

**ENZY-WELL**



**DIESSE**

**Epstein-Barr EBNA**

**IgG**

DIESSE Diagnostica Senese  
S.p.A.

Strada dei Laghi, 39  
53035 Monteriggioni (Siena)  
Italy

**REF 91057**

**CE**



## ISTRUZIONI PER L'USO

### ENZY-WELL Epstein-Barr EBNA IgG

Per la determinazione qualitativa degli anticorpi IgG anti-Epstein-Barr Nuclear Antigen (EBNA)

**Solo per uso diagnostico in vitro**

#### 1. UTILIZZAZIONE

Metodo immunoenzimatico per la determinazione qualitativa degli anticorpi di classe IgG anti-Epstein-Barr Nuclear Antigen (EBNA) nel siero umano.

#### 2. INTRODUZIONE

Il virus di Epstein-Barr (EBV) è un herpesvirus che causa la mononucleosi infettiva (IM). È inoltre associato al linfoma di Burkitt, al carcinoma nasofaringeo e a sindromi linfoproliferative negli immunodepressi. Il virus è diffuso in tutto il mondo e l'80-90% della popolazione risulta sieropositiva.

La diagnosi di laboratorio di IM viene tradizionalmente fatta rivelando la presenza nel siero di anticorpi eterofili agglutinanti i globuli rossi di cavallo, che si sviluppano nel corso della malattia. Tuttavia tali anticorpi possono non essere presenti in soggetti con IM, specialmente al di sotto di 14 anni ed inoltre, possono persistere per oltre un anno dopo l'infezione. La sola ricerca di anticorpi eterofili può perciò portare ad una diagnosi errata.

E' perciò importante la ricerca di anticorpi diretti verso antigeni virali. In particolare si rivela utile la ricerca di anticorpi diretti verso il complesso antigenico denominato "Viral Capsid Antigen" (VCA) e l'antigene nucleare (EBNA).

Nel corso di IM gli anticorpi IgM e IgG anti-VCA compaiono precocemente, mentre gli anticorpi IgG anti-EBNA si sviluppano più tardi. Perciò la presenza di IgM anti-VCA in assenza di IgG anti-EBNA indica infezione in corso, mentre la presenza di IgG anti-VCA e anti-EBNA indirizza verso una diagnosi di infezione pregressa.

#### 3. PRINCIPIO DEL METODO

Il test è basato sul principio ELISA (Enzyme Linked ImmunoSorbent Assay). L'antigene viene legato alla fase solida. Le immunoglobuline specifiche si legano all'antigene in seguito ad incubazione con siero umano diluito. Dopo lavaggi per eliminare le proteine che non hanno reagito, si effettua l'incubazione con il coniugato costituito da anticorpi monoclonali anti-IgG umane coniugati con perossidasi di rafano. Si elimina il coniugato che non si è legato e si aggiunge il substrato per la perossidasi. Il colore blu che si sviluppa è proporzionale alla concentrazione degli anticorpi specifici presenti nel siero in esame.

Quando la reazione enzimatica è interrotta per aggiunta di una soluzione di acido solforico, la colorazione diventa gialla. Il colore, proporzionale alla quantità di anticorpi specifici presenti nel siero, può essere letto in un lettore per micropiastre.

#### 4. PRECAUZIONI

#### SOLO PER USO DIAGNOSTICO IN VITRO

Questo kit contiene materiali di origine umana che sono stati testati e trovati negativi con test approvati dall'FDA sia per la ricerca di HBsAg che per quella degli anticorpi anti-HIV-1, anti-HIV-2 ed anti-HCV. Poiché nessun test diagnostico può offrire una completa garanzia sull'assenza di agenti infettivi, qualunque materiale di origine umana deve essere considerato potenzialmente infetto. Tutti i reagenti e i campioni devono essere maneggiati secondo le norme di sicurezza normalmente adottate in laboratorio.

Smaltimento dei residui: i campioni di siero e i reagenti usati devono essere trattati come residui infetti, quindi smaltiti in accordo alle disposizioni di legge vigenti.

#### Avvertenze per la sicurezza personale

1. Non pipettare con la bocca.
  2. Usare guanti monouso e protezione per gli occhi nel maneggiare i campioni e durante la prova.
  3. Lavare accuratamente le mani una volta terminato il test.
  4. In merito alle caratteristiche di sicurezza dei reagenti contenuti nel kit consultare la Schede di Sicurezza (disponibile su richiesta).
  5. Le apparecchiature non monouso devono essere sterilizzate dopo l'uso, ponendo preferibilmente in autoclave per 1 h a 121°C; tutte le apparecchiature monouso devono essere smaltite secondo le norme vigenti.
  6. L'acido cloridrico 2M usato per lavare la vetreria sono corrosivi; tali sostanze devono essere adoperate con cautela. In caso di contatto con la pelle o gli occhi, lavare abbondantemente con acqua.
  7. Acidi neutralizzati ed altri rifiuti liquidi devono essere disinfezati aggiungendo sodio ipoclorito in un volume sufficiente da ottenere una concentrazione finale almeno dell'1%. Un'esposizione al sodio ipoclorito all'1% per 30 minuti dovrebbe essere sufficiente per garantire una disinfezione efficace.
  8. Eventuali versamenti di materiali potenzialmente infetti devono essere rimossi immediatamente con carta assorbente e la zona inquinata dovrà essere decontaminato, per esempio con sodio ipoclorito all'1%, prima di proseguire il lavoro. Se è presente un acido, il sodio ipoclorito non deve essere usato prima che la zona sia stata asciugata.
- Tutti i materiali utilizzati per decontaminare eventuali versamenti accidentali, compresi guanti, devono essere scartati come rifiuti potenzialmente infetti.
- Non mettere in autoclave materiali contenenti sodio ipoclorito.

### **Avvertenze analitiche**

1. La D.O. del Cut-Off, dei controlli e dei campioni può essere leggermente diversa fra piastre diverse. Quindi, se si utilizzano nella stessa seduta delle strips da piastre diverse, anche se dello stesso lotto, è necessario ripetere la determinazione del Cut-Off.
2. Prima dell'uso, portare tutti i reagenti a temperatura ambiente (18-30°C). Riporre i reagenti alla temperatura di conservazione raccomandata immediatamente dopo l'uso. **E' importante disporre di una corretta termostatazione per l'incubazione delle strip. Controllare che il termostato non scenda sotto i 35°C e non salga oltre i 39°C.**
3. Aprire la busta contenente le strip dopo almeno mezz'ora a temperatura ambiente.
4. Non utilizzare i reagenti dopo la data di scadenza. Evitare l'inquinamento microbico dei reagenti poiché ciò riduce la validità del prodotto e può dare luogo a risultati errati.
5. Non modificare la Procedura, né sostituire i reagenti con quelli di altri produttori o di altri lotti, a meno che non sia specificamente riportato che il reagente è intercambiabile fra lotti. Non ridurre i tempi di incubazione raccomandati.
6. Tutta la vetreria da utilizzare nel test deve essere lavata accuratamente con acido cloridrico 2M e sciacquata con acqua distillata o deionizzata.
7. Non esporre i reagenti a forte illuminazione né a vapori di ipoclorito durante la conservazione e le fasi di incubazione.
8. Evitare che i pozzi si secchino durante il test.
9. Evitare l'uso di congelatori auto sbrinanti per la conservazione dei campioni.
10. Evitare la contaminazione incrociata fra reagenti. È importante adoperare delle pipette "dedicate" per l'uso con il substrato e con il coniugato.
11. Evitare di toccare il bordo del pozzetto con il coniugato.
12. Non soffiare sulle micropiastre.
13. I dosaggi immunoenzimatici possono talvolta presentare un particolare effetto sul bordo ("edge effect"); si può minimizzare tale effetto aumentando l'umidità durante le fasi di incubazione. Le piastre devono essere coperte con i copripiastre ed incubate a 37°C o in bagnomaria usando un sostegno per le piastre, o in incubatore. In alternativa, le piastre si possono incubare in un analizzatore adatto. Per ulteriori dettagli consultare l'apposito manuale operativo dello strumento. Non si possono utilizzare incubatori a CO<sub>2</sub>.
14. Prima di leggere la piastra, assicurarsi che il fondo della piastra sia pulito ed asciutto e che non ci siano bolle d'aria sulla superficie del liquido.
15. Può essere fonte di errori l'uso di campioni fortemente emolizzati, lipemici, itterici, di siero non completamente coagulato o di campioni che presentano inquinamento microbico.
16. Evitare la contaminazione dei pozzi con la polvere da guanti monouso.
17. L'utilizzo del kit con strumenti automatici deve essere validato da parte dell'utilizzatore.

18. Leggere il Manuale Utente relativo a qualsiasi strumento utilizzato, ed in particolare con riferimento ai seguenti punti:
  - installazione e requisiti particolari
  - principio operativo, istruzioni, precauzioni, rischi
  - specifiche del produttore e performance dello strumento
  - manutenzione e assistenza tecnica.

### **5. COMPOSIZIONE DEL KIT E PREPARAZIONE DEI REAGENTI**

I reagenti sono sufficienti per 96 determinazioni

#### **Portare i reagenti a temperatura ambiente prima dell'uso.**

##### **MT PLATE** MICROPIASTRA 12x8 (PF 93071)

Contenuto: 1 piastra da 96 pozetti sensibilizzati con antigene EBNA ricombinante

Uso: Aprire l'involucro della piastra dalla parte opposta del codice (E seguito dal numero di lotto) che serve per la sua identificazione; prendere il supporto e le strips necessarie. Riporre le altre non utilizzate nella busta di polietilene con il gel di silice; fare uscire l'aria e sigillare premendo sulla chiusura.

##### **CONJ** CONIUGATO 1x16 mL (PF 93509)

Contenuto: anticorpi monoclonali anti-IgG umane marcati con perossidasi in tampone fosfato con fenolo 0.05% e Bronidox 0.02%. Liquido, pronto all'uso.

##### **CONTROL IgG -** IgG CONTROLLO NEGATIVO 1x 1.6 mL (PF93910)

##### **INTERCAMBIABILE FRA LOTTI DEL PANEL EBV, REF**

91055 VCA IgG, 91056 VCA IgM, 91057 EBNA IgG, 91058 EA IgG, 91059 EA IgM

Contenuto: Siero umano, non contenente anticorpi IgG anti-EBNA, diluito in tampone fosfato 0.01 mol/L con BSA 1% e Sodio Azide 0.09%. Liquido, pronto all'uso.

##### **CONTROL +** CONTROLLO POSITIVO 1x1.6 mL (PF 92073)

Contenuto: Siero umano contenente anticorpi IgG anti-EBNA, diluito in tampone fosfato 0.01 mol/L con BSA 1% e Sodio Azide 0.09%. Liquido, pronto all'uso.

##### **CONTROL CUT-OFF** CONTROLLO CUT-OFF 1x 2 mL (PF 91873)

Contenuto: Siero umano contenente anticorpi IgG anti-EBNA, diluito in tampone fosfato 0.01 mol/L con BSA 1% e Sodio Azide 0.09%. Liquido, pronto all'uso.

##### **SAMP DIL 10** DILUENTE 10 1x100 mL (PF93621)

##### **INTERCAMBIABILE FRA LOTTI**

Contenuto: Soluzione salina tamponata (PBS) contenente proteine 10%, con Sodio Azide 0.09% e colorante (metilarancio).

Uso: Da utilizzare per la diluizione dei campioni. Liquido, pronto all'uso.

**SORBENT G** DILUENTE EBV 1x7 mL (PF91083)**INTERCAMBIABILE FRA LOTTI**

Contenuto: Soluzione salina tamponata (PBS) con Sodio Azide 0.09% e siero bovino 10%.

Uso: Da utilizzare per la diluizione dei campioni (nel pozzetto). Liquido, pronto all'uso.

**WASH BUF 10x** TAMPONE DI LAVAGGIO 10x 1x100 mL (PF93603)**INTERCAMBIABILE FRA LOTTI**

Contenuto: Soluzione salina tamponata (PBS) concentrata 10 volte contenente Brij 0.5%.

Preparazione: Diluire il volume richiesto 1:10 con acqua distillata o deionizzata per ottenere il tampone di lavaggio pronto all'uso. Se sono presenti cristalli, discioglierli a 37°C prima di diluire.

**SUBS TMB** SUBSTRATO 1x12 mL (PF93619)**INTERCAMBIABILE FRA LOTTI**

Contenuto: Tetrametilbenzidina 0.26 mg/mL e H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 0.01% stabilizzati in tampone citrato 0.05 mol/L (pH 3.8). Liquido, pronto all'uso.

**H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.3 M** SOLUZIONE BLOCCANTE 1x16 mL (PF93602)**INTERCAMBIABILE FRA LOTTI**

Contenuto: Soluzione di H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.3 mol/L. Liquido, pronto all'uso.

PELLOCOLA PROTETTIVA (2).

BUSTA DI POLIETILENE (1).

**ALTRO MATERIALE RICHIESTO, MA NON FORNITO.**

- Incubatore a 37-40 °C
- Lettore di micropiastre (lunghezza d'onda 450 o 450/620 nm, con linearità fino ad OD ≥ 2.000)
- Lavatore di micropiastre (non indispensabile) capace di dispensare volumi compresi tra 225-375 µl
- Acqua distillata o deionizzata
- Normale vetreria di laboratorio: cilindri, provette, ecc.
- Micropipette capaci di prelevare accuratamente 10, 100, 1000 µl di soluzione
- Guanti monouso
- Contaminuti
- Soluzione al 5% di sodio ipoclorito
- Contenitori per la raccolta di materiali potenzialmente infetti
- Carta assorbente

**6. MODALITA' DI CONSERVAZIONE E STABILITA' DEI REAGENTI**

I reagenti devono essere conservati a 2-8°C.

La data di scadenza è stampata su ogni componente e sull'etichetta esterna della confezione.

I reagenti hanno una stabilità limitata dopo apertura e/o preparazione:

MICROPIASTRA	8 settimane a 2-8°C in busta di polietilene
CONIUGATO	8 settimane a 2-8°C
CONTROLLO POSITIVO	8 settimane a 2-8°C
CONTROLLO IgG	fino alla scadenza a 2-8°C
NEGATIVO	8 settimane a 2-8°C
CONTROLLO CUT-OFF	fino alla scadenza a 2-8°C
DILUENTE 10	fino alla scadenza a 2-8°C
SORBENT G	5 settimane a 2-8°C
SUBSTRATO	fino alla scadenza a 2-8°C; 1 settimana a 15-30°C; conservare al buio
TAMPONE DI LAVAGGIO	2 settimane a 2-8°C; 5 giorni a 15-30°C
SOLUZIONE BLOCCANTE	fino alla scadenza a 2-8°C

**7. TIPO DI CAMPIONI E CONSERVAZIONE**

Il tipo di campione è rappresentato da siero ottenuto da sangue prelevato per normale venipuntura e maneggiato come richiesto nelle procedure standard di laboratorio.

Non sono conosciute le conseguenze dell'utilizzo di altri liquidi biologici.

Il siero fresco può essere mantenuto per 4 giorni a 2/8°C; per periodi di conservazione maggiori, congelare a -20°C.

Il campione può subire fino ad un massimo di 3 scongelamenti Evitare l'uso di congelatori auto sbrinanti per la conservazione dei campioni. Dopo lo scongelamento agitare con cura il campione prima del dosaggio.

L'inattivazione al calore può fornire risultati erronei. La qualità del campione può essere seriamente influenzata dalla contaminazione microbica che può portare a risultati erronei.

**8. PROCEDIMENTO****PREPARAZIONE**

Prima dell'inizio del test, portare tutti i reagenti a temperatura ambiente (18-30°C).

- Preparare le strip necessarie.
- Preparare il tampone di lavaggio diluendo il Wash Buffer 10x (100 mL + 900 mL H<sub>2</sub>O).
- Diluire i campioni 1:26 dispensando 40 µL di siero in 1 mL di diluente.

**ESECUZIONE DEL TEST**

1. Distribuzione dei campioni:  
Dispensare 50 µl di Sorbent G per pozzetto e 50 µl di campione diluito (è preferibile effettuare l'analisi in duplice). Dispensare 100 µl di controllo (positivo, negativo o cut-off) per pozzetto. Il requisito minimo indispensabile è di 1 controllo negativo, 1 controllo positivo e 2 controlli Cut-Off. Lasciare un pozzetto della strip per il bianco (100 µL di substrato).
2. Incubazione:  
Incubare la piastra coperta con foglio adesivo a 37°C per 45 minuti.
3. Lavaggio:  
Rimuovere il foglio adesivo, aspirare il contenuto di tutti i pozzetti e lavare 4 volte riempiendo ciascun pozzetto con

- 300 µL di soluzione di lavaggio. Attendere 30 secondi prima di ogni lavaggio.
4. Distribuzione del coniugato:  
Dispensare 100 µL di coniugato per ciascun pozzetto della piastra.
  5. Incubazione del coniugato:  
Incubare la piastra coperta con foglio adesivo a 37°C per 45 minuti.
  6. Lavaggio:  
Rimuovere il foglio adesivo, aspirare il contenuto di tutti i pozzetti e lavare 4 volte riempiendo ciascun pozzetto con 300 µL di soluzione di lavaggio. Attendere 30 secondi prima di ogni lavaggio.
  7. Distribuzione del substrato:  
Dispensare 100 µL di substrato per ciascun pozzetto della piastra.
  8. Incubazione del substrato:  
Incubare la piastra a temperatura ambiente per 15 minuti.
  9. Arresto della reazione:  
Dispensare 100 µL di soluzione bloccante seguendo lo stesso ordine di aggiunta del punto 4.
  10. Lettura:  
Leggere le D.O. a 450 nm o 450/620 nm entro 30 min. Rileggere a 405 nm se ci sono D.O. superiori a 2.000.

## 9. SCHEMA DEL SAGGIO PER EBNA IgG

- STEP 1 Mettere 50 µL di Sorbent G e 50 µL di siero diluito. Mettere 100 µL di tutti i controlli (positivo, negativo e cut-off) nei pozzetti dello strip. Agitare.  
-  
Incubare 45 min. a 37°C  
-  
Lavare 4 volte (300 µL)
- STEP 2 Mettere 100 µL di coniugato per pozzetto  
-  
Incubare 45 min. a 37°C  
-  
Lavare 4 volte (300 µL)
- STEP 3 Mettere 100 µL di Substrato per pozzetto  
-  
Incubare 15 min. a t.a.  
-
- STEP 4 Aggiungere 100 µL di Stop Solution  
-  
Leggere la D.O. a 450 nm o 450/620 nm entro 30 min.

## 10. VALIDAZIONE DEL TEST

Togliere il valore del bianco (< = 0.100) a tutte le altre letture.

Controllo negativo: Il rapporto tra la D.O. del controllo negativo e la D.O. del cut-off deve essere < = 0.6.

Controllo positivo: il controllo positivo deve avere una D.O. almeno 1.5 volte quella del siero cut-off.

Controllo cut-off: la D.O. del cut-off deve essere >= 0.200.

Se uno dei risultati dei sieri di controllo non rientra nell'intervallo di accettabilità, ripetere il test. Se il problema persiste contattare il Scientific Support.

Tel: 0039 0577 587121  
Fax: 0039 0577 587122  
email: scientificsupport@diessel.it

## 11. INTERPRETAZIONE DEI RISULTATI

Calcolare il rapporto fra il valore della D.O. del campione e quello del Cut-Off (Index).  
Il campione sarà giudicato:

POSITIVO: quando l'Index è > 1.2

DUBBIO: per tutti i valori 0.8 – 1.2

NEGATIVO: quando l'Index è < 0.8

In caso di risultato dubbio ripetere il test. Se il risultato rimane dubbio, ripetere il prelievo.

