VE (pacientovo sérum)} = \frac{\text{OD (pacientovo sérum)}}{\text{OD (cut-off kontr. roztoku)}} \times 10$$

8.3 Schéma vyhodnotenia IgM

Výsledok (VE)	Posúdenie
< 9,0	negatívne
9,0 - 11,0	medzná hodnota
> 11,0	pozitívne

1. Ak namerané VE vzorky ležia nad medznou oblasťou, tak sa tieto vzorky považujú za pozitívne.
2. Ak sa namerané hodnoty VE nachádzajú v rámci uvedeného medzného rozpätia, neexistuje o väčšinu signifikantne vysoká koncentrácia protilátok, teda vzorky sa považujú za medzne. Pretože ahlivý dôkaz infekcie je potrebné stanoviť obsah protilátok dvoch vzoriek séra. Jedna vzorka séra by sa mala otestovať priamo po vypuknutí infekcie, druhá vzorka o 5-10 dní neskôr (rekonalescentné sérum). Koncentrácia protilátok oboch vzoriek sa musí určiť paralelne, t. j. v rámci jednej prípravy pokusu. Na základe vyhodnotenia jednej jedinej vzorky séra nie je možné urobiť korektnú diagnózu.
3. Ak namerané hodnoty ležia pod definovaným medznným rozpätím, nenachádzajú sa vo vzorke väčšina merateľné antigénovo-závisiacich protilátok. Vzorky sa považujú za negatívne.

8.4 Hranice testu

1. Interpretácia serologických výsledkov by mala vždy brať do úvahy na klinický obraz, epidemiologické dátá a prípadne ajzie laboratórne nálezy, ktoré sú k dispozícii.
2. Priebeh imunitnej odozvy vo forme IgM je v počasí prvých 3 týždňov po infekcii variabilný (4). Lieba pacienta antibiotikami v rámci ztádium onemocnenia môže viesť k potlačeniu imunitnej odozvy, takže sa nedajú dokázať väčšina závisiacich protilátok proti *Borrelia burgdorferi* s.l. (8).
3. Kríová reakcia medzi borreliou a inými spirochetami môže mať za následok falozne pozitívny výsledok. Kríovo reagovať môžu séra pacientov s nasledovnými infekciami: Syfilis (*Treponema pallidum*), frambézia (*Treponema pertenue*), návratná horúčka (*Borrelia spez.*), leptospírozy (*Leptospira spec.*). Ku kríovým reakciám môžu dôjsť aj pri herpesových ochoreniach (CMV, HSV, parvovírus) (12, 13).
4. V priebehu infekcie EBV (infekcia mononukleóza) môžu dôjsť v dôsledku polyklonalnej stimulácie B-lymfocytov k nezspecifickej tvorbe antiborreliových protilátok, najmä triedy IgM (12, 13). Preto je nutné pri izolovanom náleze IgM a pri absenci borreliovej anamnézy differencovať diagnosticky vyzetrením výlučne mononukleózu.

9. Literatúra

1. Burgdorfer, W., Barbour, A.G., Hayes S.F. et al. (1982), Lyme disease - a tick-borne spirochosis?, *Science* 216:1317-1319.
2. Steere, A.C. (1989), Lyme Disease, *N. Engl. J. Med.* 321:586-596.
3. Dressler, F., Ackermann, R. and Steere, A.C. (1994), Antibody responses to the three genomic groups of *Borrelia burgdorferi* in European Lyme Borreliosis, *J. Infect. Dis.* 169: 313-318.

