

MONOSCREEN[®] Ab ELISA

Notice d'utilisation
 B10K317-CPBT_NO_(FR)_V02
 04/06/2024

Monoscreen AbELISA Clostridium perfringens toxine Bêta

Référence : BIO K 317

Test ELISA sérologique pour le dosage des anticorps spécifiques de la toxine Bêta de *Clostridium perfringens*
 Monocupule, blocage

Usage *in vitro* et strictement vétérinaire



Echantillon / Dilution	Toutes espèces
Sérum – Plasma* / 2X	✓

*Par la suite, nous retiendrons la dénomination sérum.

Présentation

Référence produit	BIO K 317/2
Format	2 plaques, barrettes de 8 puits
Réactions	192 tests

Composition du kit

Matériel fourni		BIO K 317/2
Microplate	Microplaque	2
Washing solution	Solution de lavage (20X)	1 X 100 mL
Dilution solution	Solution de dilution colorée (1X)	1 X 60 mL
Conjugate	Conjugué (20X)	1 X 1,250 mL
CTL POS	Contrôle positif	1 X 0,5 mL
CTL NEG	Contrôle négatif	1 x 0,5 mL
TMB solution	Solution de TMB Monocomposant (1X)	1 X 25 mL
Stop solution	Solution d'arrêt (1X)	1 X 15 mL

Historique de révision

Date	Version	Modifications
04/06/2024	V02	Mise en page et simplification de l'ensemble de la notice.

Note : les modifications mineures concernant la typographie, la grammaire et la mise en forme ne sont pas incluses dans l'historique des révisions.

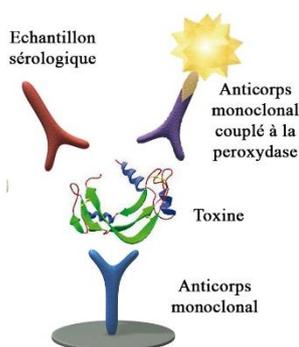
A. Introduction

L'entérotoxémie est une affection intestinale qui peut toucher toutes les espèces animales domestiques. Elle est causée par une bactérie, *Clostridium perfringens* qui produit certaines toxines. Cette bactérie à coloration de Gram positive est anaérobie et elle peut former des endospores très résistantes à la température. La bactérie est subdivisée en 5 types (types A, B, C, D et E) sur base de sa capacité à produire ou non les 4 toxines létales majeures (Alpha, Bêta, Epsilon ou Iota). *Clostridium perfringens* peut causer chez l'homme des gangrènes gazeuses (myonécrose clostridienne), des intoxications d'origine alimentaire ou des entérocolites nécrosantes chez l'enfant. La bactérie est aussi l'agent causal du pigbell, une pathologie digestive qui touche les populations de Papouasie. *Clostridium perfringens* est l'agent responsable de la dysenterie de l'agneau, de l'entérotoxémie ovine (struck) et de la maladie du rein pulpeux du mouton. Elle est également l'agent causal de l'entérotoxémie du veau ou de l'agneau. En règle générale, on peut retrouver de grandes quantités de bactéries et de toxines bactériennes dans le fluide intestinal des animaux décédés d'entérotoxémie. Comme *Clostridium perfringens* est un commensal de l'intestin des humains et des animaux, l'identification seule de la bactérie dans le contenu intestinal est insuffisante pour poser un diagnostic étiologique. Il est en effet nécessaire de déterminer le toxinotype de la bactérie isolée et de quantifier *Clostridium perfringens* au sein du liquide intestinal.

La trousse BIO K 317 est préparée pour suivre le statut sérologique des animaux après vaccination ou lors d'un contact naturel avec la bactérie. Comme il s'agit d'un test de blocage, il peut être utilisé chez toutes les espèces animales.

