

## **Téma: ELISA**

**Cíl práce:** Stanovení antiborreliových protilátek v lidském séru

**Materiál:** sonifikovaný celobuněčný antigen *Borrelia garinii*, kit na stanovení koncentrace proteinů (Biorad), albumin, kasein, mikrotitrační destička, ELISA reader, pipety, roztoky (fyziologický, vazebný, promývací)

### **Postup práce:**

#### **Stanovení koncentrace antigenu**

1. Vytvořit kalibrační křivku naředěním albuminu ve fyziologickém roztoku (koncentrace: 2 mg/ml, 1,5 mg/ml, 1 mg/ml, 0,5 mg/ml, 0,1 mg/ml).
3. Na mikrotitrační destičce smíchat v triplicátech 5  $\mu$ l vzorku/standardu + 25  $\mu$ l roztoku A + 200  $\mu$ l roztoku B. Změřit absorbanci při 700 nm.
3. Změřené hodnoty dosadit do kalibrační křivky (lineární) a vypočítat koncentraci proteinů *Borrelia garinii*.

#### **Navazování antigenu na destičku**

Destička se vyjme z ochranného obalu a položí na filtrační papír, je třeba manipulovat s ní opatrně a při přemísťování ji vždy uchopit po stranách co nejmenším množstvím prstů. Nepřípustné je dotýkat se spodní strany jamek. Některé firmy dodávají destičky s víčky. Z hlediska těsnění se ukázalo jako lepší použít víčko z alobalu.

1. Do každé jamky mikrotitrační destičky nanést pipetou 200  $\mu$ l etanolu. Nechat v klidu stát na vodorovné ploše při laboratorní teplotě 2 hodiny. Přikrýt víčkem.
2. Po uplynutí stanovené doby pipetou odsát etanol a 3x promýt 200  $\mu$ l destilované vody na každou jamku. Zbytky kapaliny z jamek odstranit mírnými údery do čistého filtračního papíru.
3. Zředění Ag na koncentraci 2 mg/ml vazebným (karbonátovým) roztokem, přidáme 100  $\mu$ l do každé jamky
4. Zakrýt víčkem a nechat přes noc v lednici (4°C). Opět zachovat vodorovnou polohu.
5. Druhý den odpipetovat obsah jamek a 3x promýt promývacím roztokem (200  $\mu$ l/jamku). Destičku oklepat a nechat oschnout (lépe je nechat destičku otočenou „vzhůru nohama“ na filtračním papíře, aby se do ní neprášilo).

6. Nyní zbývá vysytit zbylou plochu na plastu, kde není navázán Ag. Do každé jamky pipetovat 100  $\mu$ l vazebného roztoku s rozpuštěným kaseinem (3%). Pufr musí mít teplotu laboratoře, aby se mléko dokonale rozpustilo.

7. Nechat stát při laboratorní teplotě 2 hodiny.

8. Odsát, 3x promýt každou jamku 200  $\mu$ l promývacího roztoku, oklepat a nechat oschnout.

Nyní jsou destičky připraveny k provedení ELISA testu nebo mohou být uloženy v lednici na dobu max. 2 měsíců (zabránit přístupu vlhkosti).

### **Nepřímý test ELISA**

1. Naředit vyšetřovaná séra na optimální koncentraci blokovacím roztokem (1:200). Rozvrhnout si umístění vyšetřovaných sér na destičce. Ředěná séra pipetovat v množství 100  $\mu$ l/jamku.

2. Destičku s naředěnými séry a dobře těsnícím víčkem vložit do termostatu a inkubovat při 37 °C/1 hod.

3. Po uplynutí stanovené doby destičku vyjmout z termostatu, odsát roztoky v jamkách. Promýt 3x promývacím roztokem (200  $\mu$ l/jamku) a mírným poklepem odstranit zbytky kapaliny do čistého filtračního papíru.

4. Do všech jamek nanést 100  $\mu$ l konjugátu naředěného blokovacím roztokem 1:1000. Inkubovat při 37 °C/1 hod.

5. Po inkubaci v termostatu obsahy jamek odsát, 3x promýt promývacím roztokem - 200  $\mu$ l na každou jamku. Oklepat.

6. Nyní připravit substrátový roztok s chromogenem a substrátem v množství 100  $\mu$ l na každou jamku: 15 ml substrátového roztoku + 7,5 mg OPD + 7,5  $\mu$ l H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> (H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> musí být co nejčerstvější! Musí se uchovávat v chladu a ve tmě. Také OPD je nutno chránit před světlem).