4. Hofmann, H. (1996) Lyme Borreliosis . Problems of Serological Diagnosis, Infection 24, No. 6 :470-472.
5. Pfister,H-W., Wilske, B. (1994) Lyme borreliosis: basic science and clinical aspects, The Lancet Vol. 343: 1013-1015.
6. Dressler, F. (1994) Lyme borreliosis in European children and adolescents, Clinical and Experimental Rheumatology 12 (Suppl. 10) :49-54.
7. Hansen, K. (1993), Laboratory Diagnostic Methods in Lyme Borreliosis, Elsevier Science Publishing Co., Inc.:12.
8. Tewald,F. Braun, R. (1998), Durchführung und Interpretation serologischer Tests bei Verdacht auf Borrelieninfektion, Clin.Lab. 44: 897-902.
9. Goosens, H.A.T., Bogaard, van den A.E., Nohlmans, M.K.E., (1999), Evaluation of Fifteen commercially available serological tests for diagnosis of Lyme borreliosis,Eur.J. Microbiol.Infect.Dis 18: 551-560.
10. Craft, J.E., Fischer, D.K., Shimamoto, G.T. and Steere, A.C. (1986), Antigens of *Borrelia burgdorferi* recognized during Lyme disease. Appearance of a new immunoglobulin M response and expansion of the immunoglobulin G late in the illness., J. Clin. Invest. 78:934-39.
11. Craft, J.E., Grodzicki, R.L. and Steere, A.C. (1984), Antibody response in Lyme disease: evaluation of diagnostic tests, J. Inf. Dis. 149:789-95.
12. Goosens, H.A.T., Bogaard, van den A.E., Nohlmans, M.K.E., (1999), Epstein-Barr Virus and Cytomegalovirus Infections cause false.positive results in IgM two-test protocol for early Lyme-Borreliosis, Infection 27 No.3: 231.
13. Horst, H. (1997), Einheimische Zeckenborreliose (Lyme-Krankheit) bei Mensch und Tier, 3., überarbeitete Auflage, Spitta Verlag: 128-130.
14. RKI (1999), Ratgeber Infektionskrankheiten, Lyme-Borreliose, Epidemiologisches Bulletin, überarbeitete Auflage
15. Oschmann und Kraiczy (1998) Lyme-Borreliose und Frühsommer-Meningoenzephalitis, UNI-MED-Verlag 48-67.
16. Wilske et al. MiQ12/2000; Urban&Fischer
17. Zhang, J-R. et al.; Antigenic variation in Lyme disease Borrelia by promiscuous recombination of VMP-like sequence cassettes (1997); Cell; 89:275-285
18. Lawrenz, M.B. et al.; Human antibody responses to VlsE antigenic variation protein of *Borrelia burgdorferi*; American Society of Clinical Microbiology; Dec. 1999: 3997-4004.
19. Wang, D., Botkin, D.J. and Norris, S.J.; Characterization of the vls antigenic variation loci of the Lyme disease spirochaetes *Borrelia garinii* Ip90 and *Borrelia afzelii* ACAI (2003); Molecular Microbiology; 47(5): 1407-1417.
20. Felgenhauer K, Beuche W: Labordiagnostik neurologischer Erkrankungen; Thieme Verlag, Stuttgart, New York, 1999
21. Reiber H., und Lange P. (1991) Quantification of virus-specific antibodies in cerebrospinal fluid and serum: sensitive and specific detection of antibody synthesis in brain, Clin Chem 37: 1153-60
22. Reiber, H. und Peter J. B. (2001) Cerebrospinal fluid analysis: disease-related data patterns and evaluation programs, Journal of the Neurological Sciences 184: 101-122.

Príprava vzoriek pacientov a premývacieho roztoku

Premývací roztok: Koncentrát doplni na 1 liter destilovanou/demineralizovanou vodou

Zriedenie vzoriek
1:101

Adsorpcia reumatoïdného faktora pomocou prípravku RF-SorboTech
napr.

5 µl séra/plazmy + 450 µl riediaceho pufru +

1 kvapka prípravku RF-SorboTech inkubova 15 min pri teplote miestnosti.

Vykonanie testu

Inkubácia vzoriek	30 minút pri 37 °C	100 µl vzorky pacientov Slepý pokus (riediaci pufer) a kontrolné roztoky
4 x prepláchnu		400 µl premývacieho roztoku dobre vyklepa
Inkubácia konjugátu	30 minút pri 37 °C	100 µl konjugátu IgM
4 x prepláchnu		400 µl premývacieho roztoku dobre vyklepa
Inkubácia substrátu	30 minút pri 37 °C	100 µl substrátu
Zastavi		50 µl zastavovacieho roztoku opatrne potrias
Odmera extinkciu		Fotometer pri 450/620 nm (referenčná vlnová dĺžka 620-690 nm)