



SeroCP™ IgA

ELISA (Enzyme-Linked Immunosorbent Assay) pro stanovení protilátek IgA proti **Chlamydii pneumoniae** v lidském séru.

Testovací souprava pro 96 stanovení.
(Katalogové č. A193-01)

Skladujte při 2 – 8°C. **Nezmrazujte.**
Pouze pro profesionální použití
Pouze pro in vitro stanovení.

Dováží: GALI spol. s r.o.

Libštát 314, 512 03

Tel. 481 689 050

Fax. 481 689 051

E-mail: info@gali.cz

Vyrábí: Savyon Diagnostics Ltd.

3 Habosem St. Ashdod 77610

ISRAEL

Tel. +972.8.8562920

Fax. +972.8.8523176

E-mail: support@savondiagnosics.com

Použití

SeroCP™ IgA se používá pro stanovení IgA protilátek specifických proti *Chlamydii pneumoniae* v lidském séru. Tento test je enzymové imunisorbentní stanovení (ELISA), které napomáhá při diagnóze infekcí způsobených *Chlamydia pneumoniae*.

Pouze pro in vitro diagnostické stanovení.

Úvod

Chlamydia pneumoniae (TWAR183) je nově objevený infekční činitel s rozsáhlými klinickými projevy zahrnující infekci horních a dolních cest dýchacích (1). Většina infekcí způsobených *Ch. pneumoniae* je mírná, asymptomatická a proto též špatně detekovatelná. *Ch. pneumoniae* může způsobovat mnoho onemocnění jako je např.: faryngitida, sinusitida, akutní bronchitida a společné pneumonie. Nedetekované a neléčené infekce mohou být příčinou dlouhých persistentních onemocnění. Nedávno získaná data naznačují souvislost mezi *Ch. pneumoniae* a chronickým onemocněním (2).

Prevalence *Ch. pneumoniae* mezi dětmi je nízká a prudce se zvyšuje v dospívání, pokračuje zvýšením ve středním věku a ve vysoké hodnotě přetrvává (>50%) do staršího věku.

Potíže spojené s odběrem vzorků a určením místa infekce dělají z přímých metod metody špatně proveditelné a proto se stále více používají metody nepřímé, kde se protilátky stanovují ze séra pacienta. Serologické testy slouží jako neinvazivní nástroj při určování distálních a chronických

infekcí (3), kde přímé metody nejsou dostatečně citlivé (4). Kromě toho přítomnost určitých typů protilátek může také stanovit stádium onemocnění.

Primární chlamydiová infekce je charakterizována převládající imunitní odpovědí IgM během 2-4 týdnů a s následnou imunitní odpovědí IgA a IgG protilátek během 6-8 týdnů. Po proběhnutí akutní chlamydiové infekce vymizí IgM protilátky během 2-6 měsíců (5), titry IgG protilátek se zvyšují a obvykle se snižují pomalu; kdežto IgA protilátky mizí rychleji (6). Pokud se předpokládá primární chlamydiová infekce má detekce IgM protilátek vysoký diagnostický význam (7). Nicméně jejich nepřítomnost nevylučuje možnost pokračující infekce hlavně při opakovaných nebo chronických případech.

Při reinfekci, IgA a IgG protilátky stoupají rychle, často v rozmezí jednoho až dvou týdnů (8).

IgA protilátky se projeví jako účinný imunologický marker primární, chronické nebo opakující se infekce. Tyto protilátky obvykle rychle klesají na základní hladinu po následném léčení a odeznění chlamydiové infekce (3). Přetrvání zvýšené hodnoty IgA protilátek je hlavně považováno jako znak chronické infekce (6).

IgG protilátky přetrvávají po dlouhou dobu a klesají velmi pozvolna. Proto je přítomnost IgG protilátek hlavním znakem chlamydiové infekce v neurčitěm čase. Jakékoli zvýšení hodnot IgG protilátek může určovat přicházející chronickou nebo systemickou infekci.

Savyon Diagnostics vyvinul ELISA test, v které se používají purifikované elementární tělíska *Ch. pneumoniae* (TW-183) jako antigeny pro stanovení protilátkové odpovědi u lidí. Pro kompletní diagnózu probíhající, chronické nebo proběhlé infekce se doporučuje stanovení IgA, IgM a IgG protilátek proti *Ch. pneumoniae*.

