



Návod pro použití

SVCV Ag ELISA

REF SVC096



Souprava pro profesionální použití

GMP



TestLine Clinical Diagnostics s.r.o. &

Křížíkova 68, 612 00 Brno, Czech Republic

Tel.: +420 541 248 311

FAX: +420 541 243 390

E-mail: info@testlinecd.com

www.testlinecd.cz

www.testlinecd.com



Veterinary Research Institute

Hudcova 70, 621 32 Brno

Czech Republic

Tel.: +420 533 331 111

FAX.: +420 541 211 229

E-mail: podatelna@vri.cz

www.vri.cz

OBSAH

1	Úvod	3
2	Princip testu.....	3
3	Složení soupravy	4
4	Další potřebné vybavení k provedení testu	5
5	Skladování a exspirace soupravy	5
6	Příprava pracovních roztoků.....	5
7	Příprava vzorků	6
8	Pracovní postup	6
9	Pracovní schéma	8
10	Validita testu.....	9
11	Hodnocení výsledků	9
12	Bezpečnost práce	9
13	Technické připomínky	10
14	Vysvětlení symbolů	11

Imunoenzymatická souprava k průkazu antigenu viru jarní virémie kaprů v orgánových homogenátech a kultivačních médiích infikovaných buněčných kultur

1 Úvod

Původcem onemocnění jarní virémie kaprů je *Rhabdovirus carpio* (SVCV), čeleď *Rhabdoviridae*. Druh je příbuzný viru infekční hematopoetické nekrózy a viru hemoragické septikémie. SVCV napadá zejména 1 až 2 leté kaprovité ryby. K infekci jsou vnímatelné i další druhy sladkovodních ryb. Onemocnění je rozšířeno především v Evropě, ale v poslední době se virus objevil i v Asii a Americe.

Jarní virémie má širokou škálu klinických příznaků zahrnující exophthalmus, ascites (tekutina v dutině břišní), dále petechiální krvácení do svalové a tukové tkáně. Krvácivé změny jsou přítomny také na kůži, žábách, v dutině břišní. Ryby mají deformovaný plynový měchýř. Dále zle pozorovat apatii, ztrátu reflexů, poruchy plavání a koordinace.

V diagnostice se používá metoda ELISA, založená na průkazu antigenu SVCV v orgánových homogenátech a v kultivačních médiích infikovaných buněčných kultur. Citlivost ELISA metody ($10^{2,8}$ - $10^{3,5}$ TCID₅₀ na 0,1 ml vyšetřované tekutiny) je dostatečná pro rutinní vyšetření terénních vzorků. Bakteriální a plísňová kontaminace vzorků odebraných od uhynulých ryb neovlivňuje výsledky vyšetření. Přesto je třeba dávat přednost vyšetření čerstvě odebraných vzorků.

2 Princip testu

Souprava umožňuje detekci virového antigenu ve vzorku metodou EIA, typ sandwich (tj. pevná fáze s navázanou specifickou protilátkou - antigen vyšetřovaného vzorku – králičí protilátkou proti antigenu z vyšetřovaného vzorku – značená protilátkou). Značená protilátku (konjugát) je zvířecí imunoglobulinová frakce proti králičímu imunoglobulinu konjugovaná křenovou peroxidázou. Peroxidázová aktivita se stanovuje pomocí substrátu s TMB, který zmodrá v případě pozitivity. Celá reakce je ukončena zastavovacím roztokem. Dojde ke změně modrého zabarvení na žluté. Intenzita žlutého zabarvení se měří na fotometru (při vlnové délce 450 nm) a je úměrná koncentraci antigenu přítomného ve vzorku.

3 Složení soupravy

MICROPLATE	Potažená destička	1 ks
	s navázanou specifickou protilátkou, 12 × 8 jamek v sáčku se sušidlem	
ANTIGEN -	Negativní antigen	1 × 0,7 ml
	Roztok neobsahující specifický antigen, v pracovním ředění	
ANTIGEN +	Pozitivní antigen	1 × 0,7 ml
	Roztok obsahující specifický antigen, v pracovním ředění	
RAHSV	RASVCV	1 × 6,0 ml
	Králičí sérum s protilátkou proti SVCV, v pracovním ředění	
CONJUGATE	Konjugát	1 × 12 ml
	Roztok obsahující prasečí imunoglobulin proti králičímu IgG značený peroxidázou, v pracovním ředění	
SUBSTRATE 5	TMB-Complete 5	1 × 15 ml
	Jednosložkový substrátový roztok obsahující TMB/H ₂ O ₂ , v pracovním ředění	
WASH 20x	Promývací roztok	1 × 20 ml
	20krát koncentrovaný pufř	
STOP	Zastavovací roztok	1 × 12 ml
	Roztok kyseliny, v pracovním ředění	
	Pracovní návod	1 ks