## 12. LIMITAZIONI

Tutti i valori ottenuti necessitano di un'attenta interpretazione che non prescinda da altri indicatori relativi allo stesso paziente. Il test, infatti, non può essere utilizzato da solo per una diagnosi clinica ed il risultato ottenuto deve sempre essere valutato insieme a dati provenienti dall'anamnesi del paziente e/o da altre indagini diagnostiche.

## 13. SPECIFICITA' ANALITICA

10 campioni negativi agli anticorpi IgG anti-EBNA e anti-VCA sono stati testati per la determinazione delle IgG anti-CMV, anti-Herpes Simplex e anti-Varicella. In nessun caso la presenza di detti anticorpi interferiva con il kit Enzywell EBNA IgG.

## 14. STUDI DI COMPARAZIONE

In una sperimentazione sono stati analizzati 88 campioni con il kit Diesse e con un altro kit del commercio.

Di seguito sono schematizzati i dati della sperimentazione:

	Riferimento			<b>Totale</b>
	<b>+</b>	<b>-</b>	<b>Totale</b>	
<b>Diesse</b>	+	44	1	45
	-	0	43	43
	<b>Totale</b>	44	44	88

Percent Positive Agreement (~Sensibilità Diagnostica):

100% Cl<sub>95%</sub>: 92.0-99.9.

Percent Negative Agreement: (~Specificità Diagnostica):

97.7% Cl<sub>95%</sub>: 88.1-99.6

## 15. PRECISIONE E RIPETIBILITÀ'

Precisione all'interno della seduta eseguita su 3 lotti diversi

Cut-off n=15	Lotto 011	Lotto 012	Lotto 013
D.O.	0.447	0.498	0.388
CV%	5	8	6

Precisione tra sedute e tra lotti

Campione	INDEX			Media	CV%
	Lotto 011	Lotto 012	Lotto 013		
EBN 1	0.27	0.26	0.18	0.24	21
EBN 2	1.10	1.17	1.24	1.17	6
EBN 3	2.11	2.46	2.21	2.26	8

## 16. GUIDA DEI PROBLEMI DI UTILIZZO

PROBLEMA	POSSIBILI FONTI DI ERRORE	AZIONI DA INTRAPRENDERE
Seduta invalida (tutti negativi)	Uno o più reagenti non sono stati aggiunti oppure sono stati aggiunti in ordine errato	Controllare nuovamente la procedura. Controllare se qualche reagente non è stato aggiunto. Ripetere il test.
	Piastra non reattiva	Controllare il codice sulla busta della piastra (vedi istruzioni per l'uso).
		Controllare la presenza di umidità nella piastra inutilizzata. (Il gel di silice deve essere giallo pallido). Ripetere il test.
Seduta invalida (tutti positivi)	Inquinamento del substrato	Prelevare una nuova aliquota del substrato.
	Lavaggio inadeguato	Assicurarsi del buon funzionamento del lavatore
Scarsa precisione	Aspirazione inadeguata dei pozzetti	Assicurarsi del buon funzionamento del lavatore
	Errore del pipettamento	Controllare il funzionamento della pipetta
	Aggiunta dei reagenti troppo lenta	Evitare l'essiccamiento della piastra dopo il lavaggio. Aggiungere i reattivi immediatamente
	Presenza di bolle d'aria	Evitare la formazione di bolle d'aria durante il pipettamento

	Percorso ottico non limpido	Controllare la fonte luminosa per la presenza di sporco. Pulire il fondo della piastra con fazzoletto di carta.
Insufficiente sviluppo di colore	Tempo o temperatura di incubazione non corretto	Verificare il monitoraggio della temperatura ed il tempo di incubazione
	Substrato aggiunto in volume inadeguato	Controllare il funzionamento della pipetta.

## 17. BIBLIOGRAFIA

1. A. Andersson, V. Vetter et al. Avidities of IgG directed against viral capsid antigen or early antigen: useful markers for significant Epstein-Barr Virus serology. *J. Med. Virology* 43: 238 (1994).
2. J. Middeldorp and P. Herbrink: Epstein Barr Virus specific marker molecules for early diagnosis of infectious mononucleosis. *J. Virol. Methods* 21: 133 (1988).
3. C. Valent Sumaya: Serological testing for Epstein Barr Virus - developments in interpretation. *J. Inf. Dis.* 151: 984 (1985).
4. J. Luka, R.C. Chase and G. Pearson: A sensitive enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) against the major EBV-associated antigens. I. Correlation between ELISA and immunofluorescence titers using purified antigens. *J. Immunol. Methods* 67: 145 (1984).

DIESSE Diagnostica Senese S.p.A.

Strada dei Laghi 39  
53035 Monteriggioni (Siena)  
Italy





## INSTRUCTIONS FOR USE

### ENZY-WELL Epstein-Barr EBNA IgG

**For the qualitative determination of IgG antibodies anti-Epstein Barr Nuclear Antigen (EBNA)**

**For In Vitro Diagnostic Use Only**

#### **1. INTENDED USE**

Immunoenzymatic method for the qualitative determination of IgG class antibodies to Epstein Barr Nuclear Antigen (EBNA) in human serum.

#### **2. INTRODUCTION**

Epstein Barr Virus (EBV) is a herpesvirus which causes infectious mononucleosis (IM). It is also associated with Burkitt's lymphoma, nasopharyngeal carcinoma and lymphatic proliferative syndromes in immunodepressed patients. The virus is widespread throughout the world and 80-90% of the population is serum-positive.

The laboratory diagnosis of IM is traditionally performed by detecting heterophile antibodies which develop in the serum during the course of the infection, and which agglutinate horse erythrocytes. However, these antibodies may not always be present in patients affected by IM, particularly if below 14 years of age; furthermore, they may also persist for over a year after the infection. The determination of heterophile antibodies alone may therefore lead to an erroneous diagnosis. It is therefore important to determine the presence of antibodies towards the viral antigens. In particular, the detection of antibodies directed to the "Viral Capsid Antigen" (VCA) and the nuclear antigen (EBNA) is particularly useful.

During the course of IM, the IgM- and IgG-class antibodies to VCA appear early, while the IgG to EBNA develop later during the infection. The presence of IgM against VCA in the absence of IgG against EBNA therefore indicates that there is a current infection, while the presence of IgG against both VCA and EBNA is indicative of a prior infection.

#### **3. PRINCIPLE OF THE TEST**

The test is based on the ELISA technique (Enzyme Linked ImmunoSorbent Assay). The antigen is bound to the solid phase. The specific immunoglobulins are bound to the antigen through incubation with dilute human serum. After washings to eliminate the proteins which have not reacted, incubation is performed with the conjugate, composed of anti-human IgG monoclonal antibodies conjugated to horseradish peroxidase. The unbound conjugate is eliminated, and the peroxidase substrate added. The blue color which develops is proportional

to the concentration of specific antibodies present in the serum sample.

When the enzymatic reaction is interrupted by the addition of a sulphuric acid solution, a yellow coloring develops. The color, proportional to the quantity of specific antibodies present in the serum, can be easily read using a microplate reader.

#### **4. WARNINGS AND PRECAUTIONS**

##### **FOR IN VITRO DIAGNOSTIC USE ONLY**

This kit contains materials of human origin which have been tested and gave a negative response by FDA-approved methods for the presence of HBsAg and for anti-HIV-1, anti-HIV-2 and anti-HCV antibodies. As no diagnostic test can offer a complete guarantee regarding the absence of infective agents, all material of human origin must be handled as potentially infectious. All precautions normally adopted in laboratory practice should be followed when handling reagents and samples.

**Waste disposal:** serum samples and reagents once used must be treated as infectious residuals and eliminated according to law.

#### **Health and Safety Information**

1. Do not pipette by mouth.
2. Wear disposable gloves and eye protection while handling specimens and performing the assay.
3. Wash hands thoroughly when finished.
4. Consult the relative Material Safety Data Sheet (available on request) for all the information on safety concerning the reagents contained in the kit.
5. Non-disposable apparatus should be sterilized after use, the preferred method is to autoclave for 1 h at 121°C. All the disposable apparatus should be eliminated according to law.
6. 2 M hydrochloric acid, used for washing glassware, is corrosive and should be handled with appropriate care. In case of contact with skin or eyes, wash thoroughly with water.
7. Neutralized acids and other liquid waste should be decontaminated by adding a sufficient volume of sodium hypochlorite to obtain a final concentration of at least 1%. A 30 minute exposure to 1% sodium hypochlorite may be sufficient to ensure effective decontamination.
8. Spillage of potentially infectious materials should be removed immediately with adsorbent paper tissue and the contaminated area swabbed with, for example, 1% sodium hypochlorite before work is continued. Sodium hypochlorite should not be used on acid-containing spills unless the spill area is first wiped dry. Materials used to clean spills, including gloves, should be disposed of as potentially biohazardous waste. Do not autoclave materials containing sodium hypochlorite.

### **Analytical Precautions**

1. The OD of cut-off, controls and samples can be slightly different among different plates. For such reason if during the same run strips from different plates are used, even if the lot is the same, it is necessary to repeat the determination of the cut-off.
2. Allow all reagents to come to room temperature (18-30°C) before use. Immediately after use return reagents to the recommended storage temperature. **Working at a correct temperature is important for the incubation of the strips. Check that the thermostat does not go below 35°C or over 39°C.**
3. Open the package containing the strips after 30 minutes at room temperature at least.
4. Do not use the reagents beyond the stated expiry date. Microbiological contamination of reagents must be avoided as this may reduce the life of the product and cause erroneous results.
5. Do not modify the Test Procedure or substitute reagents from other manufacturers or other lots unless the reagent is stipulated as interchangeable. Do not reduce any of the recommended incubation times.
6. Any glassware to be used with the reagents should be thoroughly washed with 2M hydrochloric acid and then rinsed with distilled water or deionized water.
7. Do not expose reagents to strong light or hypochlorite fumes during storage or during incubation steps.
8. Do not allow wells to become dry during the test.
9. Do not keep the samples in auto-defrosting freezers.
10. Care should be taken not to cross-contaminate reagents. It is important that pipettes are dedicated for exclusive use with the substrate and conjugate.
11. Care should be taken to avoid touching the rim of the well with conjugate.
12. Do not "blow-out" from microplates.
13. Enzyme immunoassays can occasionally exhibit an "edge effect" which must be minimized by increasing the humidity during incubation steps. Plates must be covered with their covers and incubated at 37°C either in a water bath with a rack to support the plates, or in an incubator. Alternatively, plates can be incubated in an approved analyzer. See the appropriate Operating Manual for further details. CO<sub>2</sub> incubators must not be used.
14. Ensure that the bottom of the plate is clean and dry, and that no bubbles are present on the surface of the liquid before reading the plate.
15. The use of strongly hemolyzed, lipemic, icteric samples, of serum not completely coagulated or of samples presenting microbial contamination may all constitute sources of error.
16. Care should be taken to avoid contaminating the microplate wells with disposable gloves powder.
17. The use of the kit with automated equipment has to be validated by the user.
18. For each instrument used, read the Operating Manual, in particular to obtain additional information on the following points:

- installation and particular requisites  
 -operating principles, instructions, precautions and risks  
 -manufacturer's specifications and instrument performances  
 - technical servicing and maintenance

### **5. KIT COMPOSITION AND REAGENT PREPARATION**

Reagents are sufficient for 96 determinations.

**- Bring to room temperature before use.**

**[MT PLATE]** MICROPLATE 12x8 (PF 93071)

Content: 1 microplate (96 wells) coated with recombinant EBNA antigen.

Use: open the package at the opposite end from the code (E followed by the lot number) which is useful for identification purposes, remove the support and strips required. Place the unused strips in the polythene bag with the silica gel, expel the air and seal by pressing the closure.

**[CONJ]** CONJUGATE 1x16 mL (PF 93509)

Content: anti-human IgG monoclonal antibodies, labeled with peroxidase, in phosphate buffer containing phenol 0.05% and Bronidox 0.02%. Liquid, ready for use.

**[CONTROL IgG -]** IgG NEGATIVE CONTROL 1x 1.6 mL (PF93910)

**INTERCHANGEABLE BETWEEN LOTS OF THE EBV PANEL,**  
 REF 91055 VCA IgG, 91056 VCA IgM, 91057 EBNA IgG,  
 91058 EA IgG, 91059 EA IgM

Content: Human serum, not containing anti-EBNA IgG antibodies, diluted in phosphate buffer 0.01 mol/L with BSA 1% and Sodium Azide 0.09%. Liquid, ready for use.

**[CONTROL +]** POSITIVE CONTROL 1x1.6 mL (PF 92073)

Content: Human serum, containing anti-EBNA IgG antibodies, diluted in phosphate buffer 0.01 mol/L with BSA 1% and Sodium Azide 0.09%. Liquid, ready for use.

**[CONTROL CUT-OFF]** CUT-OFF CONTROL 1x 2 mL (PF 91873)

Content: Human serum, containing anti-EBNA IgG antibodies, diluted in phosphate buffer 0.01 mol/L with BSA 1% and Sodium Azide 0.09%. Liquid, ready for use.

**[SAMP DIL 10]** DILUENT 10 1x 100 mL (PF93621)

**INTERCHANGEABLE BETWEEN LOTS**

Content: Phosphate buffered saline (PBS) containing proteins 10% with Sodium Azide 0.09% and methyl orange as dye.

Use: To be used to dilute samples. Liquid, ready for use.

**[SORBENT G]** EBV DILUENT 1x7 mL (PF91083)

**INTERCHANGEABLE BETWEEN LOTS**

Content: Phosphate buffered saline (PBS) containing Sodium Azide 0.09% and bovine serum 10%.

Use: To be used to dilute samples (in the micowell). Liquid, ready for use.

**WASH BUF 10x** WASH BUFFER 10X 1x100 mL (PF93603)  
INTERCHANGEABLE BETWEEN LOTS

Content: Phosphate buffered saline (PBS), concentrated 10 times; contains Brij 0.5%.

Preparation: Dilute the required volume 1:10 with distilled or deionized water in order to obtain the washing buffer ready for use. If crystals are present, they should be dissolved at 37°C before dilution.

**SUBS TMB** SUBSTRATE 1x12 mL (PF93619)  
INTERCHANGEABLE BETWEEN LOTS

Content: Tetramethylbenzidine 0.26 mg/mL and H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 0.01% stabilized in citrate buffer 0.05 mol/L (pH 3.8). Liquid, ready for use.

**H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.3 M** STOP SOLUTION 1x16 mL (PF93602)  
INTERCHANGEABLE BETWEEN LOTS

Content: H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.3 mol/L. Liquid, ready for use.

ADHESIVE FILMS (2).

POLYETHYLENE BAG (1).

#### MATERIALS REQUIRED BUT NOT PROVIDED

- Incubator at 37-40 °C
- Microplate reader (wave length 450 or 450/620 nm, with linearity up to OD ≥ 2.000)
- Microplate washer (optional) able to dispense volumes in the range 225-375 µl
- Distilled or deionized water
- Normal laboratory glassware: cylinders, test-tubes etc.
- Micropipettes for the accurate collection of 10, 100, 1000 µl of solution
- Disposable gloves
- Timer
- Sodium Hypochlorite solution (5%)
- Containers for collection of potentially infectious materials
- Absorbent tissue

#### 6. STORAGE AND STABILITY OF REAGENTS

Reagents must be stored at 2-8°C.

The expiry date is printed on each component and on the box label.

Reagents have a limited stability after opening and/or preparation:

MICROPLATE	8 weeks at 2-8°C in polyethylene bag
CONJUGATE	8 weeks at 2-8°C
POSITIVE CONTROL	8 weeks at 2-8°C
IgG NEGATIVE CONTROL	up to the expiry date at 2-8°C
CUT-OFF CONTROL	8 weeks at 2-8°C
DILUENT 10	up to the expiry date at 2-8°C

SORBENT G SUBSTRATE	5 weeks at 2-8°C up to the expiry date at 2-8°C; 1 week at 15-30°C; store in the dark
WASHING BUFFER	2 weeks at 2-8°C; 5 days at 15-30°C
STOP SOLUTION	up to the expiry date at 2-8°C

#### 7. SPECIMEN COLLECTION AND STORAGE

The sample is composed of serum collected in the normal manner from the vein and handled with all precautions dictated by good laboratory practice.

Possible consequences, in case of use of other biological liquids, are not known.

The fresh serum may be stored for 4 days at 2/8°C, or frozen for longer periods at -20°C, and can be thawed a maximum of 3 times.

Do not keep the samples in auto-defrosting freezers.

Defrosted samples must be shaken carefully before use.

Heat-inactivation can rise to erroneous results. The quality of the sample can be seriously affected by microbial contamination which leads to erroneous results.

#### 8. ASSAY PROCEDURE

##### PREPARATION

Bring all the reagents to room temperature (18-30°C) before use.

- Prepare the required number of strips.
- Prepare the washing buffer by diluting the Wash Buffer 10x (100 mL + 900 mL H<sub>2</sub>O).
- Dilute samples 1: 26 distributing 40 µL of serum into 1 mL of diluent.

##### PROCEDURE

1. Distribution of the samples:  
Dispense 50 µL of Sorbent G per well and 50 µL of diluted sample (duplicate testing is recommended). Dispense 100 µL of control (positive, negative or cut-off) per well. The minimum requisite is 1 negative control, 1 positive control and 2 cut-off controls. Leave one well for the blank (100 µL of substrate).
2. Incubation:  
Incubate the plate covered with an adhesive protective film for 45 minutes at 37°C.
3. Washing:  
Remove the adhesive film, aspirate the contents of all the wells and rinse 4 times, filling each well with 300 µL of washing solution. Wait 30 seconds between each wash.
4. Distribution of the conjugate:  
Dispense 100 µL of conjugate in each well.
5. Conjugate Incubation:  
Incubate the plate covered with an adhesive protective film for 45 minutes at 37°C.
6. Washing:  
Remove the adhesive film, aspirate the contents of all the wells and rinse 4 times, filling each well with 300

- $\mu\text{L}$  of washing solution. Wait 30 seconds between each wash.
7. Distribution of the substrate:  
Dispense 100  $\mu\text{L}$  of substrate in each well.
  8. Substrate incubation:  
Incubate the plate for 15 minutes at room temperature.
  9. Interruption of the reaction:  
Dispense 100  $\mu\text{L}$  of stop solution, in the same order as that followed for point 4.
  10. Reading:  
Read the O.D. at 450 nm or 450/620 nm within 30 minutes. Repeat the reading at 405 nm in case of O.D. > 2.000.

#### 9. SCHEME OF TEST PROCEDURE FOR EBNA IgG

- STEP 1 Place 50  $\mu\text{L}$  of Sorbent G and 50  $\mu\text{L}$  of diluted sample. Place 100  $\mu\text{L}$  of all the controls (positive, negative, cut-off) in the wells of the strips. Mix well.  
-  
Incubate for 45 min. at 37°C  
-  
Wash 4 times (300  $\mu\text{L}$ )
- STEP 2 Add 100  $\mu\text{L}$  of conjugate to each well  
-  
Incubate for 45 min. at 37°C  
-  
Wash 4 times (300  $\mu\text{L}$ )
- STEP 3 Add 100  $\mu\text{L}$  of Substrate to each well  
-  
Incubate for 15 min. at R.T.
- STEP 4 Add 100  $\mu\text{L}$  of Stop Solution  
-  
Read the O.D. at 450 nm or 450/620 nm within 30 min

#### 10. TEST VALIDATION

Subtract the value of the blank ( $<= 0.100$ ) from all the other readings.