Princip testu

- SeroCP™ Jamky destičky jsou pokryty purifikovanými elementárními tělíska antigenu *C. pneumoniae* (TWAR - 183).
- Testované sérum je naředěno a inkubováno v SeroCP™ destičce po dobu 1h při 37°C. V tomto kroku se protilátky *C. pneumoniae* vážou na imobilizované antigeny.
- Nespecifické protilátky se odstraní promytím.
- Přidají se anti-lidské IgA konjugované HRP. Inkubuje se po dobu 1h při 37°C. V tomto kroku se HRP konjugát naváže na dříve vzniklý komplex antigen-protilátka.
- Nenavázaný konjugát se odstraní promytím.
- Po přidání substrátu, se substrát hydrolyzuje peroxidázou za vzniku žlutě zabarveného roztoku.
- Po přidání stop roztoku se zabarvení přemění na žluté, jehož intenzita se mění na ELISA readeru při vlnové délce 450 nm.
- Absorbance je proporcionálně úměrná množství specifických protilátek obsažených v testovaném séru.

Postup stanovení

Přidejte 2x50µl Negativní kontroly, 1x50µl Positivní kontroly a naředěných vzorků do jamek mikrotitrační destičky, které jsou potaženy antigeny *C. pneumoniae*

↓
Destičku přikryjte a inkubujte 1 h při 37°C ve 100% vlhkosti

↓
3x promyjte promývacím pufr

↓
Přidejte 50µl HRP konjugátu naředěného v poměru 1/300

↓
Destičku přikryjte a inkubujte 1 h při 37°C ve 100% vlhkosti

↓
3x promyjte promývacím pufr

↓
Přidejte 100µl TMB-Substrátu

↓
Destičku přikryjte a inkubujte 15min při laboratorní teplotě

↓
Přidejte 100µl Stop roztoku

↓
Absorbanci odečtěte při 450nm

↓
Vypočítejte a interpretujte výsledky

Souprava obsahuje

Kit pro 96 stanovení

Kat.číslo: A193-01

1. **mikrodestička** potažená antigeny *Chlamydia pneumoniae*; 96 jednotlivě odlamovatelných jamek (8x12); uložené v hliníkové fólii se sušidlem

1 Destička

2. **koncentrovaný promývací pufr (20x)**: A PBS-Tween pufr

1 lahvička, 100 ml

3. **ředící roztok k ředění sér (modrý)** – , obsahuje méně než 0,05% proclinu jako koncentrační prostředek; v pracovní koncentraci

2 lahvička, 60 ml

4. **ředící roztok k ředění konjugátu (zelený)** - obsahuje méně než 0,05% proclinu jako koncentrační prostředek; v pracovní koncentraci

2 lahvička, 20 ml

5. **negativní kontrola** lidské sérum negativní na IgA protilátky proti *Chlamydia pneumoniae*, obsahuje méně než 0,05% proclinu a 0,1% azidu sodného jako koncentrační prostředek; v pracovní koncentraci

1 lahvička, 2,5 ml

6. **pozitivní kontrola** lidské sérum pozitivní na IgA protilátky proti *Chlamydia pneumoniae*, obsahuje méně než 0,05% proclinu a 0,1% azidu jako koncentrační prostředek; v pracovní koncentraci

1 lahvička, 2 ml

7. **HRP koncentrovaný konjugát (300x)** Conjugated Anti-Human IgA (alfa-specifické řetězce); obsahuje méně než 0,05% proclin jako koncentrační prostředek

1 lahvička, 0,2 ml

8. **TMB substrátu**, roztok obsahuje 3,3',5,5'-tetrametylbenzidin jako chromogen a peroxid jako substrát; v pracovní koncentraci

1 lahvička, 16ml

9. **stop činidlo** (Stop Solution); roztok obsahuje 1M H₂SO₄; v pracovní koncentraci

1 lahvička, 16 ml

10. **manuál**

1

Potřebný materiál (nedodávaný v soupravě).

1. naprosto čisté zkumavky pro ředění séra pacienta
2. plastové zkumavky na jedno použití pro ředění HRP konjugátu
3. vhodné mikropipety nebo multi-kanálové pipety (5-50, 50-200 a 200-1000 µl) a špičky
4. jednolitrová volumetrická láhev
5. 50 ml volumetrický válec
6. promývač ELISA destiček nebo promývací nádoba
7. absorpční papír
8. vortexové míchadlo
9. vodní lázeň (37°C) s poklopem nebo mlžná komora umístěná v inkubátoru (37°C)
10. reader s filtrem 450 nm pro měření mikrodestiček
11. destilovaná nebo dvakrát deionizovaná voda

Upozornění

Pouze pro *in-vitro* diagnostické použití!

