



SERELISA® PRV g1 Ab Mono Blocking

KIT PENTRU DETECȚIA ANTICORPILOU ANTI-g1 AI VIRUSULUI BOLII AUJESZKY (PRV) LA SUINE (INDIVIDUAL)

TEHNICĂ IMUNOENZIMATICĂ DE BLOCARE

384 godeuri cu o singură reacție

Kitul SERELISA® PRV g1 Ab este utilizat pentru:

- diferențierea între porcii infectați față de cei ne-infectați într-o populație vaccinată cu vaccin deletat Aujeszky g1 (gl-);
- identificarea porcilor infectați într-o populație ne-vaccinată.

I. PRINCIPIUL TESTULUI

ul "SERELISA® PRV g1 Ab Mono Blocking" este o tehnică imunoenzimatică de blocare ce permite detecția anticorpielor anti - glicoproteina structurală (g1) la suine. Reacția este compusă din trei pași:

1. Fiecare probă este plasată în godeul căptușit cu glicoproteina structurală (g1) a virusului PRV. Anticorpii anti g1 prezentați în probă se vor cupla cu antigenul glicoproteinei ce căptușește godeul.

2. După o etapă de spălare se adaugă un conjugat anticorp monoclonali (Acm) anti-g1cuplat cu peroxidază. Se fixează la siturile libere ale g1 formând un complex:

(Ag PRV glicoproteină) - (Acm anti-g1 / peroxidază).

3. Conjugatul în exces este eliminat printr-o a doua etapă de spălare. Enzima cuplată la conjugat este evidențiată prin adăugarea unui substrat, ce se transformă într-un produs colorat. După stoparea reacției, se vor măsura densitățile optice. Densitățile optice corespunzătoare sunt măsurate și interpretate în funcție de valorile de cut-off obținute la martorii de control.

- În absența anticorpielor anti g1 din probă se va vedea o reacție de culoare intensă, datorită transformării conjugatului enzymatic legat la siturile libere ale g1, fixate de fază solidă.

- În prezența anticorpielor anti g1 din probă, mai puțin conjugat enzymatic se va lega de siturile g1 fixate de fază solidă și de aceea intensitatea reacției de culoare va fi diminuată.

II. COMPOZIȚIA ȘI CONSERVAREA KITULUI

NATURA REAGENTULUI	RECONSTITUIRE ȘI CONSERVARE
4 microplăci ce conțin 6 stripuri de 2 x 8 godeuri sensibilizate cu glicoproteinele virusului PRV.	A se utilizează în maxim 4 săptămâni după deschiderea ambalajului, care trebuie să fie închis după utilizare.
Soluție de spălare (W) (concentrată de 10X)	Diluați 1/10 în apă distilată sau deminerinizată. Utilizați în max. 48 ore după diluție.
Diluant pentru probe (SD)	Gata de utilizare.
Control negativ (N)	Gata de utilizare.
Control pozitiv (P)	Gata de utilizare.
Diluant pentru conjugat (CD)	Gata de utilizare.
Conjugat (concentrat) anticorpi monoclonali anti-PRV g1 / peroxidază (CJ)	Diluați 1/10 în diluantul de conjugat (CD) și utilizați în max. 24 ore după diluție.
Substrat tamponat cu peroxidază (PS)	Gata de utilizare.
Soluție de stopare (S)	Gata de utilizare.
Folie adezive	12 folii

Notă: Păstrați reagenții diluați la +5°C ± 3°C și utilizați-i conform procedurii menționate mai sus.

III. MATERIALE ȘI REAGENȚI NECESARI (NU SUNT FURNIZAȚI)

- Apă distilată sau demineralizată.
- Pipete ajustabile sau fixe pentru a măsura și doza între 0 și 1000 µl. Deviația măsurătorii trebuie să fie ≤ 10% pentru volume ≤ 10 µl și ≤ 5% pentru toate celelalte volume.
- Cifindrii gradati (100 ml și 1000 ml).
- Sisteme de microfiltrare pentru plăci de microtitrare.
- Cititor ce microplaci, cu filtre pentru citiri bicromatice la 450 și 630 nm. Se poate utiliza și un cititor monocromatic cu filtru de 450 nm.
- Incubator la +37°C ± 3°C.