Negative control: the ratio between the negative control OD and cut-off OD must be  $<= 0.6$ .  
Positive control: the positive control must have an OD at least 1.5 times higher than the cut-off.  
Cut-off control: the OD of the cut-off must be  $>= 0.200$ .

Repeat the test, if one of the results of the control sera is not within the acceptability range. If the problem persists contact the Scientific Support.

Tel: 0039 0577 587121  
Fax: 0039 0577 587122  
email: scientificsupport@diesse.it

#### 11. INTERPRETATION OF THE RESULTS

Calculate the ratio between the OD value of the sample and that of the Cut-off (Index).

The sample is considered:

POSITIVE: when the Index is  $> 1.2$

DOUBTFUL: for all the values between 0.8 and 1.2

NEGATIVE: when the Index is  $< 0.8$

If the result is doubtful, repeat the test. If it remains doubtful, collect a new serum sample.

#### 12. LIMITATIONS

All the values obtained require a careful interpretation that must consider other indicators relative to the patient.

The test, indeed, can not be used alone for a clinical diagnosis and the test result should be evaluated together with the patient history and other clinical diagnostic evaluation.

#### 13. ANALITICAL SPECIFICITY

10 samples which were negative for anti-EBNA e anti-VCA IgG were tested for the determination of IgG anti-CMV, anti-Herpes Simplex and anti-Varicella. In no case did the presence of these antibodies interfere with the Enzywell EBNA IgG kit.

#### 14. METHOD COMPARISON

In an experimentation 88 samples have been tested with Diesse kit and with a competitor kit.

Data are summarized in the following table :

		Reference		
		+	-	Total
Diesse	+	44	1	45
	-	0	43	43
	Total	44	44	88

Percent Positive Agreement (~Diagnostic Sensitivity):

100% Cl<sub>95%</sub>: 92.0-99.9.

Percent Negative Agreement: (~Diagnostic Specificity):

97.7% Cl<sub>95%</sub>: 88.1-99.6

#### 15. PRECISION AND REPEATABILITY

##### "Within run" precision between 3 different lots

Cut-off n=15	Lot 011	Lot 012	Lot 013
O.D.	0.447	0.498	0.388
CV%	5	8	6

**"Between run" and "between lots" precision**

Samples	INDEX			Average	CV%
	Lot 011	Lot 012	Lot 013		
EBN 1	0.27	0.26	0.18	0.24	21
EBN 2	1.10	1.17	1.24	1.17	6
EBN 3	2.11	2.46	2.21	2.26	8

**16. TROUBLESHOOTING**

PROBLEM	POSSIBLE ERROR	TEST OR ACTION
Invalid run (all negative)	One or more reagents not added or added in wrong sequence	Recheck procedure. Check for unused solutions. Repeat test.
	Unreactive plate	Check the code on the package containing the plate (see package insert).
		Check for moisture in unused plate. (Silica gel desiccant must be pale yellow). Repeat test.
Invalid run (all positive)	Contamination of substrate	Collect new aliquot of substrate.
	Inadequate washing	Ensure that plate washer works well
Poor precision	Inadequate aspiration of wells	Ensure that plate washer works well
	Pipetting error	Check pipette function
	Addition of reagents too slow	Avoid drying of the plate after washing step. Add reagents immediately
	Presence of air-bubbles	Avoid air-bubbles formation during pipetting.
	Optical pathway not clean	Check instrument light source and detector for dirt. Wipe bottom of plate with soft tissue.
Inadequate color development	Incorrect incubation times or temperature	Check for temperature control and time monitoring
	Inadequate volume of substrate added	Check pipette function

**17. REFERENCES**

1. Andersson, V. Vetter et al. Avidities of IgG directed against viral capsid antigen or early antigen: useful markers for significant Epstein-Barr Virus serology. *J. Med. Virology* 43: 238 (1994).
2. J. Middeldorp and P. Herbrink: Epstein Barr Virus specific marker molecules for early diagnosis of

infectious mononucleosis. *J. Virol. Methods* 21: 133 (1988).

3. C. Valent Sumaya: Serological testing for Epstein Barr Virus - developments in interpretation. *J. Inf. Dis.* 151: 984 (1985).
4. J. Luka, R.C. Chase and G. Pearson: A sensitive enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) against the major EBV-associated antigens. I. Correlation between ELISA and immunofluorescence titers using purified antigens. *J. Immunol. Methods* 67: 145 (1984).

DIESSE Diagnostica Senese S.p.A.



Strada dei Laghi 39  
53035 Monteriggioni (Siena)  
Italy





## ΟΔΗΓΙΕΣ ΧΡΗΣΗΣ

### ENZY-WELL Epstein-Barr EBNA IgG

#### Για τον ποιοτικό προσδιορισμό των αντισωμάτων IgG αντι- Epstein-Barr Nuclear Antigen (EBNA)

**Μόνο για διαγνωστική χρήση in vitro**

#### 1. ΧΡΗΣΙΜΟΠΟΙΗΣΗ

Ανοσοενζυμική μέθοδος για τον ποιοτικό προσδιορισμό των αντισωμάτων της κλάσης IgG αντι-Epstein-Barr Nuclear Antigen (EBNA) στον ανθρώπινο ορό.

#### 2. ΕΙΣΑΓΩΓΗ

Ο ίος Epstein-Barr (EBV) είναι ένας ίος έρπητα που προκαλεί την λοιμώδη μονοπυρήνωση (IM). Συνδέεται επίσης με το λέμφωμα του Burkitt, με το ρινο-φαρυγγικό καρκίνωμα και με την λεμφο-υπερπλασία των ατόμων που πάσχουν από ανοσοκαταστολή. Ο ίος είναι διαδεδομένος σε όλη την υδρόγειο και το 80-90% του πληθυσμού είναι οροθετικό.

Η εργαστηριακή διάγνωση της IM γίνεται συνήθως με την ανίχνευση ετερόφιλων αντισωμάτων που αναπτύσσονται στον ορό κατά την διάρκεια της λοιμώξης και προσκολλούνται στα ερυθρά αιμοσφαίρια του ίππου. Παρ' όλα αυτά τέτοια αντισώματα μπορεί να μην είναι παρόντα σε ασθενείς με IM, ειδικά κάτω των 14 ετών και, επιπλέον, μπορούν να παραμένουν περισσότερο από ένα χρόνο μετά την λοιμώξη. Γι' αυτό τον λόγο η ανίχνευση μόνο των ετερόφιλων αντισωμάτων, μπορεί να οδηγήσει σε λανθασμένη διάγνωση. Είναι λοιπόν σημαντικός ο προσδιορισμός των αντισωμάτων εναντίον ιικών αντιγόνων. Ιδιαίτερα χρήσιμη αποδεικνύεται η ανίχνευση της παρουσίας αντισωμάτων κατά του αντιγονικού συμπλόκου που ονομάζεται "Viral Capsid Antigen" (VCA) και του πυρηνικού αντιγόνου (EBNA).

Κατά την διάρκεια του κύκλου της IM τα αντισώματα IgM και IgG αντι-VCA εμφανίζονται πρώτα, ενώ τα αντισώματα IgG αντι-EBNA αναπτύσσονται αργότερα. Γι' αυτό τον λόγο η παρουσία των IgM αντι-VCA, απουσία των IgG αντι-EBNA, είναι δείγμα λοιμώξης σε εξέλιξη, ενώ η παρουσία των IgG αντι-VCA και αντι-EBNA οδηγεί στη διάγνωση μίας προγενέστερης λοιμώξης.

#### 3. ΑΡΧΗ ΤΗΣ ΜΕΘΟΔΟΥ

Το τεστ βασίζεται στη μέθοδο ELISA (Enzyme Linked ImmunoSorbent Assay). Το αντιγόνο στερεώνεται στη στερεά φάση. Οι συγκεκριμένες ανοσοσφαιρίνες συνδέονται με το αντιγόνο μετά από επώαση με αραιωμένο ανθρώπινο ορό.

Μετά από πλύσεις για να απομακρυνθούν οι πρωτεΐνες που δεν αντέδρασαν γίνεται η επώαση με το συζυγές, που αποτελείται από μονόκλωνα ανθρώπινα αντισώματα αντι- IgG

συζευγμένων με υπεροξειδάση ραφανίδων. Απομακρύνεται το συζυγές που δεν συνδέθηκε και προστίθεται το υπόστρωμα για την υπεροξειδάση. Το μπλε χρώμα που σχηματίζεται είναι ανάλογο προς την συγκέντρωση των συγκεκριμένων αντισωμάτων στον ορό υπό εξέταση.

Όταν η ενζυματική αντίδραση διακόπτεται με την προσθήκη ενός διαλύματος θειϊκού οξέως, ο χρωματισμός γίνεται κίτρινος. Το χρώμα είναι ανάλογο προς την ποσότητα συγκεκριμένων αντισωμάτων που υπάρχουν στον ορό και μπορεί να ανιχνευτεί σε μία συσκευή ανάγνωσης για μικροπλάκες.

#### 4. ΠΡΟΦΥΛΑΞΕΙΣ

#### ΜΟΝΟ ΓΙΑ ΔΙΑΓΝΩΣΤΙΚΗ ΧΡΗΣΗ IN VITRO.

Αυτό το κιτ περιέχει υλικά ανθρώπινης προέλευσης που έχουν περάσει από τεστ και έχουν βρεθεί αρνητικά σε τεστ που έχουν εγκριθεί από την FDA, για την ανίχνευση τόσο του HbsAg όσο και των αντισωμάτων anti-HIV-1, anti-HIV-2 και anti-HCV. Επειδή κανένα διαγνωστικό τεστ δεν μπορεί να προσφέρει απόλυτη εγγύηση απουσίας μολυσματικών παραγόντων, οποιοδήποτε υλικό ανθρώπινης προέλευσης πρέπει να θεωρείται ως δυνητικά μολυσμένο. Τα αντιδραστήρια και τα δείγματα πρέπει να τα χειρίζεστε όλα σύμφωνα με τους κανονισμούς ασφαλείας που συνήθως εφαρμόζονται στο εργαστήριο.

**Διάθεση κατάλοιπων:** τα δείγματα ορού και τα αντιδραστήρια που χρησιμοποιήθηκαν πρέπει να αντιμετωπίζονται ως μολυσμένα κατάλοιπα και επομένως να διατίθενται σύμφωνα με τις διατάξεις των ισχύοντων νόμων.

#### Οδηγίες για την προσωπική ασφάλεια

1. Μην κάνετε αναρρόφηση με το στόμα.
2. Χρησιμοποιείτε γάντια μίας χρήσης και προστατεύετε τα μάτια όταν χειρίζεστε τα δείγματα και κατά την διάρκεια της δοκιμής.
3. Πλένετε σχολαστικά τα χέρια αφού τελειώσει το τεστ.
4. Όσον αφορά τα χαρακτηριστικά ασφαλείας των αντιδραστηρίων που περιέχονται στο κιτ συμβουλεύεστε το Δελτίο Ασφαλείας (διαθέσιμο κατόπιν αιτήματος).
5. Οι συσκευές που δεν είναι μίας χρήσης πρέπει να αποστειρώνονται μετά από την χρήση, τοποθετώντας τες σε κλίβανο για μία ώρα στους 121°C; όλες οι συσκευές μίας χρήσης πρέπει να απορρίπτονται σύμφωνα με τους ισχύοντες κανονισμούς.
6. Το υδροχλωρικό οξύ 2M που χρησιμοποιείται για τον καθαρισμό των υάλινων υλικών είναι διαβρωτικό; τέτοιες ουσίες πρέπει να χρησιμοποιούνται με προσοχή. Σε περίπτωση επαφής με το δέρμα ή τα μάτια, πλύνετε με άφρονο νερό.
7. Ουδετεροποιημένα οξέα και άλλα υγρά απόβλητα πρέπει να απολυμαίνονται προσθέτοντας υποχλωριώδες νάτριο, τόσο όσο χρειάζεται ώστε η τελική συγκέντρωση να είναι τουλάχιστον 1%. Η έκθεση στο υποχλωριώδες νάτριο 1% για 30 λεπτά θα πρέπει να είναι αρκετή για να εγγυηθεί μία αποτελεσματική απολύμανση.

8. Τυχόν χυμένα υλικά που θα μπορούσαν να είναι μολυσμένα πρέπει να καθαρίζονται αμέσως με απορροφητικό χαρτί και η μολυσμένη περιοχή πρέπει να απολυμαίνεται, για παράδειγμα με υποχλωριώδες νάτριο 1%, πριν να συνεχίσετε την εργασία. Σε περίπτωση παρουσίας ενός οξεός, το υποχλωριώδες νάτριο δεν πρέπει να χρησιμοποιείται πριν να έχει στεγνώσει η περιοχή. Πρέπει όλα τα υλικά, καθώς και γάντια, που χρησιμοποιήθηκαν για να απολυμανθούντυχόν χυμένα υγρά από αυτόχθονα, να απορρίπτονται ως δυνητικά μολυσμένα απόβλητα. Μην βάζετε στον κλίβανο υλικά που περιέχουν υποχλωριώδες νάτριο.

#### **Αναλυτικές οδηγίες**

1. Το D.O. του Cut-Off, των ελέγχων και των δειγμάτων μπορεί να είναι ελαφρώς διαφορετικό ανάμεσα στις διάφορες πλάκες. Επομένως, αν στην ίδια διαδικασία χρησιμοποιούνται ταινίες από διαφορετικές πλάκες, ακόμα και της ίδιας παρτίδας, είναι απαραίτητο να επαναληφθεί ο προσδιορισμός του Cut-Off.
2. Πριν από την χρήση, φέρετε όλα τα αντιδραστήρια σε θερμοκρασία περιβάλλοντος (18-30°C). Επαναποθετήστε τα αντιδραστήρια στη συνιστώμενη θερμοκρασία διατήρησης αμέσως μετά τη χρήση. **Είναι σημαντικό να υπάρχει ένα σωστό σύστημα θερμοστατικού ελέγχου για την επώαση των ταινιών. Ελέγχετε τον θερμοστάτη ώστε να μην κατεβαίνει κάτω από τους 35°C και πάνω από τους 39°C.**
3. Ανοίγετε την σακούλα που περιέχει τις ταινίες τουλάχιστον μετά από μισή ώρα σε θερμοκρασία περιβάλλοντος.
4. Μην χρησιμοποιείτε τα αντιδραστήρια μετά από την ημερομηνία λήξης. Αποφεύγετε την μικροβιακή μόλυνση των αντιδραστηρίων καθότι μειώνει την εγκυρότητα του προϊόντος και μπορεί να προκαλέσει λανθασμένα αποτελέσματα.
5. Μην τροποποιείτε την Διαδικασία, ούτε αντικαταστέίτε τα αντιδραστήρια με εκείνα άλλων παραγωγών ή άλλων παρτίδων, εκτός αν υπάρχει συγκεκριμένη υπόδειξη ότι το αντιδραστήριο είναι εναλλάξιμο μεταξύ παρτίδων. Μην μειώνετε τον χρόνο της επώασης που συνιστάται.
6. Όλα τα υάλινα υλικά που χρησιμοποιούνται στο τεστ πρέπει να πλένονται σχολαστικά με υδροχλωρικό οξύ 2M και να ξεπλένονται με απεσταγμένο ή απιονισμένο νερό.
7. Μην εκθέτετε τα αντιδραστήρια σε ισχυρό φωτισμό ούτε σε υποχλωριώδεις ατμούς, κατά την διατήρηση και κατά τα στάδια επώασής.
8. Αποφεύγετε την ξήρανση των κυψελίδων κατά την διάρκεια του τεστ.
9. Αποφεύγετε την χρήση ψυκτών αυτόματης απόψυξης για την διατήρηση των δειγμάτων.
10. Αποφεύγετε την διασταυρούμενη μόλυνση μεταξύ των αντιδραστηρίων. Είναι σημαντικό να χρησιμοποιείτε μικροπιπέτες που προορίζονται για την συγκεκριμένη χρήση με το υπόστρωμα και το συζυγές.
11. Αποφεύγετε να αγγίζετε το περίγραμμα της κιψελίδας με το συζυγές.
12. Μην φυσάτε πάνω στις μικροπλάκες.

13. Οι ανοσοενζυμικές δοσολογίες μπορούν κάποτε να παρουσιάσουν ένα συγκεκριμένο φαινόμενο στο περίγραμμα ("edge effect"), το οποίο μπορεί να ελαχιστοποιηθεί αυξάνοντας την υγρασία κατά την επώαση. Οι πλάκες πρέπει να καλύπτονται με το ειδικό κάλυμμα και να επωάζονται στους 37°C ή σε ζεστό υδατόλουτρο, χρησιμοποιώντας ένα στήριγμα για τις πλάκες, ή στη συσκευή επώασης. Εναλλακτικά, οι πλάκες μπορούν να επωαστούν σε έναν κατάλληλο αναλύτη. Για περισσότερες λεπτομέρειες, συμβουλεύεστε το ειδικό εγχειρίδιο λειτουργίας της συσκευής. Μην χρησιμοποιείτε συσκευές επώασης που λειτουργούν με CO<sub>2</sub>.
14. Πριν από την ανάγνωση της πλάκας, βεβαιωθείτε ότι ο πυθμένας της είναι καθαρός και στεγνός και ότι δεν υπάρχουν φυσαλίδες αέρα στην επιφάνεια του υγρού.
15. Η χρήση έντονα αιμολυμένων, λυπαιμικών, ικτερικών δειγμάτων καθώς και δειγμάτων των οποίων ο ορός δεν έχει πήξει εντελώς ή δειγμάτων που παρουσιάζουν μικροβιακή μόλυνση μπορεί να προκαλέσει λάθη.
16. Αποφεύγετε την μόλυνση των κυψελίδων από την σκόνη των γαντιών μίας χρήσης.
17. Η χρήση του κιτ με αυτόματα μέσα πρέπει να επικυρωθεί από πλευράς του χρήστη.
18. Διαβάστε το Εγχειρίδιο Χρήστη όσον αφορά το κάθε χρησιμοποιούμενο εργαλείο και ειδικά όσον αφορά τα εξής σημεία:
  - εγκατάσταση και ειδικές προϋποθέσεις
  - λειτουργική αρχή, οδηγίες, προφυλάξεις, κίνδυνοι
  - ειδικές πληροφορίες του κατασκευαστή και απόδοση της συσκευής
  - συντήρηση και τεχνική υποστήριξη.

#### **5. ΣΥΝΘΕΣΗ ΤΟΥ ΚΙΤ ΚΑΙ ΠΡΟΕΤΟΙΜΑΣΙΑ ΤΩΝ ΑΝΤΙΔΡΑΣΤΗΡΙΩΝ**

Τα αντιδραστήρια αρκούν για 96 προσδιορισμούς

**Φέρετε τα αντιδραστήρια σε θερμοκρασία περιβάλλοντος πριν από την χρήση.**

**[MT PLATE]** ΜΙΚΡΟΠΛΑΚΑ 12x8 (PF 93071)

Περιεχόμενο: 1 πλάκα από 96 κυψελίδες ευαισθητοποιημένες με αντίγονο ανασυνδυασμένο EBNA.