1. Složky lidského séra v testovacích soupravách jsou testovány metodami schválenými FDA a neobsahují povrchový antigen HBV a protilátku k viru HIV a HCV. Poněvadž nejsou známy metody, které by kompletně zajišťovaly, že produkty pocházející z lidské krve nejsou infekční, musí být se všemi složkami krve dodávanými v těchto soupravách zacházeno jako s možným infekčním materiálem a ve shodě s doporučeními uvedenými v CDC/NIH manuálu (Biosafety Biological and Biomedical Laboratories, 1988).
2. Roztok TMB- substrátu působí dráždivě na pokožku a mukózní membrány. Vyvarujte se přímého kontaktu.
3. Všechny součásti této soupravy jsou kalibrovány a testovány při sériové výrobě. Nedoporučuje se míchat složky z různých šarží; mohou ovlivnit výsledek testu.
4. Roztok 1 M kyseliny sírové působí dráždivě na oči a kůži. V případě zasažení očí okamžitě vyhledejte lékařskou pomoc. Nevlévejte vodu do tohoto roztoku. V případě nehody vyhledejte lékaře a ukažte mu nálepku na lahvi.

Uchovávání a trvanlivost reagensů.

1. Všechny dodaný materiál musí být uchováván při teplotě 2-8°C. Při této teplotě zůstávají testovací reagenty stabilní po dobu expirace vyznačené na obalu. Ponecháte-li originálně zabalené nebo zaplombované složky v okolní teplotě po dobu několika hodin, k poškození reagensů nedojde. **NEMRAZTE !!!**
2. Trvanlivost otevřené soupravy je 90 dní ode dne otevření.
3. Nepoužité stripy vložte zpět do hliníkové folie, přidejte balíček se sušidlem a zalepte lepicí páskou.

4. Při uchovávání 20x koncentrovaného roztoku promývacího pufru v chladu se mohou tvořit krystalky. Ty odstraníte zahřáním pufru při teplotě 37°C těsně před použitím. Zředěné roztoky by měly být uchovávány při teplotě 2-8°C, nejdéle však 21 dní.

Odběr vzorku.

Pro odběr vzorku by měly být používány standardní metody. Neměla by být používána tepelně upravená séra. Zakalené vzorky nebo vzorky s hemolytickým sérem mohou způsobovat chybné výsledky. Před použitím nejdříve vzorky vyčistíte centrifugací nebo filtrací.

Uchování

Vzorky sér by měly být uchovávány při teplotě 2-8°C a použity na testování během 7 dní; doporučuje se je skladovat s roztokem 0,1% azidu sodného (NaN₃), jsou-li vzorky používány po dobu několika dní. Pro delší dobu použití uchovávejte potřebné množství séra při -20°C. Vyvarujte se častému rozmrazování a následnému mražení.

Pracovní postup

A. Příprava reagensií.

1. Všechny testovací reagensie před použitím vytemperujte na laboratorní teplotu. Před použitím dobře promíchejte vzorky, pozitivní a negativní kontroly.
2. Určete celkové množství jamek potřebných na testování. Kromě vzorků pacienta musí být v každém měření zahrnuto měření dvou negativních a jedné pozitivní kontroly
3. Vyjměte mikrodestičku z hliníkové folie rozstřížením jednoho konce blízko sváru. Odeberte potřebné množství stripů (odpovídající množství testovaných vzorků) z 96 jamkového rámečku.
4. Zředte 1/20 koncentrovaný promývací pufr dvakrát-deionizovanou nebo destilovanou vodou. Pro příklad: pro přípravu 1L promývacího pufru přidejte k 50ml koncentrovaného roztoku promývacího pufru 950ml dvakrát deionizované nebo destilované vody.

B. Inkubace vzorků sér a kontrol.

5. **Ředění:** Zředte každý vzorek séra 1/105 dodávaným ředícím roztokem následovně: 10μl séra pacienta přidejte k 200μl roztoku k ředění sér (1/21), následně přidejte 25μl takto získaného roztoku ke 100μl roztoku k ředění sér.
6. Pipetujte 50μl pozitivní kontroly, negativní kontroly a sér naředěných v poměru 1/105 do příslušných jamek na stripu. **Negativní kontrola se dává do dvou jamek.**
7. Přikryjte strip víčkem a dejte inkubovat na 1 hodinu do mlžné komory (37°C).
8. Odstraňte přebytečné tekutiny z jamek.
9. **Promývací krok:** naplňte každou jamku promývacím pufrem (300-350μl) po okraj a poté tekutinu odstraňte. Postup opakujte 3x.
10. Osušte stripy a rámeček jemným poklepáním na absorpčním papíru.