4 Další potřebné vybavení k provedení testu

Jedno a vícekanálové pipety

Špičky pro jednorázové použití

Promývací zařízení

Stopky

Třepačka mikrotitračních destiček (při vyšetřování menších souborů vzorků není nezbytná)

Termostat na 37 °C s vlhkou komůrkou

Fotometr pro mikrotitrační destičky

5 Skladování a exspirace soupravy

Soupravu skladujte při teplotě +2 °C až +8 °C. Při dodržení skladovacích podmínek platí exspirace uvedená na obalu soupravy. Po otevření je doporučeno soupravu spotřebovat do 3 měsíců. Souprava nesmí zmrznout!

Vzorky a jejich skladování

Jako vzorky lze použít homogenizované rybí orgány, rybí plůdky nebo kultivační média virem infikovaných buněčných kultur. Homogenáty se uchovávají při teplotě -20 °C.

6 Příprava pracovních roztoků

Promývací roztok řeďte 1:20 (1 díl roztoku a 19 dílů destilované vody). Např. 20 ml koncentrovaného Promývacího roztoku + 380 ml destilované vody.

V lahvičce s Promývacím roztokem se mohou vytvořit krystaly solí. Tyto krystaly je třeba před použitím rozpustit zahřátím na vodní lázně. Roztok po naředění je stabilní jeden týden při +2 °C až +8 °C.

RASVCV je v pracovním ředění, dále neředit!

Konjugát je v pracovním ředění, dále neředit!

TMB-Complete je jednosložkový chromogenní substrátový roztok v pracovním ředění, dále neředit!

Zaměnitelnost roztoků

TMB-Complete je v EIA soupravách TestLine Clinical Diagnostics s.r.o. zaměnitelný, pokud má stejné číselné označení (např. TMB-Complete 1, TMB-Complete 2 atd.). Promývací a Zastavovací roztok je univerzální ve všech soupravách.

7 Příprava vzorků

Orgány (ledviny, slezina atd.) nebo celý trup (plůdek o délce méně než 5 cm) se homogenizují v 3-5 objemech pufrovaného fyziologického roztoku (PBS) a do vyšetření se uchovávají při teplotě -20 °C. Před použitím se homogenáty centrifugují 5 minut (2000 ot/min) a získané supernatanty se použijí k vyšetření.

Kultivační média buněčných kultur infikovaných virem se vyšetřují přímo po odstranění buněčného detritu centrifugací.

8 Pracovní postup

Všechny reagencie nechte vytemperovat na laboratorní teplotu a důkladně promíchejte. Nepoužijete-li celou destičku, zbylé stripы vraťte zpět do obalu se sušidlem, hermeticky uzavřete a skladujte při +2 °C až +8 °C. Důsledně chraňte před vlhkostí!

1. Dávkujte kontrolní antigeny a vzorky podle pracovního schématu.

Vyhledávací (screeningové) vyšetření

- Pipetujte 50 µl RASVCV do všech jamek.
- Pipetujte 50 µl kontrolního Negativního antigenu do 2 jamek (A1, B1).
- Pipetujte 50 µl kontrolního Pozitivního antigenu do 2 jamek (C1, D1).
- Pipetujte 50 µl testovacích vzorků do zbývajících jamek (E1 – H12).
- Obsah jamek důkladně promíchejte.

Titrační vyšetření

- Pipetujte 50 µl RASVCV do všech jamek
 - Pipetujte 50 µl testovaných vzorků do jamek řady A obsah jamek důkladně promíchejte.
 - Přenášejte postupně 50 µl z jamek řady A do jamek řady H (ředění 1:2 až 1:256).
 - Při každém vyšetření zařaďte 2 jamky s kontrolním Negativním antigenem a 2 jamky s kontrolním Pozitivním antigenem.
2. Destičku přikryjte víčkem a inkubujte ve vlhké komůrce 60 minut při 37 °C nebo přes noc (14 –18 hod.) při +2 °C až +8 °C.
 3. Odsajte obsah jamek a 4 krát promyjte pracovním promývacím roztokem. Jamky plňte po horní okraj. Na závěr důkladně vyklepejte zbytky roztoku do savého materiálu.
 4. Dávkujte do všech jamek 100 µl Konjugátu.
 5. Destičku přikryjte víčkem a inkubujte 60 minut při 37 °C ve vlhké komůrce.
 6. Odsajte obsah jamek a 4 krát promyjte pracovním promývacím roztokem. Jamky plňte po horní okraj. Na závěr důkladně vyklepejte zbytky roztoku do savého materiálu.