IV. PRECAUȚII PENTRU UTILIZARE

Calitatea rezultatelor depinde de respectarea regulilor și procedurilor bunei practici de laborator (vedeți paragraful VI).

1. Nu amestecați sau asociați reagenți din loturi cu numere diferite.
2. Nu utilizați reagenți după data expirării.
3. Plasați reagenții la temperatura laboratorului cu cel puțin o oră înainte de utilizare.
4. Manipulați toți reagenții și probele ca materiale cu risc biologic.
5. Țineți toți reagenții departe de piele și ochi. Dacă apare expunere, spălați imediat suprafețele afectate cu apă rece.
6. Nu pipetați niciodată cu gura.
7. Evitați contaminarea între probe în timpul recoltării, depozitării sau transportului probelor. Utilizați vârfuri de pipetă de unică folosință, separate pentru fiecare probă.
8. Evitați contaminarea soluției substrat cu ioni metalici, agenți de oxidare sau detergenți. Asigurați-vă că toți recipienții sunt curați. Nu utilizați același recipient sau același vârf de pipetă pentru conjugat și substrat.
9. Se recomandă ca eliminarea reagenților și a materialului contaminat să se facă în funcție de reglementările în vigoare. Fișele cu datele de securitate ale produsului sunt disponibile la cerere.

Fraze de risc:

R35: Cauzează arsuri grave.

S26: În cazul contactului cu ochii clătiți imediat cu apă din abundență și solicitați sfatul medicului.

S30: Niciodată nu adăugați apă peste produs.

S45: În caz de accident sau dacă nu vă simțiți bine, solicitați imediat sfatul medicului.

V. PROBE

Testul poate fi utilizat pe probe decentate de ser sau plasmă diluate 1:2 cu diluant pentru probe (SD).

VI. PROCEDURĂ

Respectați cu strictețe procedura descrisă mai jos. Utilizați martorul de control negativ și pozitiv în duplicat pentru fiecare testare, pentru fiecare placă.

A. ETAPE PRELIMINARE

1. Acordați atenție la distribuirea și identificarea martorilor și probelor.
2. Preparați probele ce vor fi testate. Diluția se poate face fie înainte în tuburi de hemoliză, microplăci blank, fie direct în godeurile de testare.

B. PROCEDURA DE TESTARE

I - DISTRIBUIREA MARTORILOR DE CONTROL ȘI A PROBELOR

1. Distribuirea martorilor de control:

Martorii de control sunt gata de utilizare.

După agitarea flacoanelor, adăugați 100 µl de control negativ (N) în godeurile A1 și A2 și 100 µl de control pozitiv (P) în godeurile B1 și B2.

2. Distribuirea probelor:

Plasați 100 µl de probe de ser sau plasmă diluată 1:2 în prealabil în fiecare godeu.

Pentru diluția direct în godeu, pipetați 50 µl de diluant de probă și 50 µl de probă de ser sau plasmă, în godeu și amestecați bine.

Probele pot fi testate individual sau în duplicat.

Stripurile trebuie plasate întotdeauna pe rama placii astfel încât ambele dispozitive spălătorul și cititorul să poată fi utilizate.

Acoperiți godeurile cu folie adezivă tăiată conform numărului de godeuri utilizate.

Amestecați manual placă prin agitare ușoară sau utilizând un agitator de placă.

3. Incubarea placii

Incubați placă fie peste noapte (14-18 ore) la $+5^{\circ}\text{C} \pm 3^{\circ}\text{C}$ sau timp de 2 ore ± 5 min. la $+37 \pm 3^{\circ}\text{C}$.

SPĂLAREA:

Soluția tampon de spălare: diluați soluția concentrată de spălare (W) 1:10 în apă distilată sau demineralizată.

Îndepărtați cu atenție folia adezivă și spălați de 4 ori.