C. Inkubace s konjugátem.

11. Koncentrovaný roztok HRP-konjugátu zředte do pracovní koncentrace těsně před použitím v poměru 1/300 roztokem Conjugate Diluent. Např. pro dva stripy připravte minimálně 3 ml zředěného HRP-konjugátu následovně: 10 μl koncentrovaného roztoku HRP-konjugátu a smíchejte s 3 ml roztoku Conjugate Diluent.
12. Odpipetujte 50 μl zředěného konjugátu do každé z jamek.
13. Přikryjte strip víčkem a inkubujte 1 hodinu při 37°C v mlžné komoře.
14. Odstraňte přebytečné tekutiny z jamek a proveďte promývací krok, jak je uvedeno v bodě 9-10.

D. Inkubování s TMB-substrátem.

15. Odpipetujte 100 μl roztoku TMB-Substrate do každé z jamek, přikryjte víčkem a inkubujte při laboratorní teplotě **15 min.**
16. Reakci ukončete přidáním 100 μl roztoku Stop Solution (1 M H₂SO₄) do každé z jamek.

E. Odečtení výsledků.

17. Proměřte absorbanci při 450 nm a výsledek запиšte. Odečtení může být provedeno do 30 min od zastavení chromogenní reakce.

Pozn.: Před odečtením nesmí jamka obsahovat žádné bublinky. Dno destičky musí být opatrně otřeno.

Validita testu

Test je validní, jestliže jsou splněna následující kritéria: Pokud nejsou splněny tyto podmínky, není test validní a musí být zopakován.

1. **Pozitivní kontrola:** Hodnota absorbance musí být: $\geq 0,8$ při 450 nm
2. **Negativní kontrola:** Průměrná hodnota absorbance negativních kontrol musí být $0,1 < NC \leq 0,4$ při 450 nm

Výpočet Cut Off hodnoty (COV) a Cut Off Indexu (COI)

Cut-off hodnota se vypočítá následovně:

$$COV = NC \times 2$$

NC = Střední absorbance negativní kontroly, která se měří duplicitně

Aby se normalizovaly výsledky získané z různých testů, počítá se cut-off index podle následujícího vzorce:

$$COI = \frac{\text{Absorbance vzorku séra při 450nm}}{COV}$$

Interpretace výsledků

Asorbance (450nm)	COI	Výsledek	Diagnostická interpretace
O.D < COV	<1.0	Negativní IgA protilátky nebyly detekované	Žádné náznaky infekce Ch.pneumonie
$COV \leq O.D \leq 1.1 \times COV$	1-1.1	Hraniční Nízká hladina IgA protilátek	Možné náznaky expozice C.pneumonie . Doporučuje se otestovat druhý vzorek za 2-4 týdny ¹
O.D > 1.1 x COV	>1.1	Positive relevantní hladina IgA protilátek	Indikace probíhající nebo chronické infekce C.pneumonie ²

1. Pokud testujeme druhý vzorek, měl by být testován současně s prvním. U pacientů s probíhající infekcí Ch.pneumonie se zvýší titr protilátek. Pokud se opět naměří hraniční výsledek, vzorek se považuje za negativní.
2. K rozlišení mezi probíhající a chronickou infekcí jsou doporučeny následující studie.

Abychom dosáhli kompletního protilátkového profilu je třeba testovat i IgG a IgM protilátky

Interpretace výsledků založená na kombinaci IgG, IgA a IgM protilátek.

Hladiny <i>C.pneumoniae</i> protilátek			Interpretace výsledků
IgM	IgG	IgA	
Negativní	Negativní	Negativní	Žádné náznaky infekce <i>C. pneumoniae</i>
Positivní	Negativní nebo pozitivní	Negativní nebo pozitivní	Indikuje současnou infekci
Negativní	Positivní	Negativní	Indikuje proběhlou nebo současnou infekci
Negativní	Positivní nebo negativní	Positivní	Indikuje probíhající nebo chronickou infekci

Omezení testu

1. Ke stanovení konečné diagnózy nestačí pouze jeden serologický test. V potaz se musí vzít klinická historie pacienta.
2. Vzorky, které byly odebrány příliš brzo během primární infekce nemusí obsahovat detekovatelné množství protilátek. Pokud je podezření na chlamydiovou infekci, měl by se během 2-4 týdnů odebrat další vzorek na analýzu. Ten by se měl testovat paralelně s prvním vzorkem.