7. Dávkujte do všech jamek 100 µl jednosložkového substrátu TMB-Complete. Pozor na znečištění – viz kapitola Technické připomínky.
8. Destičku přikryjte víčkem a inkubujte 10 minut při laboratorní teplotě v temnu. Sledujte pozorně vývoj modrého zbarvení, zejména v jamkách s kontrolním Pozitivním antigenem.
9. Zastavte reakci přidáním 100 µl Zastavovacího roztoku ve stejném pořadí a intervalech jako byl dávkován substrát.
10. Změřte na fotometru při vlnové délce 450 nm intenzitu zbarvení roztoků v jamkách proti blanku (jamka A1), a to do 10 minut po zastavení reakce.
V případě celkově slabší reakce, způsobené např. nižší laboratorní teplotou, je možné prodloužit inkubaci se substrátem až na 30 minut.

9 Pracovní schéma

Vyhledávací (screeningové) stanovení

A	NA	TV 5			
B	NA	TV 6			
C	PA				
D	PA				
E	TV 1				
F	TV 2				
G	TV 3				
H	TV 4				
	1	2	3	4	5
	6				

NA ANTIGEN -

PA ANTIGEN +

TV 1-x Testované vzorky

titrační vyšetření

A	NA	TV 1 1:2	TV 2 1:2	TV 3 1:2	TV 4 1:2	
B	NA	TV 1 1:4	TV 2 1:4	TV 3 1:4	TV 4 1:4	
C	PA	TV 1 1:8	TV 2 1:8	TV 3 1:8	TV 4 1:8	
D	PA	TV 1 1:16	TV 2 1:16	TV 3 1:16	TV 4 1:16	
E		TV 1 1:32	TV 2 1:32	TV 3 1:32	TV 4 1:32	
F		TV 1 1:64	TV 2 1:64	TV 3 1:64	TV 4 1:64	
G		TV 1 1:128	TV 2 1:128	TV 3 1:128	TV 4 1:128	
H		TV 1 1:256	TV 2 1:256	TV 3 1:256	TV 4 1:256	
	1	2	3	4	5	6

NA ANTIGEN -

PA ANTIGEN +

TV 1-x Testované vzorky v daných titrech

10 Validita testu

Test je platný, jestliže:

Průměrná absorbance v jamkách s Negativním antigenem je menší než 0,350.

ANTIGEN - < 0,350

Průměrná absorbance v jamkách s Pozitivním antigenem je větší než 0,500.

ANTIGEN + > 0,500

Nejsou-li tyto požadavky splněny, je výsledek testu neuspokojivý a musí být opakován.

11 Hodnocení výsledků

Pozitivní výsledek

Hodnotte výsledek jako pozitivní, je-li hodnota absorbance testovaného vzorku snížená o průměrnou absorbanci Negativního antigenu:

- Při hodinové inkubaci se vzorky rovna nebo větší než 0,200.
- Při prodloužené inkubaci se vzorky rovna nebo větší než 0,300.
- ELISA titr antiguenu je poslední ředění vzorku, při kterém je hodnota absorbance testovaného vzorku snížená o průměrnou absorbanci Negativního antigenu rovna nebo větší než 0,200.

12 Bezpečnost práce

Souprava je určena pouze pro diagnostické účely in vitro.

Kontrolní antigeny, králičí sérum s protilátkou, konjugát a veškerý materiál přicházející do styku s vyšetřovanými vzorky je nutno považovat za potenciálně infekční.

Některé reagencie obsahují toxickou složku azid sodný. Vyvarujte se kontaktu s kůží.

Zastavovací roztok obsahuje zředěný roztok kyseliny. Při práci s tímto roztokem chráňte oči a pokožku!

Je nutné dodržovat místní předpisy týkající se bezpečnosti práce.