II – ADĂUGAREA CONJUGATULUI

1. Prepararea conjugatului:

Pregătiți soluția de conjugat prin diluarea conjugatului concentrat (CJ) 1:10 în diluant de conjugat (DC). 2 ml sunt necesari pentru un strip, adică 200 µl de CJ la 1,8 ml de DC.

2. Distribuirea conjugatului:

Adăugați 100 µl conjugat diluat în toate godeurile și acoperiți-le cu o nouă bucată de film adeziv.

3. Incubarea conjugatului:

Incubați timp de 1 oră ± 5 min la $+37^{\circ}\text{C} \pm 3^{\circ}\text{C}$.

SPĂLARE:

Îndepărtați cu atenție folia adezivă și spălați de 4 ori.

III – DEZVOLTAREA CULORII

1. Adăugarea substratului:

Adăugați 100 µl de substrat tamponat cu peroxidază (SP) în fiecare godeu. Nu acoperiți cu folia adezivă în această etapă. Amestecați manual placă prin agitare ușoară sau utilizând un agitator de placă pentru a asigura o corectă omogenizare.

2. Incubarea substratului:

30 min. ± 5 min. la temperatura din laborator ($+23^{\circ}\text{C} \pm 5^{\circ}\text{C}$), protejat de lumină.

3. Adăugarea soluției de stopare:

Adăugați 50 µl soluție de stopare (S) în fiecare godeu.

Amestecați manual placă prin agitare ușoară sau utilizând un agitator de placă. Asigurați-vă ca nu apar bule în godeuri.

4. Măsurarea densității optice:

Măsurăți densitatea optică (DO) bicromatic la 450 și 630 nm sau monocromatic la 450 nm (în banda galbenă).

Este preferată citirea bicromatică. Dacă va fi utilizat un cititor monocromatic, asigurați-vă de curățenia fundului fiecărui godeu înainte de citire.

VII. VALIDAREA TESTULUI

Rezultatele fiecărui test efectuat sunt valide dacă:

\overline{DO} a martorului de control negativ (N) $\geq 0,500$ și procentul de competiție a martorului de control pozitiv (P) este $\geq 80\%$.

Acest procentaj poate fi calculat astfel:

$$\% P = \frac{\overline{DO}_N - \overline{DO}_P}{\overline{DO}_N} \times 100$$

Dacă mediu din testă este negativ

VIII. EXPRIMAREA ȘI INTERPRETAREA REZULTATELOR

Sunt posibile două metode de calcul și interpretare a rezultatelor. Prima este recomandată pentru a compara și cumula rezultatele obținute pe plăci diferite în testări diferențiale.

Metoda 1: CALCULAREA PROCENȚAJULUI DE COMPETIȚIE (%) Probă)

Pentru fiecare probă:

$$\% S = \frac{\overline{DO}_N - \overline{DO}_P}{\overline{DO}_N + \overline{DO}_P} \times 100$$

\overline{DO} : media DO dacă probele sunt testate în duplicat.

Interpretarea:

PROBE	NEGATIVE	DUBIOASE	POZITIVE
Ser / plasmă	%S < 40 %	40 % \leq %S $<$ 50 %	%S \geq 50 %

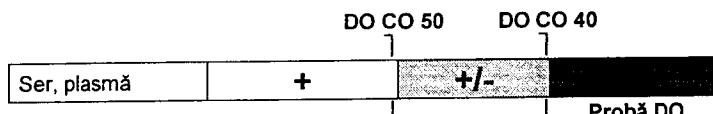
Metoda 2: ANALIZA DENSITĂILOR OPTICE

Calculați valoarea cut off a DO corespunzătoare la 40 % și 50 % procentaj de competiție și comparați DO a fiecărei probe cu valoarea DO a valorilor de cut off.

$$DO\ CO\ 40 = 0,60 \overline{DO}_N + 0,40 \overline{DO}_P$$

$$DO\ CO\ 50 = 0,50 \overline{DO}_N + 0,50 \overline{DO}_P$$

Interpretarea rezultatelor:



- Probele pozitive corespund cu: fie porci infectați, fie porci vaccinați cu vaccin Aujeszky (g1+).