7. V této fázi už se nesmí obsahy jamek odsávat. Destičku i s víčkem nechat v temnu minimálně 10 min. při laboratorní teplotě. Během této doby se vyvíjí barva v jamkách a větší množství především ultrafialového záření tuto barevnou reakci zintenzivňuje. Po uplynutí stanovené doby reakci zastavit přidáním 1M H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> (50  $\mu$ l/jamku). Nejlépe ihned měřit při 492 nm na ELISA-readeru.

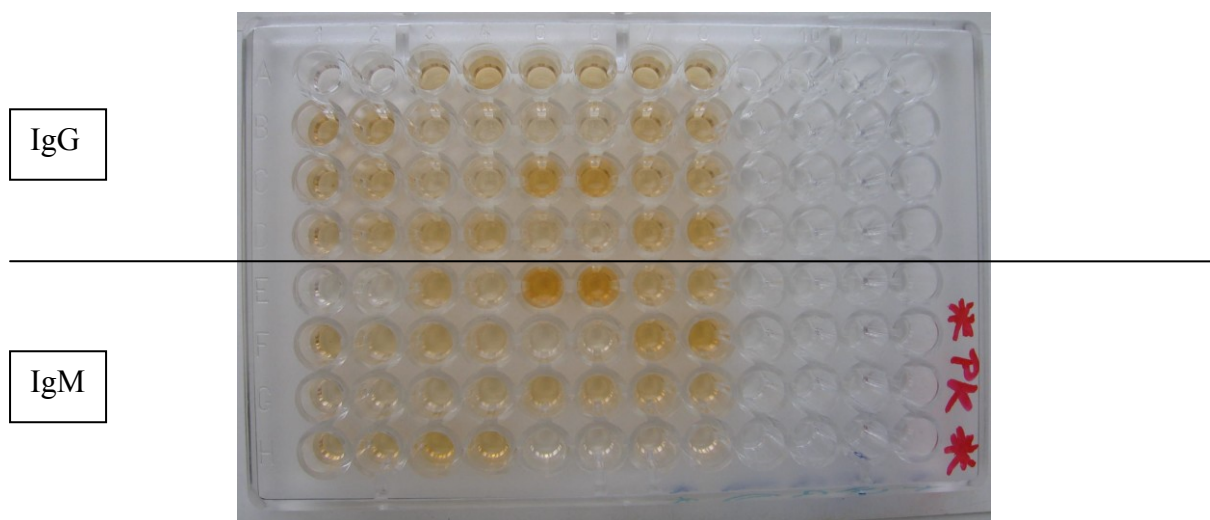
### **Výsledky:**

Podle kalibrační křivky (Obr. X) sestavené ze standardů o známé koncentraci jsme si vypočítali koncentraci neznámého antigenu *Borrelia garinii*. Na mikrotitrační destičku jsme jej následně nanášeli naředěný na jednotnou koncentraci 2 µg/ml.

Obr. X: Kalibrační křivka stanovení proteinů.

|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
|--|--|--|--|--|--|--|--|--|--|--|--|
|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |
|  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |  |

Obr. X: Rozmístění vzorků na destičce.  
(BL, blank; NK, negativní kontrola; PK, pozitivní kontrola)



Obr. X: Výsledné zbarvení vzorků na destičce po měření spektrofotometrem.

| Vzorek | IgM                  |                      |        | IgG                  |                      |        |
|--------|----------------------|----------------------|--------|----------------------|----------------------|--------|
|        | A <sub>492</sub> (1) | A <sub>492</sub> (2) | Průměr | A <sub>492</sub> (1) | A <sub>492</sub> (2) | Průměr |
|        |                      |                      |        |                      |                      |        |

Tab. 1: Absorbance měřených vzorků.

Obr. X: Stanovení IgM ve sledovaných vzorcích.

Obr. X: Stanovení IgG ve sledovaných vzorcích. Červeně je zobrazena pomyslná hranice positivity vzorků.

**Vyhodnocení:**