První pomoc

Při zasazení očí vymývejte velkým množstvím vlažné vody a vyhledejte lékařskou pomoc. Při zasazení oděvu a kůže odložte veškeré kontaminované oblečení. Pokožku omyjte velkým množstvím vody a mýdlem. Při potřísňení roztokem, který obsahuje sérum, pokožku dezinfikujte. Při náhodném požití vypláchněte ústa pitnou vodou a vyhledejte lékařskou pomoc.

Likvidace zbytků po provedení testů

Veškeré pomůcky použité k provedení testu je nutné považovat vzhledem ke kontaktu s biologickým materiálem za potenciálně infekční. Proto je likvidujte společně s biologickým odpadem.

Likvidace soupravy po exspiraci

Soupravu rozeberte na jednotlivé komponenty a zlikvidujte je jako biologický materiál. Obaly a zbytky obalů likvidujte jako tříděný odpad podle místních předpisů.

13 Technické připomínky

Pro získání spolehlivých výsledků je nutné **přesné dodržování návodu**. Při práci používejte vždy pomůcky nejvyšší čistoty. Dávejte přednost jednorázovým pomůckám.

Mikrotitrační destička – před otevřením nechejte vždy sáček s mikrotitrační destičkou vytemperovat na laboratorní teplotu, aby nedošlo ke kondenzaci vodních par na povrchu destičky.

Promývací roztok – pro přípravu promývacího roztoku v pracovním ředění používejte vysoce kvalitní destilovanou vodu.

Promývání – dodržujte předepsaný počet promývacích cyklů a jamky plňte vždy až po horní okraj.

TMB-Complete – pipetovací vaničku pro TMB-Complete nepoužívejte pro jiné roztoky. Zbytek roztoku z pipetovací vaničky nevracejte zpět do lahvičky.

Nereprodukčné výsledky mohou pocházet z metodických chyb, zejména:

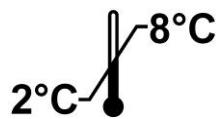
- nedostatečné promíchání roztoků a vzorků před použitím
- záměna uzávěrů lahviček
- použití stejně špičky při pipetování různých roztoků
- vystavení reagencí nadměrné teplotě, bakteriální nebo chemické kontaminaci
- nedostatečné promytí jamek, neplnění jamek až po okraj, špatné odsátí zbytků roztoku
- znečištění okrajů jamek konjugátem nebo vzorky
- záměna reagencí z různých šarží souprav
- kontakt reagencí s oxidanty, těžkými kovy a jejich solemi.

Soupravu je možno zpracovávat postupně. Pro přípravu pracovních roztoků odeberte jen takové množství reagencí, které bude spotřebováno pro analýzu.

Soupravu je možno zpracovat na všech typech automatických ELISA analyzátorů. V případě potřeby TestLine Clinical Diagnostics s.r.o. nabízí certifikovanou modifikaci pracovního návodu pro konkrétní typ analyzátoru.

Při nedodržení pracovního postupu výrobce neodpovídá za správnou funkci soupravy.

14 Vysvětlení symbolů



Skladovací teplota



Udržovat v suchu



Použít do data

LOT

Číslo šarže



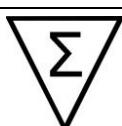
Výrobce



Čtěte návod k použití

REF

Katalogové číslo



Počet testů

GMP

Správná výrobní praxe

Schéma testu SVCV Ag ELISA

Krok	Symbol	Jednotlivé kroky testu
1		Screeningové vyšetření: Dávkování RASVCV 50 µl Titrační vyšetření: Dávkování RASVCV 50 µl
2		Screeningové vyšetření: Dávkování antigenů 50 µl Titrační vyšetření: Dávkování antigenů 50 µl
3		Screeningové vyšetření: Dávkování vzorků 50 µl Titrační vyšetření: Dávkování vzorků 50 µl do řady A, přenést postupně 50 µl z jamek řady A do jamek řadyH (1:2 až 1:256)
4		Inkubace <ul style="list-style-type: none"> • 60 min při 37 °C • přes noc (14-18 hodin) při +2 °C až +8 °C
5		Odsátí a promytí jamek 4 krát
6		Dávkování Konjugátu 100 µl
7		Inkubace 60 min při 37 °C
8		Odsátí a promytí jamek 4 krát
9		Dávkování substrátu (TMB-Complete) 100 µl
10		Inkubace 10 min při laboratorní teplotě
11		Dávkování Zastavovacího roztoku 100 µl
12		Fotometrické měření při 450 nm