- Probele negative corespund cu porci ne-infectați, posibil vaccinați cu vaccin Aujeszky deletat (g1-).

- Probele dubioase trebuie re-testate. Dacă rezultatul dubios persistă, se recomandă efectuarea unui al doilea test dintr-o probă nouă de ser sau plasmă, de la același animal.

Dacă aveți întrebări, vă rugăm contactați:

ZOETIS FRANCE – Gerland Plaza –
23 rue Pierre Gilles de Gennes, 69007 LYON – France,
Tel : +33 4.72.76.11.11 - Fax : +33 4.72.76.11.10
www.zoetis.com/products-services/diagnostics

DiagnosticsTechSupport@zoetis.com

NUMAI PENTRU UZ VETERINAR/
NUMAI PENTRU UTILIZARE IN VITRO

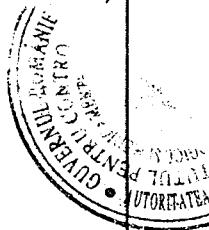
Producător:

DELPHARM BIOTECH,
2 rue Alexander Fleming,
69366, LYON Cedex 07
Franța



• se depozita la +2°C/+8°C. A nu se congela.
Pentru diagnostic in-vitro. Pentru uz veterinar.

SERELISA® PRV gl Ab Mono Blocking (ASPRV1)



Kit pentru detecția anticorpilor anti-gl ai virusului bolii AUJESZKY (PRV) la suine

384 godeuri cu o singură reacție

4	Microplacă cu 6 stripuri de 16 godeuri sensibilizate cu glicoproteina de anvelopă PRV
1X200 ml	W Soluție de spălare concentrată 10x
1X100 ml	SD Diluant pentru probe
1X5 ml	N Control negativ
1X5 ml	P Control pozitiv
1X50 ml	CD Diluant pentru conjugat
1X5 ml	CJ Conjugat concentrat
1X50 ml	PS Substrat tamponat cu peroxidază
1X 25 ml	S Soluție de stopare
12	Folii adezive

Lot:
Ex:

Zoetis France – Gerland Plaza – 23 rue Pierre Gilles de Gennes – 69007 LYON – FRANȚA

zoetis

Soluție de spălare concentrată X 10

Diag. in-vitro

W

Zul.Nr.K 020
200 ml

A se depozita la +2°C/+8°C.

Lot/:

Exp/:

zoetis

SERELISA® PRV gl

Ab Mono Blocking

Zul.-Nr.BGAF-B 031

1 microplacă cu 6 strip-uri de 16 godeuri

A se depozita la +2°C/+8°C.

Lot/:

Exp/:

Diag. in-vitro

zoetis

Substrat tamponat de peroxidază

Zul.Nr.K 028

Diagn. in-vitro

PS

50 ml

A se depozita la +2°C/+8°C.



H314
P260
P264
P280

zoetis

(NH₄)₂SO₄

Soluție de stopare

Zul.Nr.K 021

Diagn. in-vitro

S

25 ml

A se depozita la +2°C/+8°C.



zoetis

zoetis

Diluant pentru probe

Diagn. in-vitro

SP

Zul.Nr.K024

100 ml

A se depozita la +2°C/+8°C.

Diluant pentru conjugat

Diagn. in-vitro

DC

Zul.Nr.K070

50 ml

A se depozita la +2°C/+8°C.

zoetis

Ab Mono blocking

zoetis

zoetis

(-) Control

Diagn. in-vitro **N** 5 ml

Exp/:

Lot /

Zul.Nr.K 030

A se depozita la +2°C/+8°C.

Conc. Conjugat

Diagn. in-vitro **CJ** 5 ml

Exp/

Lot /

Zul.-Nr.BGAF-B 031

A se depozita la +2°C/+8°C.

(+) Control

Diagn. in-vitro **P** 5 ml

Exp/:

Lot:/

Zul.- Nr.BGAF-B 031

A se depozita la +2°C/+8°C.