**Χρήση:** Ανοίξτε την συσκευασία της πλάκας από την αντίθετη πλευρά του κωδικού (Ε μετά τον οποίο βρίσκεται ο αριθμός παρτίδας) που εξυπηρετεί στην αναγνώριση της; πάρτε το στήριγμα και τις ταινίες που χρειάζονται. Επαναποθετήστε τις άλλες που δεν χρησιμοποιήθηκαν στην σακούλα πολυαιθυλενίου με πυριτική γέλη (silica gel); αφαιρέστε τον αέρα και σφραγίστε πιέζοντας στο σημείο κλεισμάτος.

**[CONJ]** ΣΥΖΥΓΕΣ 1x16 mL (PF 93509)

Περιεχόμενο: ανθρώπινα μονοκλωνικά αντισώματα αντι-IgG μαρκαρισμένα με υπεροξειδάση σε φωσφορικό ρυθμιστικό διάλυμα που εμπεριέχει φαινόλη 0.05% και Bronidox 0.02%. Υγρό, έτοιμο για χρήση.

**CONTROL IgG -** IgG APΝΗΤΙΚΟΣ ΕΛΕΓΧΟΣ 1x 1.6 mL

**(PF93910)**

**ΕΝΑΛΛΑΞΙΜΟ ΜΕΤΑΞΥ ΠΑΡΤΙΔΩΝ REF 91055 VCA IgG,  
91056 VCA IgM, 91057 EBNA IgG, 91058 EA IgG, 91059 EA  
IgM**

**Περιεχόμενο:** Ανθρώπινος ορός που δεν εμπεριέχει αντισώματα IgG αντι-EBNA, αραιωμένος σε φωσφορικό ρυθμιστικό διάλυμα 0.01 mol/L με BSA 1% και Αζίδιο Νατρίου 0.09%. Υγρός, έτοιμος για χρήση.

**CONTROL + ΘΕΤΙΚΟΣ ΕΛΕΓΧΟΣ 1x1.6 mL (PF 92073)**

**Περιεχόμενο:** Ανθρώπινος ορός που εμπεριέχει αντισώματα ... IgG αντι-EBNA, αραιωμένος σε φωσφορικό ρυθμιστικό διάλυμα 0.01 mol/L με BSA 1% και Αζίδιο Νατρίου 0.09%. Υγρός, έτοιμος για χρήση.

**CONTROL CUT-OFF ΕΛΕΓΧΟΣ CUT-OFF 1x 2 mL (PF 91873)**

**Περιεχόμενο:** Ανθρώπινος ορός που εμπεριέχει αντισώματα IgG αντι-EBNA, αραιωμένος σε φωσφορικό ρυθμιστικό διάλυμα 0.01 mol/L με BSA 1% και Αζίδιο Νατρίου 0.09%. Υγρός, έτοιμος για χρήση.

**SAMP DIL 10 ΔΙΑΛΥΤΙΚΟ 10 1x100 mL (PF93621)**

**ΕΝΑΛΛΑΞΙΜΟ ΜΕΤΑΞΥ ΠΑΡΤΙΔΩΝ**

**Περιεχόμενο:** Ρυθμιστικό διάλυμα άλατος (PBS) που εμπεριέχει πρωτεΐνη 10%, με Αζίδιο Νατρίου 0.09% και χρωστική ουσία (πορτοκαλί του μεθυλίου).

**Χρήση:** Να χρησιμοποιείται για την αραίωση των δειγμάτων. Υγρό, έτοιμο για χρήση.

**SORBENT G ΔΙΑΛΥΤΙΚΟ EBV 1x7 mL (PF91083)**

**ΕΝΑΛΛΑΞΙΜΟ ΜΕΤΑΞΥ ΠΑΡΤΙΔΩΝ**

**Περιεχόμενο:** Ρυθμιστικό διάλυμα άλατος (PBS) με Αζίδιο Νατρίου 0.09% και βοοειδή ορό 10%.

**Χρήση:** Να χρησιμοποιείται για την αραίωση των δειγμάτων (στην κυψελίδα). Υγρό, έτοιμο για χρήση.

**WASH BUF 10x ΡΥΘΜΙΣΤΙΚΟ ΔΙΑΛΥΜΑ ΠΛΥΣΗΣ 10x 1x100 mL (PF93603)**

**ΕΝΑΛΛΑΞΙΜΟ ΜΕΤΑΞΥ ΠΑΡΤΙΔΩΝ**

**Περιεχόμενο:** Ρυθμιστικό διάλυμα άλατος (PBS) συγκεντρωμένη 10 φορές που εμπεριέχει Brij 0.5%.

**Προετοιμασία:** Αραίωντε τον απαιτούμενο όγκο 1:10 με απεσταγμένο ή απιονισμένο νερό για να είναι έτοιμο το ρυθμιστικό διάλυμα πλύσης για χρήση. Αν υπάρχουν κρύσταλλοι, διαιλύστε τους σε θερμοκρασία 37°C πριν την αραίωση.

**SUBS TMB ΥΠΟΣΤΡΩΜΑ 1x12 mL (PF93619)**

**ΕΝΑΛΛΑΞΙΜΟ ΜΕΤΑΞΥ ΠΑΡΤΙΔΩΝ**

**Περιεχόμενο:** Τετραμεθυλοβενζίδινη 0.26 mg/mL και H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 0.01% σταθεροποιημένα σε ρυθμιστικό διάλυμα κιτρικού οξέως 0.05 mol/L (pH 3.8). Υγρό, έτοιμο για χρήση.

**H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.3 M ΔΙΑΛΥΜΑ ΠΑΡΕΜΠΟΔΙΣΗΣ (BLOCKING SOLUTION) 1x16 mL (PF93602)**

**ΕΝΑΛΛΑΞΙΜΟ ΜΕΤΑΞΥ ΠΑΡΤΙΔΩΝ**

**Περιεχόμενο:** Διάλυμα H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.3 mol/L. Υγρό, έτοιμο για χρήση.

**ΠΡΟΣΤΑΤΕΥΤΙΚΗ ΤΑΙΝΙΑ (2).****ΣΑΚΟΥΛΑ ΠΟΛΥΑΙΘΥΛΕΝΙΟΥ (1).****ΑΛΛΟ ΑΠΑΡΑΙΤΗΤΟ ΥΛΙΚΟ ΠΟΥ ΟΜΩΣ ΔΕΝ ΣΥΜΠΕΡΙΛΑΜΒΑΝΕΤΑΙ.**

- Επωαστής σε 37-40°C
- Συσκευή ανάγνωσης μικροπλακών (μήκος κύματος 450 ή 450/620 nm, με γραμμικότητα μέχρι OD.  $\geq 2.000$ )
- Συσκευή πλύσης μικροπλακών (μη απαραίτητη) με ικανότητα χειρισμού όγκων μεταξύ 225-375 μl
- Αποσταγμένο ή απιονισμένο νερό
- Συνηθισμένος υάλινος εξοπλισμός εργαστηρίου: κύλινδροι, δοκιμαστικοί σωλήνες κλπ.
- Μικροπιπέτες που μπορούν να αναρροφήσουν με ακρίβεια 10, 100, 1000 μl διαλύματος
- Γάντια μίας χρήσης
- Χρονόμετρο
- Διάλυμα υποχλωριώδους νατρίου 5%
- Δοχεία για την απόρριψη δυνητικά μολυσμένων υλικών.
- Απορροφητικό χαρτί

**6. ΤΡΟΠΟΣ ΔΙΑΤΗΡΗΣΗΣ ΚΑΙ ΣΤΑΘΕΡΟΤΗΤΑ ΤΩΝ ΑΝΤΙΔΡΑΣΤΗΡΙΩΝ**

Τα αντιδραστήρια πρέπει να διατηρούνται στους 2/8°C.

Η ημερομηνία λήξης είναι τυπωμένη σε κάθε συστατικό μέρος και πάνω στην εξωτερική ετικέτα της συσκευασίας.

Τα αντιδραστήρια έχουν περιορισμένη σταθερότητα μετά το άνοιγμα και/ή την προετοιμασία:

ΜΙΚΡΟΠΛΑΚΑ	8 εβδομάδες στους 2/8°C μέσα στην σακούλα πολυαιθυλενίου
ΣΥΖΥΓΕΣ	8 εβδομάδες στους 2/8°C
ΘΕΤΙΚΟΣ ΕΛΕΓΧΟΣ	8 εβδομάδες στους 2-8°C
ΑΡΝΗΤΙΚΟΣ ΕΛΕΓΧΟΣ IgG	μέχρι την λήξη στους 2-8°C
ΕΛΕΓΧΟΣ CUT-OFF	8 εβδομάδες στους 2-8°C
ΔΙΑΛΥΤΙΚΟ 10	μέχρι την λήξη στους 2-8°C
SORBENT G	5 εβδομάδες στους 2-8°C
ΥΠΟΣΤΡΩΜΑ	μέχρι την λήξη στους 2-8°C;
ΡΥΘΜΙΣΤΙΚΟ ΔΙΑΛΥΜΑ	1 εβδομάδα στους 15-30°C;
ΠΛΥΣΗΣ	διατηρείται στο σκοτάδι
ΔΙΑΛΥΜΑ	2 εβδομάδες στους 2-8°C; 5 ημέρες στους 15-30°C
ΠΑΡΕΜΠΟΔΙΣΗΣ (BLOCKING SOLUTION)	μέχρι την λήξη στους 2-8°C

**7. ΕΙΔΟΣ ΔΕΙΓΜΑΤΩΝ ΚΑΙ ΔΙΑΤΗΡΗΣΗ**

Το είδος δείγματος αποτελείται από ορό που προέρχεται από αίμα που λήφθηκε με κανονική φλεβοκέντηση και που έχει περάσει από τις διαδικασίες που απαιτούνται από τους καθιερωμένους κανονισμούς εργαστηρίου.

Δεν είναι γνωστές οι επιπτώσεις από την χρησιμοποίηση άλλων βιολογικών υγρών.

Ο φρέσκος ορός μπορεί να διατηρηθεί για 4 ημέρες στους 2/8°C; για μεγαλύτερη χρονική περίοδο καταψύξτε στους -20°C.

Το δείγμα μπορεί να αποψυχθεί το πολύ 3 φορές.

Αποφεύγετε τη χρήση ψυγείων με αυτόματη απόψυξη για την διατήρηση των δειγμάτων. Μετά από την απόψυξη ανακινήστε το δείγμα με προσοχή πριν την δοσομέτρηση..

Η απενεργοποίηση στην θερμότητα μπορεί να δώσει λανθασμένα αποτελέσματα.

Η ποιότητα του δείγματος μπορεί να επηρεαστεί σοβαρά από την μικροβιακή μόλυνση η οποία μπορεί να οδηγήσει σε λανθασμένα αποτελέσματα.

## 8. ΔΙΑΔΙΚΑΣΙΑ

### ΠΡΟΕΤΟΙΜΑΣΙΑ

Πριν την έναρξη του τεστ, φέρετε όλα τα αντιδραστήρια σε θερμοκρασία περιβάλλοντος (18-30°C).

- Ετοιμάστε τις απαραίτητες ταινίες.
- Ετοιμάστε το ρυθμιστικό διάλυμα πλύσης αραιώνοντας το Wash Buffer 10x (100 mL + 900 mL H<sub>2</sub>O).
- Αραιώστε τα δείγματα 1: 26 βάζοντας 40 μL ορού σε 1 mL διαλυτικού.

### ΔΙΕΞΑΓΩΓΗ ΤΟΥ ΤΕΣΤ

1. Διανομή των δειγμάτων:  
Βάλτε 50 μl Sorbent G και 50 μl από κάθε αραιωμένο δείγμα στην κάθε κυψελίδα (είναι προτιμητέο η ανάλυση να πραγματοποιείται εις διπλούν).  
Βάλτε 100 μl ελέγχου (θετικού, αρνητικού ή cutt-off) σε κάθε κυψελίδα.  
Η ελάχιστη απαιτούμενη ποσότητα είναι ένας αρνητικός έλεγχος, 1 θετικός έλεγχος και 2 ελέγχοι Cut-Off. Αφήστε μία κυψελίδα της ταινίας για το τυφλό δείγμα (100 μL υποστρώματος).
2. Επώαση:  
Επωάστε την πλάκα καλυμμένη με κολλώδες φύλλο στους 37°C για 45 λεπτά.
3. Πλύση:  
Αφαιρέστε το κολλώδες φύλλο, ανορροφήστε το περιεχόμενο όλων των κυψελίδων και πλύνετε 4 φορές γεμίζοντας κάθε κυψελίδα με 300 μL διαλύματος πλύσης. Περιμένετε 30 δευτερόλεπτα πριν την κάθε πλύση.
4. Διανομή του συζυγούς:  
Βάλτε 100 μL συζυγούς στην κάθε κυψελίδα της πλάκας.
5. Επώαση του συζυγούς:  
Επωάστε την πλάκα καλυμμένη με κολλώδες φύλλο στους 37°C για 45 λεπτά.
6. Πλύση:  
Αφαιρέστε το κολλώδες φύλλο, ανορροφήστε το περιεχόμενο όλων των κυψελίδων και πλύνετε 4 φορές γεμίζοντας κάθε κυψελίδα με 300 μL διαλύματος πλύσης. Περιμένετε 30 δευτερόλεπτα πριν την κάθε πλύση.
7. Διανομή του υποστρώματος:

8. Βάλτε 100 μL υποστρώματος στην κάθε κυψελίδα της πλάκας.  
Επώαση του υποστρώματος:  
Επωάστε την πλάκα σε θερμοκρασία περιβάλλοντος για 15 λεπτά.
9. Πλάση της αντίδρασης:  
Βάλτε 100 μL διαλύματος παρεμπόδισης ακολουθώντας την ίδια σειρά προσθήκης όπως υποδεικνύει το σημείο 4.
10. Ανάγνωση:  
Διαβάστε τα D.O. στα 450 nm ή 450/620 nm εντός 30 λεπτών. Ξαναδιαβάστε στα 405 nm αν υπάρχουν D.O. άνω των 2.000.

## 9. ΔΙΑΓΡΑΜΜΑ ΤΗΣ ΔΟΚΙΜΗΣ ΓΙΑ EBNA IgG

- ΣΤΑΔΙΟ 1<sup>o</sup> Τοποθετήστε 50 μL Sorbent G και 50 μL αραιωμένου ορού. Τοποθετήστε 100 μL όλων των ελέγχων (θετικού, αρνητικού και cut-off) στις κυψελίδες της ταινίας. Ανακινήστε.  
-  
Επωάστε 45 λεπτά στους 37°C  
-  
Πλύνετε 4 φορές (300 μL)
- ΣΤΑΔΙΟ 2<sup>o</sup> Τοποθετήστε 100 μL συζυγούς στην κάθε κυψελίδα  
-  
Επωάστε 45 λεπτά στους 37°C  
-  
Πλύνετε 4 φορές (300 μL)
- ΣΤΑΔΙΟ 3<sup>o</sup> Τοποθετήστε 100 μL Υποστρώματος στην κάθε κυψελίδα  
-  
Επωάστε 15 λεπτά σε θερμοκρασία περιβάλλοντος.
- ΣΤΑΔΙΟ 4<sup>o</sup> Προσθέστε 100 μL Διαλύματος Πλάσης  
-  
Διαβάστε τα D.O. στα 450 nm ή 450/620 nm εντός 30 λεπτών.

## 10. ΕΓΚΥΡΟΤΗΤΑ ΤΟΥ ΤΕΣΤ

Αφαιρέστε την τιμή του τυφλού δείγματος (<= 0.100) σε όλες τις άλλες αναγνώσεις.

Αρνητικός έλεγχος: Η σχέση μεταξύ του D.O. του αρνητικού ελέγχου και του D.O. του cut-off πρέπει να είναι < = 0.6.  
Θετικός έλεγχος: ο θετικός έλεγχος πρέπει να έχει ένα D.O. τουλάχιστον 1.5 φορές εκείνου του ορού cut-off.  
Έλεγχος cut-off: το D.O. του cut-off πρέπει να είναι > = 0.200.

Αν ένα από τα αποτελέσματα των ορών ελέγχου δεν περιλαμβάνεται μέσα στα αποδεκτά όρια, επαναλάβετε το τεστ. Αν το πρόβλημα εξακολουθεί να υπάρχει επικοινωνήστε με το Τμήμα Επιστημονικής Υποστήριξης.

Τηλ.: 0039 0577 587121  
 Φαξ: 0039 0577 587122  
 email: scientificsupport@diesse.it

## 11. ΕΡΜΗΝΕΙΑ ΤΩΝ ΑΠΟΤΕΛΕΣΜΑΤΩΝ

Υπολογίστε την σχέση μεταξύ της τιμής του OD του δείγματος και εκείνου του Cut-Off (Index).

Το δείγμα θα κριθεί:

ΘΕΤΙΚΟ: όταν ο Δείκτης (Index) είναι > 1.2

ΑΜΦΙΒΟΛΟ: για όλες τις τιμές 0.8 – 1.2

ΑΡΝΗΤΙΚΟ: όταν ο Δείκτης είναι < 0.8

Σε περίπτωση αμφιβόλου αποτελέσματος επαναλάβετε το τεστ. Αν το αποτέλεσμα παραμένει αμφιβόλο, επαναλάβετε την λήψη.

## 12. ΠΕΡΙΟΡΙΣΜΟΙ

Η κάθε τιμή που λήφθηκε πρέπει να ερμηνεύεται προσεκτικά χωρίς να εξαιρούνται άλλες ενδείξεις που αφορούν τον ίδιο ασθενή.

Το τεστ, πράγματι, δεν μπορεί να χρησιμοποιηθεί για μία κλινική διάγνωση και το αποτέλεσμα πρέπει πάντα να αξιολογείται σε συνδιασμό με δεδομένα που προέρχονται από το ιστορικό του ασθενούς και/ή από άλλες διαγνωστικές έρευνες.

## 13. ΕΞΕΙΔΙΚΕΥΜΕΝΗ ΑΝΑΛΥΣΗ

Αναλύθηκαν 10 δείγματα αρνητικά ως προς τα αντισώματα IgG αντι-EBNA και αντι-VCA για τον προσδιορισμό των IgG αντι-CMV, αντι-Απλού Έρπητα και αντι-Έρπητα Ζωστήρα. Σε καμία περίπτωση η παρουσία των ανωτέρω αντισωμάτων δεν επηρέασε το αποτέλεσμα του kit Enzywell EBNA IgG.

## 14. ΣΥΓΚΡΙΤΙΚΕΣ ΜΕΛΕΤΕΣ

Κατά τη διεξαγωγή ενός πειράματος αναλύθηκαν 88 δείγματα με το kit Diesse και με ένα άλλο kit του εμπορίου.