Chování testu

Srovnáváním SeroCP™ IgA

s microimmunofluorescenčním testem (MIF), také od Savyonu

Studie byla provedena v lékařském centru na 54 vzorcích séra symptomatických pacientů a 35 vzorcích zdravých jedinců.

MIF	Positivní	Negativní	Celkem
SeroCP™			
Positivní	53	1	54
Negativní	1	34	35
Celkem	54	35	89

Sensitivita $53/54 \times 100 = 98\%$

Specificita $34/35 \times 100 = 97\%$

Celková shoda: $87/89 \times 100 = 98\%$

Přesnost

Intra-assay (uvnitř běhu)

Vzorek	Počet opakování	Střední hodnota	CV%
Positivní	10	1.228	3.1
Negativní	10	0.172	4.1

Inter-assay (mezi běhy)

Vzorek	Počet opakování	Střední hodnota	CV%
Positivní	10	1.202	6.7
Negativní	10	0.178	8.0

Literatura

1. Kuo, C.C., Jackson L.A. and Grayston, J.T. (1995). *Chlamydia pneumoniae* (TWAR) Clin Microbiol REV; 8:451-461.
2. Saikku, P., Leinonen, M., Tenkanen, L., Linnanmäki, E., Ekman, M.R., Manninen, V., Manttari, M., Frick, M.H. and Huttunen, J.K. (1992). Chronic *Chlamydia pneumoniae* infection as a risk factor for coronary heart disease in the Helsinki heart study. Ann. Intern. Med. 116: 273-278.
3. Puolakkainen, M., Saikku, P., Leinonen, M., Nurminen, M., Vaananen, P. and Makela, P.H. (1984). *Chlamydia pneumoniae* and its serodiagnosis in infants. J. Infect. Dis. 149: 598-604.
4. Campbell, L.A. (1993). PCR detection of *Chlamydia pneumoniae* In Diagnostic Molecular Microbiology: Principles and Applications (Persing, D.H., Smith, T.F., Tenover, F.C. and White, T.J., Eds). ASM Press. pp. 247-252
5. Henry-Suchet, J., Askienazy-Elbhar, M., Thibon, M., Revol, C. and Akue, B.A. (1994). Post-therapeutic evolution of serum *chlamydia* antibody titers in women with acute salpingitis and tubal infertility. Fertility and Sterility. 62: No. 3.

6. Saikku, P., Matila, K., Nieminen, M.S., Huttunen, J.K., Leinon, M., Eckman, M.R., Makela, P.H. and Valtonen, V. (1988). Serological Evidence of an Association of a Novel *Chlamydia* TWAR with Chronic Coronary Heart Disease and Acute Myocardial Infarction. *Lancet*. 2: 983-986.
7. Grayston, J.T., Cambell, L.A., Mordhorst, C.H., Saikku, P., Thom, D. and Wang, S.P. (1989). A New Respiratory Pathogen: *Chlamydia pneumoniae* Strain TWAR. *J. Inf. Dis.* 161: 618-625.
8. Saikku, P., Leinonen, M., Tenkanen, L., Linnanmaki, E., Ekman, M.R., Mannin, V., Manttari, M., Frick, M.H. and Huttunen, J.K. (1992). Chronic *Chlamydia pneumoniae* Infections as a Risk Factor for Coronary Heart Disease in the Helsinki Heart Study. *Ann. of Int. Med.* 116: 273-278.



European Authorized

Representative:

MedNet EC-REP GmbH

Borkstrasse 10,

48163 Muenster, Germany



Savyon® Diagnostics Ltd.

3 Habosem St. Ashdod 7761003

ISRAEL

Tel.: +(972).8.8562920

Fax: +(972).8.8523176

E-mail: support@savyondiagnostics.com

Symbols for IVD components and Reagents	
	Catalogue Number
	In Vitro Diagnostic Medical Device
	Manufacturer
	Store at 2°C – 8°C
	Expiry Date
	Warning
	Danger
	Contains Sufficient for 96 tests
	Consult Instructions for Use
	CE mark
	EU Authorized representative
	Batch Number