Παρακάτω έχουν σκιαγραφηθεί τα δεδομένα του πειράματος:

		Αναφορά		
		+	-	Σύνολο
Diesse	+	44	1	45
	-	0	43	43
Σύνολο		44	44	88

Percent Positive Agreement (~Διαγνωστική ευαισθησία):

100% Cl<sub>95%</sub>: 92.0-99.9

Percent Negative Agreement: (~Διαγνωστική ειδικότητα):

97.7% Cl<sub>95%</sub>: 88.1.-99.6

## 15. ΑΚΡΙΒΕΙΑ ΚΑΙ ΕΠΑΝΑΛΗΨΙΜΟΤΗΤΑ

Ακρίβεια κατά τη διάρκεια ανάλυσης που έγινε με 3 διαφορετικές παρτίδες

Cut-off n=15	Παρτίδα 011	Παρτίδα 012	Παρτίδα 013
O.P.	0.447	0.498	0.388
CV%	5	8	6

Ακρίβεια μεταξύ αναλύσεων και παρτίδων

Δείγμα	INDEX			Μέση Τιμή	CV%
	Παρτίδα 011	Παρτίδα 012	Παρτίδα 013		
1	0.27	0.26	0.18	0.24	21
2	1.10	1.17	1.24	1.17	6
3	2.11	2.46	2.21	2.26	8

## 16. ΟΔΗΓΟΣ ΕΠΙΛΥΣΗΣ ΠΡΟΒΛΗΜΑΤΩΝ ΧΡΗΣΗΣ

ΠΡΟΒΛΗΜΑ	ΠΙΘΑΝΗ ΑΙΤΙΑ ΛΑΘΟΥΣ	ΤΡΟΠΟΣ ΑΝΤΙΜΕΤΩΠΙΣΗΣ
Άκυρη διαδικασία (όλα αρνητικά)	Ένα ή περισσότερα αντιδραστήρια δεν έχουν προστεθεί ή έχουν προστεθεί με λάθος σειρά	Ελέγχετε ξανά την διαδικασία. Ελέγχετε αν κάποιο αντιδραστήριο δεν έχει προστεθεί. Επαναλάβετε το τεστ.
	Μη αντιδρώσα πλάκα	Ελέγχετε τον κωδικό πάνω στην σακούλα της πλάκας (βλ. οδηγίες για την χρήση). Επαναλάβετε το τεστ.
		Ελέγχετε την παρουσία υγρασίας στην πλάκα που δεν χρησιμοποιήθηκε. (Η πυριτική γέλη πρέπει να είναι κίτρινο ώχρα). Επαναλάβετε το τεστ.
Άκυρη διαδικασία (όλα θετικά)	Μόλυνση του υποστρώματος	Πάρτε ένα άλλο ποσοστό υποστρώματος.
	Ανεπαρκής πλύση	Βεβαιωθείτε ότι η συσκευή πλύσης λειτουργεί σωστά
Ανεπαρκής ακρίβεια	Ανεπαρκής αναρρόφηση των κυωλείδων	Βεβαιωθείτε ότι η συσκευή πλύσης λειτουργεί σωστά
	Λάθος της αναρρόφησης με πιπέτα	Ελέγχετε την λειτουργία της πιπέτας
	Υπερβολικά αργή πρόσθηκη των αντιδραστηρίων	Αποφεύγετε την έχρανση της πλάκας μετά την πλύση. Προσθέστε τα αντιδραστήρια αμέσως.

	Παρουσία φυσαλίδων αέρα	Αποφεύγετε την δημιουργία φυσαλίδων αέρα κατά την διάρκεια της αναρρόφησης με πιπέτα
	Μη διαυγής οπτική ένδειξη	Ελέγχετε την φωτινή πηγή για την παρουσία ακαθαρσίας. Καθαρίστε τον πυθμένα της πλάκας με ένα χαρτομάντηλο.
Ανεπαρκής σχηματισμός χρώματος	Λάθος χρόνος ή θερμοκρασία επώασης	Επιβλέπετε την θερμοκρασία και τον χρόνο επώασης
	Το υπόστρωμα που προστέθηκε στον όγκο δεν επαρκεί	Ελέγχετε την λειτουργία της πιπέτας.

## 17. ΒΙΒΛΙΟΓΡΑΦΙΑ

- 1.A. Andersson, V. Vetter et al. Avidities of IgG directed against viral capsid antigen or early antigen: useful markers for significant Epstein-Barr Virus serology. *J. Med. Virology* 43: 238 (1994).
2. J. Middeldorp and P. Herbrink: Epstein Barr Virus specific marker molecules for early diagnosis of infectious mononucleosis. *J. Virol. Methods* 21: 133 (1988).
3. C. Valent Sumaya: Serological testing for Epstein Barr Virus - developments in interpretation. *J. Inf. Dis.* 151: 984 (1985).
4. J. Luka, R.C. Chase and G. Pearson: A sensitive enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) against the major EBV-associated antigens. I. Correlation between ELISA and immunofluorescence titers using purified antigens. *J. Immunol. Methods* 67: 145 (1984).

DIESSE Diagnostica Senese S.p.A.  
 Strada dei Laghi 39  
 53035 Monteriggioni (Siena)  
 Italy





## INSTRUCCIONES DE USO

### ENZY-WELL Epstein-Barr EBNA IgG

#### Para la determinación cualitativa de anticuerpos IgG anti-Epstein-Barr Nuclear Antigen (EBNA)

Sólo para el uso diagnóstico *in vitro*

##### 1. INDICACIONES

Método inmunoenzimático para la determinación cualitativa de anticuerpos IgG anti-Epstein-Barr Nuclear Antigen (EBNA) en suero humano.

##### 2. INTRODUCCIÓN

El virus de Epstein-Barr (EBV) es un herpesvirus que causa la mononucleosis infecciosa (IM). Está además asociado al linfoma de Burkitt, al carcinoma nasofaringe y a síndromes linfático-proliferativas en pacientes imunodprimidos. El virus se difunde en todo el mundo y el 80/90% de la población resulta sueropositiva.

La diagnóstica de laboratorio de IM se hace tradicionalmente por medio de revelación de la presencia en suero de anticuerpos eterófilos aglutinantes de eritrocitos de caballo, que se desarrollan durante el curso de la enfermedad. Sin embargo esos anticuerpos pueden no estar presentes en sujetos con IM, especialmente con menos de 14 años de edad y además pueden seguir para más de un año después de la infección. La sola búsqueda de anticuerpos eterófilos puede por eso conducir a una diagnóstica errónea,

Por eso es importante la búsqueda de anticuerpos dirigidos hacia antígenos virales. En particular, se revela útil la búsqueda de anticuerpos dirigidos hacia el complejo antigenético llamado "Viral Capsid Antigen" (VCA) y el antígeno nuclear (EBNA).

Durante el curso de IM los anticuerpos IgM e IgG anti-VCA aparecen muy precozmente, mientras los anticuerpos IgG anti-EBNA se desarrollan más tarde. Por eso la presencia de IgM anti-VCA en ausencia de IgG anti-EBNA indica infección en curso, mientras la presencia de IgG anti-VCA e anti-EBNA dirige hacia una diagnóstica de infección anterior.

##### 3. PRINCIPIO DEL MÉTODO

El test se basa en la técnica ELISA (Enzyme-Linked ImmunoSorbent Assay). El antígeno está unido a la fase sólida. Despues de la incubación con suero humano diluido las inmunoglobulinas específicas se unen al antígeno.

Despues de varios lavados para eliminar las proteínas que no hayan reaccionado, tiene lugar la incubación con el conjugado, compuesto de anticuerpos monoclonales humanos anti-IgG conjugados con peroxidasa de rábano.

El conjugado que no se haya unido se elimina y se añade el sustrato peroxidasa. El color azul que se desarrolla es proporcional a la concentración de anticuerpos específicos presentes en la muestra de suero.

Cuando la reacción enzimática se interrumpe después de la adición de una solución de ácido sulfúrico, el color se vuelve amarillo. El color, proporcional a la cantidad de anticuerpos específicos presentes en el suero, se puede observar en un lector para microplacas.

#### 4. PRECAUCIONES

#### PARA USO EXCLUSIVO EN DIAGNÓSTICO *IN VITRO*.

Este kit contiene materiales de origen humano que han sido testados y han dado resultados negativos en métodos aprobados por la FDA para la presencia de HbsAg y de los anticuerpos anti-VIH-1, anti-VIH-2 y anti-HCV. Dado que ninguna prueba diagnóstica puede ofrecer una garantía completa sobre la ausencia de agentes infecciosos, cualquier material de origen humano debe ser considerado potencialmente infeccioso. Todos los materiales de origen humano deben manipularse según las normas comúnmente adoptadas en la práctica diaria de laboratorio.

**Desecho de los residuos:** las muestras de suero y los reactivos se deben desechar como residuos potencialmente infecciosos, de acuerdo con las disposiciones normativas vigentes.

#### Advertencias para la seguridad personal

1. No pipetejar por vía oral.
2. Usar guantes desechables y protección para los ojos al manipular las muestras y durante la prueba.
3. Lavarse bien las manos después de terminar el test.
4. Sobre las características de seguridad de los reactivos contenidos en el kit, consultar la Ficha de Seguridad (disponible bajo solicitud).
5. Los aparatos no desechables se deben esterilizar después su uso. El método preferido es autoclaravar durante 1 h a 121°C; todos los aparatos desechables se deben eliminar según las normas vigentes.
6. El ácido clorhídrico 2M usado para limpiar la cristalería es corrosivo; utilizar estos materiales con cuidado. En caso de contacto con la piel u ojos, limpiar con mucha agua.
7. Los ácidos neutralizados y los demás residuos líquidos se deben desinfectar añadiendo hipoclorito de sodio en un volumen suficiente para obtener una concentración final por lo menos del 1%. Se requiere una exposición al hipoclorito de sodio al 1% durante 30 minutos para garantizar una desinfección eficaz.
8. El derrame de materiales potencialmente infecciosos se debe eliminar inmediatamente con papel absorbente y el área contaminada tendrá que ser limpia, por ejemplo con hipoclorito de sodio al 1%, antes de que se continúe el trabajo. El hipoclorito de sodio no se debe utilizar en derrames que contengan ácido antes de que se limpie la zona.

Todos los materiales utilizados para limpiar derrames, incluidos los guantes, se deben desechar como residuos potencialmente infecciosos. No autoclavar materiales que contengan hipoclorito de sodio.

#### Precauciones analíticas

1. La D.O. del Cut-Off, de los controles y de las muestras puede ser ligeramente diferente entre placas diferentes. Por tanto, si se utilizan en la misma sesión de tiras de placas diferentes, aunque sean del mismo lote, es necesario repetir la determinación del Cut-Off.
2. Poner todos los reactivos a temperatura ambiente (18-30°C) antes de su uso. Inmediatamente después del uso poner los reactivos a la temperatura de conservación recomendada. **Es importante disponer de una regulación de termostato correcta para la incubación de las tiras. Compruebe que el termostato no esté por debajo de 35°C o por encima de 39°C.**
3. Abrir el sobre que contiene las tiras al menos media hora después a temperatura ambiente.
4. No usar los reactivos después de la fecha de caducidad. La contaminación microbiológica de los reactivos debe ser evitada, ya que puede acortar la vida del producto y causar resultados erróneos.
5. No modificar el método, ni reemplazar los reactivos con los de otros fabricantes o de otros lotes, a no ser que esté específicamente indicado que el reactivo es intercambiable. No reducir los tiempos de incubación recomendados.
6. Lavar con ácido hidroclórico 2M todos los materiales de laboratorio que se utilizan en las pruebas y aclarar con agua destilada o desionizada.
7. No exponer los reactivos a fuerte iluminación ni a humos de hipoclorito durante la conservación o las fases de incubación.
8. Evitar que los pocillos se sequen durante el ensayo.
9. Evitar el uso de congeladores autodescongelantes para la conservación de las muestras.
10. Evitar la contaminación cruzada entre reactivos. Es importante usar pipetas exclusivas para el uso con el sustrato y con el conjugado.
11. Evitar tocar el borde del pocillo con el conjugado.
12. No salpicar sobre las microplacas.
13. Las titulaciones inmunoenzimáticas de vez en cuando pueden presentar un efecto particular llamado "edge effect" ("efecto filo") que debe reducirse al mínimo aumentando el valor de la humedad durante las fases de la incubación. Las placas se deben cubrir con sus tapas y deben ser incubadas a 37°C en un baño de agua usando un soporte para placas o un incubador. Como alternativa, se puede incubar las placas en un analizador aprobado. Para más información consultar el manual de usuario del equipo. No utilizar incubadores de CO<sub>2</sub>.
14. Asegurarse de que el fondo de la placa esté limpio y seco y de que no haya burbujas presentes en la superficie del líquido antes de leer la placa.

15. Puede ser fuente de error el uso de muestras altamente hemolizadas, lipémicas, ictericas, de suero no coagulado completamente o de muestras que presentan contaminación microbiana.
16. Evitar la contaminación de los pocillos con el polvo de guantes desechables.
17. El uso del kit con equipos automáticos debe ser aprobado por el usuario.
18. Leer el manual de usuario de cada equipo y, especialmente, si desea obtener información sobre los puntos siguientes:
  - instalación y requisitos específicos
  - principios operativos, instrucciones, precauciones y riesgos
  - especificaciones del fabricante y rendimiento del equipo
  - mantenimiento y servicio técnico.

#### **5. COMPONENTES DEL KIT Y PREPARACIÓN DEL REACTIVO**

Reactivos suficientes para 96 determinaciones.

**Poner los reactivos a temperatura ambiente antes de su uso.**

#### **MT PLATE MICROPLACA 12x8 (PF 93071)**

Contenido: 1 placa de 96 pocillos sensibilizados con antígeno EBNA recombinante

Uso: Abrir el envase de la placa desde el lado opuesto del código (E seguido por el número de lote) que sirve para su identificación; retirar el soporte y las tiras necesarias. Colocar las tiras no utilizadas en la bolsa de plástico con el gel de silice; extraer el aire y cerrar con fuerza.

#### **CONJUGADO 1x16 mL (PF 93509)**

Contenido: anticuerpos monoclonales anti-IgG humanos marcados con peroxidasa, en tampón fosfato con fenol 0.05% y Bronidox 0.02%. Líquido, listo para su uso.

#### **CONTROL IgG - IgG CONTROL NEGATIVO 1x 1.6 mL (PF93910)**

**INTERCAMBIABLE ENTRE LOTES DEL PANEL EBV REF 91055 VCA IgG, 91056 VCA IgM, 91057 EBNA IgG, 91058 EA IgG, 91059 EA IgM**

Contenido: Suero humano, libre de anticuerpos anti-EBNA IgG, diluido en tampón fosfato 0.01 mol/L, con BSA 1% y Azida Sódica al 0.09%.

Líquido, listo para su uso.

#### **CONTROL + CONTROL POSITIVO 1x1.6 mL (PF 92073)**

Contenido: Suero humano con anticuerpos anti-EBNA IgG, diluido en tampón fosfato 0.01 mol/L, con BSA 1% y Azida Sódica al 0.09%. Líquido, listo para su uso.

#### **CONTROL CUT-OFF CONTROL CUT-OFF 1x 2 mL (PF 91873)**

Contenido: Suero humano con anticuerpos anti-EBNA IgG, diluido en tampón fosfato 0.01 mol/L, con BSA 1% y Azida Sódica al 0.09%. Líquido, listo para su uso.

**SAMP DIL 10** DILUYENTE 10 1x100 mL (PF93621)  
**INTERCAMBIABLE ENTRE LOTES**

Contenido: Solución salina tamponada (PBS) que contiene proteínas 10%, con Azida Sódica 0.09% con adición de metilnaranja como colorante.

Uso: Para la dilución de las muestras. Líquido, listo para su uso.

**SORBENT G** DILUYENTE EBV 1x7 mL (PF91083)  
**INTERCAMBIABLE ENTRE LOTES**

Contenido: Solución salina tamponada (PBS) con Azida Sódica 0.09% y suero bovino 10%.

Uso: Poner dentro de los pocillos para diluir las muestras. Líquido, listo para su uso.

**WASH BUF 10x** TAMPÓN DE LAVADO 10X 1x100 mL (PF93603)

**INTERCAMBIABLE ENTRE LOTES**

Contenido: Solución salina tamponada (PBS) concentrada 10 veces; contiene Brij al 0.5%.

Preparación: Diluir el volumen requerido 1:10 con agua destilada o desionizada con el fin de obtener el tampón de lavado listo para su uso. Si hay cristales presentes, disolverlos a 37°C antes de diluir.

**SUBS TMB** SUSTRATO 1x 12 mL (PF93619)  
**INTERCAMBIABLE ENTRE LOTES**

Contenido: Tetrametilbenzidina 0.26 mg/mL y H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 0.01% estabilizados en tampón citrato 0.05 mol/L (pH 3.8). Líquido, listo para su uso.

**H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0,3 M** SOLUCIÓN BLOQUEANTE 1x16 mL (PF93602)  
**INTERCAMBIABLE ENTRE LOTES**

Contenido: Solución de H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.3 mol/L. Líquido, listo para su uso.

CINTA ADHESIVA (2)  
BOLSA DE PLÁSTICO (1)

MATERIALES REQUERIDOS NO SUMINISTRADOS

- Incubador a 37-40°C
- Lector de Microplacas (longitud de onda 450 o 450/620 nm, con linealidades hasta OD >= 2.000)
- Lavador de microplacas (no indispensable) para dispensar volúmenes entre 225-375 µL
- Agua destilada o desionizada
- Material de laboratorio: cubetas, tubos de ensayo, etc.
- Micropipetas de precisión para extraer 10,100, 1000 µL de solución
- Guantes de un solo uso
- Cronómetro

- Solución de hipoclorito del sodio (5%)
- Envases para la colección de materiales potencialmente infecciosos
- Papel absorbente

**6. CONSERVACIÓN Y ESTABILIDAD DE LOS REACTIVOS**

Los reactivos deben ser conservados a 2-8°C.

La fecha de caducidad está impresa en cada uno de los componentes y en la etiqueta exterior de la caja.

Los reactivos tienen una estabilidad limitada después de la apertura y/o de la preparación.

MICROPLACA	8 semanas 2-8°C - bolsa de plástico
CONJUGADO	8 semanas 2-8°C
CONTROL POSITIVO	8 semanas 2-8°C
CONTROL NEGATIVO	hasta la fecha de caducidad a 2-8°C
CONTROL CUT-OFF	8 semanas 2-8°C
DILUYENTE 10	hasta la fecha de caducidad a 2-8°C
SORBENT G	5 semanas 2-8°C
SUSTRATO	hasta la fecha de caducidad a 2-8°C, 1 semana a 15-30°C en ambiente oscuro
TAMPÓN DE LAVADO	2 semanas 2-8°C; 5 días 15-30°C
SOLUCIÓN BLOQUEANTE	hasta la fecha de caducidad a 2-8°C

**7. TIPO DE MUESTRA Y CONSERVACIÓN**

La muestra consta de suero extraído de la vena de forma común y debe manipularse siguiendo las precauciones dictadas por la buena práctica de laboratorio.

No se conocen las consecuencias del uso de otros líquidos biológicos.

El suero fresco se puede conservar a 2/8°C durante 4 días; para conservaciones más largas congelar a -20°C.

La muestra se puede descongelar hasta un máximo de 3 veces.

No deben ser utilizados congeladores autodescongelantes para la conservación de la muestra. Despues de descongelar, agitar con cuidado antes de su uso.

La inactivación por calor puede conducir a resultados erróneos. La calidad de la muestra puede verse seriamente afectada por la contaminación microbiana que conduce a resultados erróneos.

**8. PROCEDIMIENTO**  
**PREPARACIÓN**

Antes de empezar la prueba, llevar todos los reactivos a temperatura ambiente (18-30°C).

- Preparar el número requerido de tiras.

- Preparar el tampón de lavado diluyendo el Wash Buffer 10x (100 mL + 900 mL H<sub>2</sub>O).
- Diluir las muestras 1: 26 poniendo 40 µL de suero en 1 mL de diluyente.

#### REALIZACIÓN DE LA PRUEBA

1. Distribución de las muestras:  
Distribuir 50 µL de Sorbent G por pocillo y 50 µL de muestra diluida (es preferible realizar el análisis por duplicado).  
Distribuir 100 µL de control (positivo, negativo o cut-off) por pocillo.  
El requisito mínimo indispensable es de 1 control negativo, 1 control positivo y 2 controles Cut-Off. Dejar un pocillo de la tira para el blanco (100 µL de sustrato).
2. Incubación:  
Incubar la placa cubierta con hoja adhesiva a 37°C durante 45 minutos.
3. Lavado:  
Retirar la hoja adhesiva, aspirar el contenido de todos los pocillos y lavar 4 veces llenando cada pozo con 300 µL de solución de lavado. Esperar 30 segundos antes de cada lavado.
4. Distribución del conjugado:  
Distribuir 100 µL de conjugado para cada pocillo de la placa.
5. Incubación del conjugado:  
Incubar la placa cubierta con hoja adhesiva a 37°C durante 45 minutos.
6. Lavado:  
Retirar la hoja adhesiva, aspirar el contenido de todos los pocillos y lavar 4 veces llenando cada pozo con 300 µL de solución de lavado. Esperar 30 segundos antes de cada lavado.
7. Distribución del sustrato:  
Distribuir 100 µL de sustrato para cada pocillo de la placa.
8. Incubación del sustrato:  
Incubar la placa a temperatura ambiente durante 15 minutos.
9. Parada de la reacción:  
Distribuir 100 µL de solución de bloqueo siguiendo el mismo orden de añadido que en el punto 4.
10. Lectura:  
Leer las D.O. a 450 nm o 450/620 nm en 30 min. como máximo Volver a leer a 405 nm si hay D.O. superiores a 2.000.

#### **9. ESQUEMA DEL ENSAYO PARA EBNA IgG**

- PASO 1 Poner 50 µL de Sorbent G y 50 µL de suero diluido. Echar 100 µL de todos los controles (positivo, negativo y cut-off) en los pocillos de la tira. Agitar.
- Incubar 45 min. a 37°C
  - Lavar 4 veces (300 µL)

- |        |   |
|--------|---|
| PASO 2 | Poner 100 µL de conjugado en cada pocillo             |
|        | - Incubar 45 min. a 37°C                              |
|        | - Lavar 4 veces (300 µL)                              |
| PASO 3 | Poner 100 µL de Sustrato en cada pocillo              |
|        | - Incubar 15 min. a t.a.                              |
| PASO 4 | Añadir 100 µL de Solución Bloqueante                  |
|        | - Leer la D.O a 450 nm o 450/620 nm dentro de 30 min. |

#### **10. VALIDACIÓN DEL TEST**

Restar el valor del blanco (<= 0.100) a todas las otras lecturas.

Control negativo: La relación entre la D.O. del control negativo y la D.O. del cut-off debe ser < = 0.6.

Control positivo: el control positivo debe tener una D.O. de al menos 1,5 veces la del suero cut-off.

Control cut-off: la D.O. del cut-off debe ser >= 0.200.

Si uno de los resultados de los sueros de control no entra en el intervalo de aceptabilidad, repetir la prueba. Si el problema persiste, contactar con el Scientific Support.

Tel: 0039 0577 587121  
Fax: 0039 0577 587122  
e-mail: scientificsupport@diessel.it

#### **11. INTERPRETACIÓN DEL TEST**

Calcular la relación entre el valor de D.O. de la muestra y el del Cut-off (Index).

La muestra se considera:

POSITIVA: cuando el Index es > 1.2

DUDOSA: para todos los valores 0.8 – 1.2

NEGATIVA: cuando el Index es < 0.8

Si el resultado es dudoso, repetir el test. Si el resultado continúa siendo dudoso, recoger una nueva muestra de sangre.

#### **12. LIMITACIONES**

Todos los valores obtenidos precisan una atenta interpretación que no prescinda de otros indicadores relativos al mismo paciente.

Este test, de hecho, no debe ser la única prueba utilizada para el diagnóstico clínico. El resultado de la prueba se debe evaluar junto con los datos clínicos y otros procedimientos de diagnóstico.

#### **13. ESPECIFICIDAD ANALÍTICA**

10 muestras de pacientes negativos a los anticuerpos IgG anti-EBNA se probaron para la determinación de las IgG anti -CMV, anti-Herpes Simplex y anti-Varicella. En ningún caso la

presencia de dichos anticuerpos interfería con el kit Enzywell EBNA IgG.

#### 14. ESTUDIOS DE COMPARACIÓN

En una prueba, se analizaron 88 muestras con el kit Diesse y con otro kit comercial.

A continuación se muestran los datos de la prueba:

		Referencia		
		+	-	Total
Diesse	+	44	1	45
	-	0	43	43
	Total	44	44	88

Percent Positive Agreement (~Sensibilidad de Diagnóstico):

100% Cl<sub>95%</sub>: 92.0-99.9

Percent Negative Agreement: (~Especificidad de Diagnóstico):

97.7% Cl<sub>95%</sub>: 88.1.-99.6

#### 15. PRECISIÓN Y REPRODUCIBILIDAD

Precisión intra-ensayo ejecutada sobre 3 lotes distintos

Cut-off n=15	Lotto 011	Lotto 012	Lotto 013
D.O.	0.447	0.498	0.388
CV%	5	8	6

Precisión en series y lotes

Muestra	INDEX			Media	CV%
	Lote 011	Lote 012	Lote 013		
EBN 1	0.27	0.26	0.18	0.24	21
EBN 2	1.10	1.17	1.24	1.17	6
EBN 3	2.11	2.46	2.21	2.26	8

#### 16. GUÍA DE RESOLUCIÓN DE PROBLEMAS

PROBLEMA	POSIBLES FUENTES DE ERROR	ACCIONES A REALIZAR
Serie no valida (todos negativos)	Uno o más reactivos no han sido añadidos o han sido añadidos en secuencia errónea.	Controlar de nuevo el procedimiento Controlar <b>si no se ha añadido algún reactivo</b> Repetir la prueba.
	Placa no reactiva	Controlar el código del envase de la placa (ver información técnica).

		Controlar la presencia de humedad en la placa no utilizada. (El gel de sílice debe ser amarillo pálido). Repetir el test.
Serie no válida (todos positivos)	Contaminación del sustrato	Recoger una nueva alícuota de sustrato.
	Lavado inadecuado	Asegurarse del buen funcionamiento del lavador.
Escasa precisión	Aspiración incompleta de los pocillos	Asegurarse del buen funcionamiento del lavador.
	Error de pipeteado	Controlar el funcionamiento de la pipeta.
	Adición de los reactivos demasiado lenta	Evitar la sequedad de la placa después del lavado. Añadir los reactivos inmediatamente.
	Presencia de burbujas	Evitar la formación de burbujas mientras se pipetea.
	Sistema óptico no limpio	Controlar la fuente de luz y el detector para la presencia de suciedad. Limpiar el fondo de la placa con papel suave.
Desarrollo escaso del color	Tiempo o temperatura de incubación incorrectos	Verificar el control de la temperatura y el tiempo de incubación.
	Volumen inadecuado de sustrato añadido a la placa	Controlar el funcionamiento de la pipeta.

#### 17. BIBLIOGRAFÍA

1. Andersson, V. Vetter et al. Avidities of IgG directed against viral capsid antigen or early antigen: useful markers for significant Epstein-Barr Virus serology. *J. Med. Virology* 43: 238 (1994).
2. J. Middeldorp and P. Herbrink: Epstein Barr Virus specific marker molecules for early diagnosis of infectious mononucleosis. *J. Virol. Methods* 21: 133 (1988).
3. C. Valent Sumaya: Serological testing for Epstein Barr Virus - developments in interpretation. *J. Inf. Dis.* 151: 984 (1985).
4. J. Luka, R.C. Chase and G. Pearson: A sensitive enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) against the major EBV-associated antigens. I. Correlation between ELISA and immunofluorescence titers using

purified antigens. J. Immunol. Methods 67: 145  
(1984).

**DIESSE Diagnostica Senese S.p.A.**  
Strada dei Laghi 39  
53035 Monteriggioni (Siena)  
Italy





## INSTRUCTIONS POUR L'UTILISATION

### ENZY-WELL Epstein-Barr EBNA IgG

**Pour la détermination qualitative des anticorps IgG anti-Epstein-Barr Nuclear Antigen (EBNA)**

**Uniquement pour diagnostic *in vitro*.**

#### 1. UTILISATION

Méthode immunoenzymatique pour la détermination qualitative des anticorps de classe IgG anti-Epstein-Barr Nuclear Antigen (EBNA) dans le sérum humain.

#### 2. INTRODUCTION

Le virus d'Epstein Barr (EBV) appartient au groupe *Herpesviridae*. La mononucléose est la situation clinique la plus fréquente. L'EBV est également associé au lymphome de Burkitt, au cancer du rhinopharynx et à certains syndromes lympho-prolifératifs B, chez les sujets immunodéprimés.

Les anticorps anti-EBV sont retrouvés dans tous les groupes de la population. A l'âge adulte, 80 à 90 % de la population possède des anticorps dirigés contre EBV.

Le diagnostic sérologique de la mononucléose infectieuse (MNI) peut être réalisé à l'aide de deux types de réactions complémentaires: la recherche des anticorps hétérophiles, en pratiquant la réaction de Paul Bunell et Davidsohn (PBD) ou une des variantes sur lames. Toutefois, ces anticorps ne sont pas toujours présents chez les sujets frappés par la MNI, en particulier quand ils ont moins de 14 ans et en outre, ils peuvent rester présents dans le sérum plus d'un an après l'infection. Si elle n'est accompagnée d'aucune autre analyse, la recherche des anticorps hétérophiles peut entraîner un diagnostic erroné.

C'est la raison pour laquelle la recherche des anticorps spécifiques anti-EBV est importante. En particulier, la recherche des anticorps agissant contre l'antigène du capsid viral (VCA) et l'antigène nucléaire (EBNA) peut être très utile. Pour les autres pathologies liées à l'EBV, le diagnostic sérologique se base sur la recherche des anticorps spécifiques de l'EBV.

Lors d'une primo-infection, les anticorps anti-VCA (IgG et IgM) apparaissent précocement. Les anticorps anti-EBNA apparaissent plus tardivement.

Un profil dissocié (présence d'IgG anti-VCA et absence d'IgG anti-EBNA) indique une primo-infection. Il pourra être confirmé par la présence d'IgM anti-VCA.

Un profil non dissocié (présence d'IgG anti-VCA et d'IgG anti-EBNA) indique une infection ancienne.

#### 3. PRINCIPE DE LA MÉTHODE

Le test se base sur le principe ELISA (Enzyme Linked ImmunoSorbent Assay). L'antigène se lie à la phase solide.

En le faisant incuber avec du sérum humain dilué, les immunoglobulines spécifiques se lient à l'antigène. Après lavage pour éliminer les protéines qui n'ont pas réagi, on effectue l'incubation avec le conjugué constitué d'anticorps monoclonaux anti-IgG humaines conjugués avec du peroxyde de raifort.

Le conjugué non lié est éliminé et le substrat de la peroxydase est ajouté.

La couleur bleue qui se développe est proportionnelle à la concentration des anticorps spécifiques présents dans le sérum en examen.

Lorsque la réaction enzymatique est interrompue par ajout d'une solution d'acide sulfurique, la coloration vire au jaune. La couleur, proportionnelle à la quantité d'anticorps spécifiques présents dans le sérum, peut être lue dans un lecteur de microplaques.

#### 4. PRÉCAUTIONS

##### **UNIQUEMENT POUR DIAGNOSTIC *IN VITRO*.**

Ce coffret contient des matériaux d'origine humaine qui ont été contrôlés et trouvés négatifs à la suite de l'exécution de tests approuvés par la FDA, tant pour la recherche de HBsAg que pour la recherche des anticorps anti-VIH-1/VIH-2 et anti-VHC. Étant donné qu'aucun test diagnostic ne peut offrir une garantie absolue quant à l'absence d'agents infectieux, tout matériau d'origine humaine doit être considéré comme étant potentiellement infecté. Tous les réactifs et échantillons doivent être maniés conformément aux normes de sécurité normalement adoptées par les laboratoires.

**Mise au rebut des résidus : les échantillons de sérum et les réactifs utilisés doivent être traités comme des résidus infectés. Ils doivent donc être éliminés conformément aux réglementations légales en vigueur.**

##### **Avertissements pour la sécurité personnelle**

9. Ne pas pipeter avec la bouche.
10. Utiliser des gants à jeter et des lunettes de protection lors de la manipulation des échantillons et durant l'essai.
11. Se laver soigneusement les mains après avoir terminé le test.
12. En ce qui concerne les caractéristiques de sécurité des réactifs contenus dans le coffret, se référer aux Fiches de Données de Sécurité (disponibles sur demande).
13. Tout matériel non jetable doit être stérilisé après son utilisation, de préférence en autoclave à 121 °C pendant 1 h. Tous les dispositifs à usage unique doivent être éliminés conformément à la réglementation en vigueur.
14. L'acide chlorhydrique 2M utilisé pour laver la verrerie est corrosif; ces substances doivent être utilisées avec prudence. En cas de contact avec la peau ou les yeux, laver abondamment à l'eau.
15. Les acides neutralisés et les déchets liquides doivent être décontaminés avec un volume suffisant de solution

d'hypochlorite de sodium pour que la concentration finale soit de 1 % minimum. Une exposition à l'hypochlorite de sodium à 1 % pendant 30 minutes devrait suffire pour garantir une décontamination efficace.

16. En cas de renversement accidentel de matériaux potentiellement infectés, essuyer immédiatement avec du papier absorbant et décontaminer la zone contaminée avec, par exemple, de l'hypochlorite de sodium (1 %), avant de continuer le travail. En présence d'un acide, veiller à bien essuyer le plan de travail avant d'utiliser de l'hypochlorite de sodium. Tout matériel (notamment les gants) utilisé pour décontaminer les zones salies par d'éventuels renversements accidentels, doit être considéré comme potentiellement infecté et éliminé. Ne pas mettre en autoclave de matériaux contenant de l'hypochlorite de sodium.

#### **Précautions analytiques**

19. La D.O. du Cut-Off, des contrôles et des échantillons peut varier légèrement d'une plaque à l'autre. Par conséquent, si l'on utilise durant la même session des barrettes provenant de différentes plaques, même si elles appartiennent au même lot, il faut répéter la détermination du Cut-Off.
20. Laisser les réactifs revenir à la température ambiante (18-30 °C) avant leur utilisation. Aussitôt après leur utilisation, conserver les réactifs à la température de conservation recommandée. **Il est important de disposer d'une thermostatation correcte pour l'incubation des barrettes. Vérifier que le thermostat ne descend pas en-dessous de 35 °C et ne dépasse pas 39 °C.**
21. Ouvrir le sachet contenant les barrettes après au moins une demi-heure à température ambiante.
22. Ne pas utiliser les réactifs au-delà de la date de péremption. Éviter toute contamination microbienne des réactifs car cela réduit la validité du produit et peut donner des résultats erronés.
23. Ne pas changer la Procédure, ni remplacer les réactifs par des produits d'autres fabricants ou d'autres lots, sauf s'il est spécifiquement indiqué que le réactif est interchangeable d'un lot à l'autre. Ne pas réduire les temps d'incubation recommandés.
24. Toute verrerie utilisée pour le test doit être lavée soigneusement avec de l'acide chlorhydrique 2M et rincée à l'eau distillée ou déionisée.
25. N'exposer les réactifs ni à une forte lumière, ni aux vapeurs d'hypochlorure pendant leur conservation ou pendant les phases d'incubation.
26. Éviter le dessèchement des puits pendant le test.
27. Éviter l'utilisation de congélateurs auto-dégivrants pour conserver les échantillons.
28. Éviter la contamination croisée entre les réactifs. Il est important d'utiliser des pipettes "dédiées" pour l'utilisation avec le substrat et avec le conjugué.
29. Éviter de toucher le bord du puits avec le conjugué.
30. Ne pas souffler sur les microplaques.
31. Les dosages immunoenzymatiques peuvent parfois présenter un effet particulier sur le bord ("effet de bord") ; on peut minimiser cet effet en augmentant l'humidité

durant les phases d'incubation. Les plaques doivent être recouvertes de leurs couvercles et incubées à 37 °C ou au bain-marie, en utilisant un support pour les plaques, ou dans un incubateur. Sinon, les plaques peuvent être incubées dans un analyseur adéquat. Pour plus de détails, consulter le manuel d'utilisation de l'instrument. Ne pas utiliser d'incubateurs à CO<sub>2</sub>.

32. Avant de lire la microplaquette, veiller à ce que le fond de la microplaquette soit propre et sec et qu'il n'y ait aucune bulle d'air à la surface du liquide.
33. Les échantillons fortement hémolysés, lipémiques, ictériques, de sérum non complètement coagulé ou les échantillons présentant une contamination microbienne peuvent causer des résultats erronés.
34. Éviter la contamination des puits avec la poudre des gants jetables.
35. L'utilisation du kit avec des instruments automatiques doit être validée par l'utilisateur.
36. Lire le Manuel d'Utilisation des instruments utilisés, en particulier les chapitres concernant :
  - L'installation et les précautions spécifiques.
  - Le principe opérationnel, les instructions, les précautions et les risques d'utilisation.
  - Les spécifications du fabricant et les performances de l'instrument.
  - La maintenance et le support technique.

#### **5. COMPOSITION DU COFFRET ET PRÉPARATION DES RÉACTIFS**

Les réactifs suffisent pour 96 déterminations.

**Laisser les réactifs revenir à la température ambiante avant l'utilisation.**

#### **MT PLATE MICROPLAQUE 12x8 (PF 93071)**

Contenu: 1 plaque de 96 puits sensibilisés avec de l'antigène Epstein Barr recombinant.

Utilisation: Ouvrir l'enveloppe de la plaque du côté opposé au code (E suivi du numéro de lot) qui est utilisé à des fins d'identification ; prendre le support et les barrettes nécessaires. Ranger les barrettes non utilisées dans le sachet en polyéthylène avec le gel de silice; faire sortir l'air et fermer en appuyant sur la fermeture.

#### **CONJ CONJUGUÉ 1x16 mL (PF 93509)**

Contenu: anticorps monoclonaux anti-IgG humaines marqués à la peroxydase, dans un tampon phosphate contenant 0.05 % de phénol et 0.02 % de Bronidox.

Liquide prêt à l'usage.

#### **CONTROL IgG - CONTRÔLE NÉGATIF IgG 1x 1.6 mL (PF93910)**

**INTERCHANGEABLE PARMI LES LOTS DU PANEL EBV**

**REF 91055 VCA IgG, 9105 VCA IgM6, 91057 EBNA IgG, 91058 EA IgG, 91059 EA IgM**

Contenu : Sérum humain, ne contenant pas d'anticorps IgG anti-EBNA, dilué dans un tampon phosphate 0,01 mol/l

contenant 1 % de BSA et 0.09 % d'azoture de sodium. Liquide prêt à l'usage.

**CONTROL +** CONTRÔLE POSITIF 1x1.6 mL (PF 92073)

Contenu : Sérum humain contenant des anticorps IgG anti-EBNA, dilué dans un tampon phosphate 0.01 mol/l à 1 % de BSA et 0.09 % d'azoture de sodium. Liquide prêt à l'usage.

**CONTROL CUT-OFF** CONTRÔLE CUT OFF 1x 2 mL (PF 91873)

Contenu : Sérum humain contenant des anticorps IgG anti-EBNA, dilué dans un tampon phosphate 0.01 mol/l à 1 % de BSA et 0.09 % d'azoture de sodium. Liquide prêt à l'usage.

**SAMP DIL 10** DILUANT 10 1x100 ml (PF93621)

**LOTS INTERCHANGEABLES**

Contenu : Solution saline tamponnée (PBS) contenant 10 % de protéines, avec 0.09 % d'azoture de sodium et un colorant (orange de méthyle).

Utilisation : A utiliser pour la dilution des échantillons. Liquide prêt à l'usage.

**SORBENT G** DILUANT EBV 1x7 mL (PF91083)

**LOTS INTERCHANGEABLES**

Contenu : Solution saline tamponnée (PBS) avec 0.09 % d'azoture de sodium et 10 % de sérum bovin.

Utilisation : A utiliser pour la dilution des échantillons (dans le puits). Liquide prêt à l'usage.

**WASH BUF 10x** TAMPON DE LAVAGE 10x 1x100 ml (PF93603)

**LOTS INTERCHANGEABLES**

Contenu : Solution saline tamponnée (PBS) concentrée 10 fois contenant 0.5 % de Brij.

Préparation : Diluer le volume nécessaire 1:10 avec de l'eau distillée ou déionisée pour obtenir le tampon de lavage prêt à l'emploi. Si des cristaux sont présents, les dissoudre à 37 °C avant la dilution.

**SUBS TMB** SUBSTRAT 1x12 ml (PF93619)

**LOTS INTERCHANGEABLES**

Contenu : Tétraméthylbenzidine (0.26 mg/ml) et H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> (0.01 %) stabilisés dans un tampon citrate 0.05 mol/l (pH 3.8). Liquide prêt à l'usage.

**H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.3 M** SOLUTION D'ARRÊT 1x16 ml (PF93602)

**LOTS INTERCHANGEABLES**

Contenu : Solution de H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.3 mol/l. Liquide prêt à l'usage.

FEUILLES ADHÉSIVES (2)

SACHET EN POLYETHYLÈNE (1)

**AUTRE MATÉRIEL NÉCESSAIRE MAIS NON FOURNI**

- Incubateur à 37-40 °C
- Lecteur de microplaques(longueur d'onde 450 ou 450/620 nm, avec une linéarité jusqu'à OD ≥ 2.000)

- Laveur de microplaques (recommandé) capable de fournir des volumes de 225-375 µl
- Eau distillée ou déionisée
- Verrerie normale de laboratoire : cylindres, éprouvettes, etc.
- Micropipettes capables de prélever 10,100,1000 µl de solution
- Gants à usage unique
- Chronomètre
- Solution d'hypochlorure de sodium (5 %)
- Récipients pour les matériaux potentiellement infectés
- Papier absorbant

## 6. MODALITÉS DE CONSERVATION ET STABILITÉ DES RÉACTIFS

Les réactifs doivent être conservés à 2-8 °C.

La date de péremption est imprimée sur chaque composant et sur l'étiquette apposée sur l'emballage.

Les réactifs ont une stabilité limitée après ouverture et/ou préparation:

MICROPLAQUE	8 semaines à 2-8 °C, sachet en polythène
CONJUGUÉ	8 semaines à 2-8 °C
CONTRÔLE POSITIF	8 semaines à 2-8 °C
CONTRÔLE NÉGATIF IgG	jusqu'à péremption à 2-8 °C
CONTRÔLE CUT OFF	8 semaines à 2-8 °C
DILUANT 10	jusqu'à péremption à 2-8 °C
SORBENT G	5 semaines à 2-8 °C
SUBSTRAT	jusqu'à péremption à 2-8 °C; 1 semaine à 15-30 °C; dans l'obscurité
TAMPON DE LAVAGE	2 semaines à 2-8 °C; 5 jours à 15-30 °C
SOLUTION D'ARRÊT	jusqu'à péremption à 2-8°C

## 7. TYPE D'ÉCHANTILLON ET CONSERVATION

L'échantillon est représenté par le sérum obtenu par du sang prélevé par prise de sang normale et manipulé comme recommandé dans les procédures standard de laboratoire.

Les conséquences de l'utilisation d'autres liquides biologiques ne sont pas connues.

Le sérum frais peut être conservé pendant 4 jours entre 2 et 8 °C ; pour des périodes de conservation plus longues, congeler à - 20 °C.

L'échantillon peut subir jusqu'à un maximum de 3 décongélation.

éviter l'utilisation de congélateurs auto-dégivrants pour conserver les échantillons. Après décongélation, agiter avec soin avant le dosage.

La non-activation à la chaleur peut provoquer des résultats erronés. La qualité de l'échantillon peut être sérieusement influencée par la contamination microbienne qui peut porter à des résultats erronés.

## 8. PROCÉDURE

### PRÉPARATION

Avant le début du test, amener tous les réactifs à température ambiante (18-30 °C).

- Préparer le nombre nécessaire de barrettes.
- Préparer le tampon de lavage en diluant le tampon de lavage 10x (100 ml + 900 ml H<sub>2</sub>O).
- Diluer les échantillons 1:26 en distribuant 40 µL de sérum dans 1 ml de diluant.

#### EXÉCUTION DU TEST

11. Distribution des échantillons :  
Distribuer 50 µL de Sorbent G par puits et 50 µL d'échantillon dilué (il est préférable d'effectuer l'analyse en double).  
Distribuer 100 µL de contrôle (positif, négatif ou cut-off) par puits.  
Le strict minimum est de 1 contrôle négatif, 1 contrôle positif et 2 contrôles Cut-Off. Laisser un puits de la barrette pour le blanc (100 µL de substrat).
12. Incubation :  
Incuber la plaque recouverte d'une feuille adhésive à 37 °C pendant 45 minutes.
13. Lavage :  
Retirer la feuille adhésive, aspirer le contenu de tous les puits et laver 4 fois en remplissant chaque puits avec 300 µL de solution de lavage. Attendre 30 secondes avant chaque lavage.
14. Distribution du conjugué :  
Distribuer 100 µL de conjugué à chaque puits de la plaque.
15. Incubation du conjugué :  
Incuber la plaque recouverte d'une feuille adhésive à 37 °C pendant 45 minutes.
16. Lavage :  
Retirer la feuille adhésive, aspirer le contenu de tous les puits et laver 4 fois en remplissant chaque puits avec 300 µL de solution de lavage. Attendre 30 secondes avant chaque lavage.
17. Distribution du substrat :  
Distribuer 100 µL de substrat à chaque puits de la plaque.
18. Incubation du substrat :  
Incuber la plaque à température ambiante pendant 15 minutes.
19. Arrêt de la réaction :  
Distribuer 100 µL de solution d'arrêt en suivant l'ordre d'ajout indiqué au point 4.
20. Lecture :  
Lire les D.O. à 450 nm ou 450/620 nm dans un délai de 30 min. Relire à 405 nm s'il y a des D.O. supérieures à 2.000.

#### **9. SCHÉMA DE L'ESSAI POUR EBNA IgG**

- |         |   |
|---------|---|
| PHASE 1 | Mettre 50 µL de Sorbent G et 50 µL de sérum dilué. Mettre 100 µL de tous les contrôles (positif, négatif et cut-off) dans les puits de la barrette. Agiter. |
|         | -   |
|         | Incuber 45 min. à 37 °C   |
|         | -   |
|         | Laver 4 fois (300 µL)   |

- |         |  |
|---------|--|
| PHASE 2 | - Mettre 100 µL de conjugué par puits                        |
|         | -  |
|         | Incuber 45 min. à 37 °C                                      |
|         | -  |
|         | Laver 4 fois (300 µL)  |
| PHASE 3 | - Mettre 100 µL de Substrat par puits                        |
|         | -  |
|         | Incuber 15 min. à t.a.                                       |
| PHASE 4 | - Ajouter 100 µL de Solution d'Arrêt                         |
|         | -  |
|         | Lire la D.O. à 450 nm ou 450/620 nm dans un délai de 30 min. |

#### **10. VALIDATION DU TEST**

Retirer la valeur du blanc (<= 0.100) de toutes les autres lectures.

Contrôle négatif : le rapport entre la D.O. du contrôle négatif et la D.O. du cut-off doit être <= 0.6.

Contrôle positif : le contrôle positif doit avoir une D.O. d'au moins 1,5 fois celle du sérum cut-off.

Contrôle cut-off : la D.O. du cut-off doit être >= 0.200.

Si l'un des résultats des sérum de contrôle n'est pas compris dans la plage d'acceptation, répéter le test. Si le problème persiste, contacter le Scientific Support.

Tél. : 0039 0577 587121

Fax : 0039 0577 587122

e-mail: scientificsupport@diese.it

#### **11. INTERPRÉTATION DES RÉSULTATS**

Calculer le rapport entre la valeur de la D.O. de l'échantillon et celle du Cut-Off (Indice).

L'échantillon est considéré comme :

POSITIF : quand l'Indice est > 1.2

DOUTEUX : pour toutes les valeurs 0.8 – 1.2

NÉGATIF : quand l'Indice est < 0.8

En cas de résultat incertain, refaire le test. Si le résultat reste incertain, répéter le prélèvement.

#### **12. LIMITES DU TEST**

Toutes les valeurs obtenues nécessitent une interprétation prudente ne négligeant pas d'autres indicateurs relatifs au même patient.

En effet, les tests ne peuvent être utilisés seul pour un diagnostic clinique et le résultat du test doit être évalué conjointement avec des données provenant de l'anamnèse du patient et/ou d'autres enquêtes diagnostiques.

#### **13. SPÉCIFICITÉ DE L'ANALYSE**

10 échantillons de sérum négatifs pour les anticorps IgG anti-EBNA et IgG anti-VCA ont été testés pour la détection des anticorps IgG anti-CMV, anti-Herpes Simplex et anti-Varicella.

Aucune interférence avec le test Enzywell EBNA IgG n'a été mise en évidence.

#### 14. ÉTUDES DE COMPARAISON

Au cours d'un essai, 88 échantillons ont été analysés avec le kit Diesse et avec un autre kit en vente dans le commerce. Les données de l'essai sont schématisées ci-après :

		Référence		
		+	-	Total
Diesse	+	44	1	45
	-	0	43	43
	Total	44	44	88

Percent Positive Agreement (~Sensibilité diagnostique) :  
100% Cl<sub>95%</sub>: 92.0-99.9.

Percent Negative Agreement: (~Spécificité diagnostique) :  
97.7% Cl<sub>95%</sub>: 88.1-99.6

#### 15. PRÉCISION ET REPRODUCTIBILITÉ

##### Précision intra-série (3 lots différents):

Seuil n=15	Lot 011	Lot 012	Lot 013
D.O.	0.447	0.498	0.388
CV %	5	8	6

##### Précision inter-séries et inter-lots

Echantillon	INDICE				CV %
	Lot 011	Lot 012	Lot 013	Moyenne	
EBN 1	0.27	0.26	0.18	0.24	21
EBN 2	1.10	1.17	1.24	1.17	6
EBN 3	2.11	2.46	2.21	2.26	8

#### 16. RÉSOLUTION DES PROBLÈMES

PROBLÈME	CAUSES POSSIBLES	MESURES À PRENDRE
Session non valable (tous négatifs)	Absence d'un ou de plusieurs réactifs, ou ajout des réactifs en ordre erroné	Contrôler la procédure. Contrôler si un réactif n'a pas été ajouté. Refaire le test.
	Plaque non réactive	Contrôler le code imprimé sur le sachet de la plaque (lire le mode d'emploi).
		Contrôler s'il y a de l'humidité sur la plaque inutilisée. (Le gel de silice doit présenter une couleur jaune pâle). Refaire le test.
Session non valable (tous	Contamination du substrat	Prélever une nouvelle quantité de substrat.

Précision insuffisante	Lavage insuffisant	S'assurer que le laveur fonctionne correctement
	Aspiration insuffisante des puits	S'assurer que le laveur fonctionne correctement
	Erreur de pipetage	S'assurer que la pipette fonctionne correctement
	Ajout des réactifs trop lent	Éviter le dessèchement de la plaque après la phase de lavage. Ajouter immédiatement les réactifs.
Développement insuffisant de la couleur	Présence de bulles d'air	Éviter la formation de bulles d'air pendant le pipetage.
	Parcours optique pas propre	Contrôler la source lumineuse et la présence d'impuretés. Essuyer le fond de la plaque avec un mouchoir en papier.
Substrat ajouté en volume inadéquat	Temps ou température d'incubation non correct	Vérifier le contrôle de la température et du temps d'incubation
	Contrôler le fonctionnement de la pipette.	

#### 17. BIBLIOGRAPHIE

- A. Andersson, V. Vetter et él. Avidities of IgG directed against viral capsid antigen or early antigen: useful markers for significant Epstein-Barr Virus serology. J. Med. Virology 43: 238 (1994).
- J. Middeldorp and P. Herbrink : Epstein Barr Virus specific marker molecules for early diagnosis of infectious mononucleosis. J. Virol. Methods 21: 133 (1988).
- C. Valent Sumaya: Serological testing for Epstein Barr Virus - developments in interpretation. J. Inf. Dis. 151: 984 (1985).
- J. Luka, R.C. Chase and G. Pearson: A sensitive enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) against the major EBV-associated antigens. I. Correlation between ELISA and immunofluorescence titers using purified antigens. J. Immunol. Methods 67: 145 (1984).

DIESSE Diagnostica Senese S.p.A.  
Strada dei Laghi 39  
53035 Monteriggioni (Siena)  
Italie





**ENZY-WELL**  
**Epstein-Barr EBNA IgG**

**Para a determinação qualitativa dos anticorpos IgG anti-Epstein-Barr Nuclear Antigen (EBNA)**

**Somente para uso diagnóstico in vitro**

**1. UTILIZAÇÃO**

Método imunoenzimático para a determinação qualitativa dos anticorpos IgG anti-Epstein-Barr Nuclear Antigen (EBNA) no soro humano.

**2. INTRODUÇÃO**

El virus de Epstein-Barr (EBV) es un herpesvirus que causa la mononucleosis infecciosa (IM). Está además asociado al linfoma de Burkitt, al carcinoma nasofaringe y a síndromes linfático-proliferativas en pacientes imunoprimeros. El virus se difunde en todo el mundo y el 80/90% de la población resulta suero positiva.

La diagnosis de laboratorio de IM se hace tradicionalmente por medio de revelación de la presencia en suero de anticuerpos eterófilos aglutinantes de eritrocitos de caballo, que se desarrollan durante el curso de la enfermedad. Sin embargo esos anticuerpos pueden no estar presentes en sujetos con IM, especialmente con menos de 14 años de edad y además pueden seguir para más de un año después de la infección. La sola búsqueda de anticuerpos eterófilos puede por eso conducir a una diagnosis errónea,

Por eso es importante la búsqueda de anticuerpos dirigidos hacia antígenos virales. En particular, se revela útil la búsqueda de anticuerpos dirigidos hacia el complejo antigenico llamado "Viral Capsid Antigen" (VCA) y el antígeno nuclear (EBNA).

Durante el curso de IM los anticuerpos IgM e IgG anti-VCA aparecen muy precozmente, mientras los anticuerpos IgG anti-EBNA se desarrollan más tarde. Por eso la presencia de IgM anti-VCA en ausencia de IgG anti-EBNA indica infección en curso, mientras la presencia de IgG anti-VCA e anti-EBNA dirige hacia una diagnosis de infección anterior.

**3. PRINCÍPIO DO MÉTODO**

O teste é baseado na técnica ELISA (Ensaio de imunoabsorção enzimática). O antígeno liga-se à fase sólida. As imunoglobulinas específicas são ligadas ao antígeno após a incubação com soro humano diluído. Após as lavagens para eliminar as proteínas que não reagiram, a incubação é efetuada com conjugado composto por anticorpos monoclonais anti-IgG humanos conjugados com peroxidase de rábano. O conjugado não aderido é eliminado e o substrato de peroxidase é adicionado. A cor azul que se forma é proporcional à

concentração de anticorpos específicos presentes no soro analisado.

Quando a reação enzimática é interrompida com a adição de uma solução de ácido sulfúrico, o soro fica amarelo. A cor, proporcional à quantidade de anticorpos específicos presentes no soro, pode ser lida num leitor para microplacas.

**4. PRECAUÇÕES**

**SOMENTE PARA USO DIAGNÓSTICO IN VITRO.**

Este kit contém materiais de origem humana com os quais foram testados de acordo com os testes aprovados pela FDA e os resultados foram negativos para a presença de HBsAg, anticorpos anti-HIV-1, anti HIV-2 e anti-HCV. Visto que nenhum teste de diagnóstico pode oferecer uma garantia completa em relação à ausência de agentes infecciosos, todos os materiais de origem humana precisam ser considerados potencialmente infectados. Todos os reagentes e as amostras devem ser manuseados conforme as regras de segurança definidas em cada laboratório.

**Eliminação de resíduos:** as amostras de soro e os reagentes utilizados devem ser tratados como resíduos infectados e, portanto, devem ser eliminados de acordo com as disposições de lei em vigor.

**Advertências para a segurança individual**

1. Não pipetar com a boca.
2. Usar luvas descartáveis e uma proteção para os olhos quando manusear as amostras e executar o ensaio.
3. Lavar muito bem as mãos ao terminar o teste.
4. Em mérito às características de segurança dos reagentes contidos no kit, consultar a Ficha de Segurança (Disponível a pedido).
5. Aparelhos não descartáveis devem ser esterilizados após a utilização. O método preferido é a autoclave por 1 hora a 121°C; todos os aparelhos descartáveis devem ser eliminados de acordo com as normas vigentes.
6. O ácido hidroclórico 2M usado na lavagem de recipientes de vidros são corrosivos e devem ser manuseados com cuidado. Em caso de contato com a pele ou com os olhos, lavar a área abundantemente com água.
7. Os ácidos neutralizados e os outros resíduos líquidos devem ser desinfetados adicionando um volume de hipoclorito de sódio suficiente para obter uma concentração final pelo menos de 1%. A exposição ao hipoclorito de sódio a 1% durante 30 minutos deverá ser suficiente para garantir uma desinfecção eficaz.
8. Eventuais derramamentos de materiais potencialmente infectados devem ser absorvidos imediatamente com papel absorvente e a área afectada deverá ser descontaminada, por exemplo com hipoclorito de sódio a 1%, antes de continuar o trabalho. Se estiver presente um ácido, o hipoclorito de sódio não pode ser usado antes de enxugar a área.

Todos os materiais usados para descontaminar eventuais derramamentos acidentais, incluindo as luvas, devem ser eliminados como lixo potencialmente infeccioso.

Não esterilizar na autoclave materiais contendo hipoclorito de sódio.

#### **Advertências analíticas**

1. A D.O. do Cut-Off, dos controlos e das amostras pode ser ligeiramente diferente entre diversas placas. Então, caso seja utilizado no mesmo ensaio as tiras de placas diversas, até do mesmo lote, é necessário repetir a determinação do Cut-Off.
2. Antes da utilização, deixar que todos os reagentes alcancem a temperatura ambiente (18-30°C). Recolocar imediatamente os reagentes à temperatura recomendada para armazenamento após a utilização.  
**É importante trabalhar à temperatura correta para a incubação das tiras. Certificar-se de que o termóstato não fique abaixo de 35°C nem acima de 39°C.**
3. Abrir o saco que contém as tiras pelo menos após 30 minutos que estiver em temperatura ambiente.
4. Não utilizar os reagentes além do prazo de validade. A contaminação microbiológica de reagentes deve ser evitada, visto que poderá reduzir a duração do produto e provocar resultados errados.
5. Não modificar o procedimento e não substituir os reagentes por outros de outros fabricantes ou outros lotes de reagente, a não ser que sejam classificados como intermutáveis. Não reduzir o tempo de incubação recomendado.
6. Qualquer recipiente de vidro a ser usado no teste deve ser devidamente lavado com ácido hidroclórico 2M e depois enxaguado com água destilada ou água deionizada.
7. Não expor reagentes a luz intensa ou a vapores de hipoclorito durante o armazenamento ou durante os passos de incubação.
8. Não deixar que os poços sequem durante o procedimento de ensaio.
9. Evitar a utilização de congeladores no frost para a conservação de amostras.
10. Evitar a contaminação cruzada entre reagentes. É importante que as pipetas sejam dedicadas a uso exclusivo com o substrato e o conjugado.
11. Evitar tocar a borda do poço com o conjugado.
12. Não “soprar” nas microplacas.
13. Os ensaios de imunoenzimas podem exibir ocasionalmente um “efeito de margem”. É possível minimizar tal efeito aumentando a humidade durante as fases de incubação. As placas devem ser cobertas com as suas tampas e incubadas a 37°C, em banho-maria usando uma sustentação para as placas, ou num incubador. Alternativamente, as placas podem ser incubadas num analisador aprovado. Para maiores informações, consultar o manual específico operacional do instrumento. Os incubadores de CO<sub>2</sub> não devem ser utilizados.

14. Antes de ler a placa, certificar-se de que a parte inferior da placa está limpa e seca e que não existem bolhas na superfície do líquido.
15. A utilização de amostras altamente hemolisadas, lipémicas, ictéricas, soros coagulados de forma incompleta ou amostras com contaminação bacteriana podem gerar resultados errados.
16. Evitar a contaminação dos poços com o talco das luvas descartáveis.
17. O uso do kit com instrumentos automáticos deve ser validado pelo utilizador.
18. Para cada instrumento utilizado, leia atentamente o Manual de Utilização do para obter informações adicionais sobre os seguintes pontos:
  - instalação e requisitos especiais
  - princípios de funcionamento, instruções, precauções e riscos
  - especificações do fabricante e desempenho dos instrumentos
  - manutenção e assistência técnica

#### **5. COMPOSIÇÃO DO KIT E PREPARAÇÃO DOS REAGENTES**

Os reagentes são suficientes para 96 determinações.

**Deixar os reagentes em temperatura ambiente antes da utilização.**

##### **MT PLATE MICROPLACA 12x8 (PF 93071)**

Conteúdo: 1 placa de 96 poços sensibilizados com anticorpo EBNA recombinante.

Utilização: Abrir a embalagem da placa a partir do lado oposto ao código (E seguido do número do lote), que é útil para fins de identificação, retirar o suporte e as tiras necessárias. Recolocar as outras não utilizadas no saco de polietileno com o gel de sílica esvaziar o ar e fechar o pacote premindo o fecho.

##### **CONJ CONJUGADO 1x16 mL (PF 93509)**

Conteúdo: anticorpos monoclonais anti-IgG humanas marcados com peroxidase, numa solução tampão de fosfato contendo fenol 0.05% e Bronidox 0.02%. Líquido, pronto a usar.

##### **CONTROL IgG - IgG CONTROLO NEGATIVO 1x 1.6 mL**

(PF93910)

##### **INTERMUTÁVEL ENTRE LOTES DO PANEL EBV REF 91055**

VCA IgG, 91056 VCA IgM, 91057 EBNA IgG, 91058 EA IgG, 91059 EA IgM]

Conteúdo: Soro humano, sem anticorpos anti-EBNA IgG, diluído em tampão de fosfato 0.01 mol/L contendo BSA 1% e Azida de Sódio 0.09%. Líquido, pronto a usar.

##### **CONTROL + CONTROLO POSITIVO 1x1.6 mL (PF 92073)**

Conteúdo: Soro humano que contém anticorpos IgG anti-EBNA, diluído em tampão de fosfato 0.01 mol/L contendo BSA 1% e Azida de Sódio 0.09%. Líquido, pronto a usar.

**CONTROL CUT-OFF** CONTROLO CUT-OFF 1x 2 mL (PF 91873)

Conteúdo: Soro humano que contém anticorpos IgG anti-EBNA, diluído em tampão de fosfato 0.01 mol/L contendo BSA 1% e Azida de Sódio 0.09%. Líquido, pronto a usar.

**SAMP DIL 10** DILUENTE 10 1x100 mL (PF93621)

**INTERMUTÁVEL ENTRE LOTES**

Conteúdo: Solução salina tamponada (PBS) que contém proteínas 10%, com Azida de Sódio a 0.09% e metil-orange como corante.

Utilização: Para diluição das amostras. Líquido, pronto a usar.

**SORBENT G** DILUENTE EBV 1x7 mL (PF91083)

**INTERMUTÁVEL ENTRE LOTES**

Conteúdo: Solução salina tamponada (PBS) com Azida de Sódio 0.09% e soro bovino 10%.

Utilização: Usar para a diluição das amostras (no poço). Líquido, pronto a usar.

**WASH BUF 10X** TAMPÃO DE LAVAGEM 10X 1x100 mL (PF93603)

**INTERMUTÁVEL ENTRE LOTES**

Conteúdo: Solução salina tamponada (PBS), concentrada 10 vezes, que contém Brij 0.5%.

Preparação: Diluir o volume necessário na proporção de 1:10 com água destilada ou deionizada para obter o tampão de lavagem pronto a ser usado. Se houver cristais, estes devem ser dissolvidos a 37°C antes da diluição.

**SUBS TMB** SUBSTRATO 1x12 mL (PF93619)

**INTERMUTÁVEL ENTRE LOTES**

Conteúdo: Tetrametilbenzidina 0.26 mg/mL e H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 0.01% estabilizados num tampão de citrato 0.05 mol/L (pH 3.8). Líquido, pronto a usar.

**H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.3 M** SOLUÇÃO DE PARAGEM 1x16 mL (PF93602)

**INTERMUTÁVEL ENTRE LOTES**

Conteúdo: Solução de H<sub>2</sub>SO<sub>4</sub> 0.3 mol/L. Líquido, pronto para o uso.

Líquido, pronto a usar.

PELÍCULAS ADESIVAS (2).

SACO DE POLIETILENO (1).

**OUTROS MATERIAIS NECESSÁRIOS, MAS QUE NÃO FORAM FORNECIDOS.**

- Incubador a 37-40 °C
- Leitor de microplacas (comprimento de onda 450 ou 450/620 nm, com linearidade até OD >= 2,000)
- Sistema de lavagem de microplacas (preferível) capaz de fornecer volumes entre 225-375 µl
- Água destilada ou deionizada
- Recipientes de vidro normais para laboratório: cilindros, provetas, etc.

- Micropipetas capazes de recolher com precisão 10, 100, 1000 µl de solução
- Luvas descartáveis
- Temporizador
- Solução de hipoclorito de sódio 5%
- Recipientes para recolha de materiais potencialmente infectados
- Papel absorvente

## 6. MODALIDADES DE ARMAZENAMENTO E ESTABILIDADE DOS REAGENTES

Os reagentes devem ser conservados a 2-8°C.

O prazo de validade está impresso em cada componente e no rótulo externo da embalagem.

Os reagentes têm uma estabilidade limitada após abertura e/ou preparação:

MICROPLACA	8 semanas a 2-8°C em saco de polietileno
CONJUGADO	8 semanas a 2-8°C
CONTROLO POSITIVO	8 semanas a 2-8°C
IgG CONTROLO NEGATIVO	até ao prazo de validade a 2-8°C
CONTROLO CUT-OFF	8 semanas a 2-8°C
DILUENTE 10	até ao prazo de validade a 2-8°C
SORBENT G	5 semanas a 2-8°C
SUBSTRATO	até ao prazo de validade a 2-8°C; 1 semana a 15-30°C; guardar ao abrigo da luz
TAMPÃO DE LAVAGEM	2 semanas a 2-8°C, 5 dias a 15-30°C
SOLUÇÃO DE PARAGEM	até ao prazo de validade a 2-8°C

## 7. TIPO DE AMOSTRAS E CONSERVAÇÃO

O tipo de amostra é representado por soro, obtido de sangue recolhido das veias e manuseado de acordo com os procedimentos standard de laboratório.

Não são conhecidas as consequências provocadas pelo uso de outros líquidos biológicos.

O soro fresco pode ser conservado durante 4 dias entre 2 e 8°C; para períodos de conservação mais prolongados, congelar a -20°C.

A amostra pode ser descongelada até um máximo de 3 vezes. Evitar o uso de congeladores no frost para a conservação das amostras. Depois de descongelar, misturar cuidadosamente antes do teste.

A inativação de calor pode levar a resultados errados. A qualidade das amostras pode ser gravemente influenciada pela contaminação bacteriana, que pode gerar resultados errados.

## 8. PROCEDIMENTO

### PREPARAÇÃO

Antes de iniciar o teste, deixar que todos os reagentes alcancem a temperatura ambiente (18-30°C).

- Preparar a quantidade necessária de tiras

- Preparar o tampão de lavagem diluindo-o tampão de lavagem 10x (100 mL + 900 mL H<sub>2</sub>O).
- Diluir as amostras 1: 26 distribuindo 40 µL de soro em 1 mL de diluente.

#### EXECUÇÃO DO TESTE

1. Distribuição das amostras:  
Distribuir 50 µL de Sorbent G por poço e 50 µL de amostra diluída (é preferível efetuar uma análise dupla).  
Distribuir 100 µL de controlo (positivo, negativo ou de cut-off) por poço.  
O requisito mínimo indispensável é 1 controlo negativo, 1 controlo positivo e 2 controlos de cut-off. Deixar um poço da tira para o branco (100 µL de substrato).
2. Incubação:  
Incubar a placa coberta com folha adesiva a 37°C por 45 minutos.
3. Lavagem:  
Remover a folha adesiva, aspirar o conteúdo de todos os poços e lavar 4 vezes, enchendo cada poço com 300 µL de solução de lavagem. Aguardar 30 segundos antes de cada lavagem.
4. Distribuição do conjugado:  
Distribuir 100 µL de conjugado para cada poço da placa.
5. Incubação do conjugado:  
Incubar a placa coberta com folha adesiva a 37°C por 45 minutos.
6. Lavagem:  
Remover a folha adesiva, aspirar o conteúdo de todos os poços e lavar 4 vezes, enchendo cada poço com 300 µL de solução de lavagem. Aguardar 30 segundos antes de cada lavagem.
7. Distribuição do substrato:  
Distribuir 100 µL de substrato para cada poço da placa.
8. Incubação do substrato:  
Incubar a placa em temperatura ambiente por 15 minutos.
9. Parada da reação:  
Distribuir 100 µL de solução de paragem seguindo a mesma ordem de adição do ponto 4.
10. Leitura:  
Ler as D.O. a 450 nm ou 450/620 nm no prazo de 30 min. Efetuar novamente a leitura a 405 nm em caso de D.O. superiores a 2.000.

#### **9. ESQUEMA DO ENSAIO PARA EBNA IgG**

- PASSO 1 Distribuir 50 µL de Sorbent G e 50 µL de soro diluído. Distribuir 100 µL de todos os controlos (positivo, negativo e de cut-off) nos poços da tira. Agitar.
- Incubar durante 45 minutos a 37°C
  - Lavar 4 vezes (300 µL)
- PASSO 2 Distribuir 100 µL de conjugado em cada poço
- Incubar durante 45 minutos a 37°C

- Lavar 4 vezes (300 µL)
- PASSO 3 Distribuir 100 µL de substrato em cada poço
- Incubar durante 15 minutos em temperatura ambiente.
- PASSO 4 Adicionar 100 µL de Solução de Paragem.
- Ler a D.O. a 450 nm ou 450/620 nm dentro de 30 min.

#### **10. VALIDAÇÃO DO TESTE**

Tirar o valor do branco (<= 0.100) de todas as outras leituras.

Controlo negativo: A relação entre a D.O. do controlo negativo e a D.O. do cut-off deve ser < = 0.6.

Controlo positivo: o controlo positivo deve ter uma D.O. de pelo menos 1.5 vez aquela do soro de cut-off

Controlo cut-off: a D.O. do cut-off >= 0.200.

Se um dos resultados dos soros de controlo estiver fora do intervalo de aceitação, repetir o teste. Se o problema persistir, contatar o Scientific Support.

Tel: 0039 0577 587121  
Fax: 0039 0577 587122  
email: scientificsupport@diisse.it

#### **11. INTERPRETAÇÃO DOS RESULTADOS**

Calcular a relação entre o valor DO da amostra e aquela do cut-off (ÍNDICE).

A amostra é considerada:

**POSITIVA:** quando o Índice for > 1.2

**INCERTA:** per tutti i valori 0.8 – 1.2

**NEGATIVA:** quando l'Index è < < 0.8

Repetir o teste em caso de resultado incerto. Se o resultado continua incerto, repetir a colheita.

#### **12. LIMITAÇÕES**

Todos os valores obtidos necessitam de uma interpretação atenta independentemente dos outros indicadores relativos ao mesmo paciente.

O teste, de fato, por si só não pode ser utilizado para um diagnóstico clínico definitivo.

O resultado do teste deve ser sempre avaliado em conjunto com os dados provenientes da anamnese do paciente e/ou com outros procedimentos diagnósticos.

#### **13. ESPECIFICIDADE ANALÍTICA**

Foram testadas 10 amostras que estavam negativas para IgG anti-EBNA e anti-VCA IgG para a determinação de IgG anti-CMV, anti-Herpes Simplex e anti-Varicela Em nenhum caso a presença destes anticorpos interfere com o Kit EBNA IgG.

#### 14. ESTUDOS DE COMPARAÇÃO

Numa experimentação foram analisadas 88 amostras com o kit Diesse e com um outro kit do mercado.

Esquematizam-se, de seguida, os dados da experimentação:

		Referência		
		+	-	Total
Diesse	+	44	1	45
	-	0	43	43
	Total	44	44	88

Percent Positive Agreement (~Sensibilidade Diagnóstica):

100% Cl<sub>95%</sub>: 92.0-99.9.

Percent Negative Agreement: (~Especificidade Diagnóstica):

97.7% Cl<sub>95%</sub>: 88.1.-99.6

#### 15. PRECISÃO E REPETIBILIDADE

Precisão intra-ensaios efectuada entre 3 lotes diferentes

Valor directo n=15	Lote 011	Lote 012	Lote 013
D.O.	0.447	0.498	0.388
CV%	5	8	6

Precisão entre testes e entre lotes

Amostras	ÍNDICE DIRECTO				CV%
	Lote 011	Lote 012	Lote 013	Média	
EBN 1	0.27	0.26	0.18	0.24	21
EBN 2	1.10	1.17	1.24	1.17	6
EBN 3	2.11	2.46	2.21	2.26	8

#### 16. RESOLUÇÃO DE PROBLEMAS

PROBLEMA	POSSÍVEIS FONTES DE ERRO	AÇÕES A SEREM ADOTADAS
Ensaio inválido (todos negativos)	Um ou mais reagentes não foram adicionados ou estão na sequência incorreta	Verificar o procedimento. Verificar se algum reagente não foi utilizado. Repetir o teste
	Placa não reativa	Verificar o código no saco da placa (ver as instruções de uso).

		Verificar a existência de humidade na placa não utilizada. (O gel de sílica deve estar amarelo). Repetir o teste
Ensaio inválido (todos positivos)	Contaminação do substrato	Recolher nova quota de substrato.
	Lavagem inadequada	Certificar-se de que o aparelho de lavagem esteja funcionando direito
	Aspiração inadequada de poços	Certificar-se de que o aparelho de lavagem esteja funcionando direito
	Erro de pipetagem	Verificar o funcionamento da pipeta
Pouca precisão	A adição de reagente é muito lenta	Evitar a secagem da placa após a lavagem. Adicionar os reagentes imediatamente
	Presença de bolhas	Evitar a formação de bolhas de ar durante a pipetagem.
	A passagem óptica não está limpa	Verificar se existe sujidade na fonte de luz do instrumento e do detector. Limpar o fundo da placa com um lenço de papel.
Desenvolvimento inadequado de cor	Tempos ou temperatura de incubação inadequados	Verificar o monitoramento da temperatura e o tempo de incubação
	Volume inadequado do substrato adicionado à placa	Verificar a função de pipetagem

#### 17. BIBLIOGRAFIA

1. A. Andersson, V. Vetter et al. Avidities of IgG directed against viral capsid antigen or early antigen: useful markers for significant Epstein-Barr Virus serology. *J. Med. Virology* 43: 238 (1994).
2. J. Middeldorp and P. Herbrink: Epstein Barr Virus specific marker molecules for early diagnosis of infectious mononucleosis. *J. Virol. Methods* 21: 133 (1988).
3. C. Valent Sumaya: Serological testing for Epstein Barr Virus - developments in interpretation. *J. Inf. Dis.* 151: 984 (1985).
4. J. Luka, R.C. Chase and G. Pearson: A sensitive enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) against

the major EBV-associated antigens. I. Correlation between ELISA and immunofluorescence titers using purified antigens. J. Immunol. Methods 67: 145 (1984).

DIESSE Diagnostica Senese S.p.A.

Strada dei Laghi 39

53035 Monteriggioni (Siena)

Italy



	EN Use By ES Fecha de caducidad IT Utilizzare entro	FR Utiliser jusque GR Ημερομηνία λήξης PT Prazo de validade
	EN Caution,consult accompanying documents ES Atención,ver instrucciones de uso IT Attenzione, vedere le istruzioni per l'uso	FR Attention voir notice d'instructions GR Προειδοποίηση, συμβουλευτείτε τα συνοδά έντυπα PT Atenção, consulte a documentação incluída
	EN Manufacturer ES Fabricante IT Fabbricante	FR Fabricant GR Κατασκευαστής PT Fabricante
	EN Contains sufficient for <n> tests ES Contenido suficiente para <n> ensayos IT Contenuto sufficiente per "n" saggi	FR Contenu suffisant pour "n" tests GR Περιεχόμενο επαρκές για «n» εξετάσεις PT Conteúdo suficiente para “n” ensaios
	EN Temperature limitation ES Límite de temperatura IT Limiti di temperatura	FR Limites de température GR Περιορισμοί θερμοκρασίας PT Limites de temperatura
	EN Consult Instructions for Use ES Consulte las instrucciones de uso IT Consultare le istruzioni per l'uso	FR Consulter les instructions d'utilisation GR Συμβουλευτείτε τις οδηγίες χρήσης PT Consulte as instruções de utilização
	EN Biological risks ES Riesgo biológico IT Rischio biologico	FR Risques biologiques GR Βιολογικοί κίνδυνοι PT Risco biológico
	EN Catalogue number ES Número de catálogo IT Numero di catalogo	FR Référence du catalogue GR Αριθμός καταλόγου PT Referência de catálogo
	EN In Vitro Diagnostic Medical Device ES Producto sanitario para diagnóstico in vitro IT Dispositivo medico-diagnostico in vitro	FR Dispositif médical de diagnostic in vitro GR Ιν Βιτρο Διαγνωστικό Ιατροτεχνολογικό προϊόν PT Dispositivo médico para diagnóstico in vitro
	EN Batch code ES Código de lote IT Codice del lotto	FR Code du lot GR Αριθμός Παρτίδας PT Código do lote