B. Principe du test

La microplaque à 96 puits a été sensibilisée par un anticorps monoclonal spécifique de la toxine bêta de *Clostridium perfringens*. L'utilisateur de la trousse dépose dans les cupules de la microplaque les sérums et les plasmas à tester préalablement dilués. Après une incubation de 2 heures et une étape de rinçage, il ajoute le conjugué, un anticorps monoclonal spécifique de la toxine bêta de *Clostridium perfringens* couplé à la peroxydase. Après incubation et lavage de la préparation, il ajoute la solution de révélation (TMB monocomposant). Ce chromogène présente le double avantage d'être plus sensible que les autres chromogènes de la peroxydase et de ne pas être cancérigène. L'intensité de la coloration est inversement proportionnelle au titre sérique de l'échantillon. Des contrôles positif et négatif sont fournis avec la trousse de façon à pouvoir établir la validité des résultats obtenus.



C. Matériel supplémentaire et équipement requis non fournis

- Eau distillée/déminéralisée
- Pipette mono ou multicanaux de précision (gamme 2-20 μ L, 20-200 μ L et 100-1000 μ L) avec embouts à usage unique et réservoirs à réactifs
- Lecteur de microplaques (filtre 450 nm)
- Laveur de microplaques (facultatif)
- Microplaque de dilution
- Incubateur à $21 \pm 3^\circ\text{C}$
- Incubateur à $37 \pm 2^\circ\text{C}$
- Matériel de laboratoire standard : cylindre gradué, portoir, couvercle, ...

D. Précautions d'utilisation

- Conserver les réactifs entre $+2$ et $+8^\circ\text{C}$.
- Les barrettes non utilisées sont conservées dans l'enveloppe d'aluminium fermée hermétiquement avec son dessiccant.
- Ne pas utiliser les réactifs au-delà de la date de validité.
- Ne pas utiliser de réactifs provenant d'autres trousses.
- Veiller à utiliser de l'eau distillée/déminéralisée.
- La solution d'arrêt est de l'acide phosphorique 1 M. Manipuler ce produit avec prudence.
- Éliminer le matériel utilisé en respectant la législation en vigueur en matière de protection de l'environnement et de gestion des déchets biologiques.
- Conserver la solution de TMB à l'abri de la lumière.

E. Préparation des solutions

- Les solutions sont à préparer extemporanément.
- La solution de lavage est à diluer 20 fois dans de l'eau distillée/déminéralisée. La solution cristallise spontanément à froid. Amener le flacon à $21 \pm 3^\circ\text{C}$ de façon à ce que tous les cristaux disparaissent ; bien mélanger la solution et en prélever le volume nécessaire.
- La solution de dilution est prête à l'emploi. Elle est colorée en jaune. Elle est utilisée pour la dilution des échantillons, des témoins du kit (contrôle positif et négatif) et du conjugué.
- Le conjugué est à diluer 20 fois dans la solution de dilution.
- La solution d'arrêt est prête à l'emploi.
- La solution de TMB est prête à l'emploi. Elle doit être parfaitement incolore.

F. Mode opératoire

- Tous les constituants doivent être ramenés à $21 \pm 3^\circ\text{C}$ avant utilisation.
 - Lire attentivement les points précédents.
1. Distribuer la solution de dilution à raison de 50 μ L par puits. Ajouter les échantillons de sérums, le contrôle positif et le contrôle négatif à raison de 50 μ L par puits. Homogénéiser par aspiration/refoulement.
Couvrir et incuber la plaque à $37 \pm 2^\circ\text{C}$ pendant 120 ± 5 min.

N.B. : Pour éviter les différences de temps d'incubation entre échantillons, il est possible de préparer les dilutions des échantillons, celles des contrôles positif et négatif dans une microplaque de dilution (dilution recommandée : 60 μ L de solution de dilution + 60 μ L d'échantillon) avant leur transfert (100 μ L) dans la microplaque test à l'aide d'une pipette multicanaux.

2. Éliminer le contenu de la microplaque. **Laver 3 fois** la microplaque avec **300 μ L** de solution de lavage par puits. Éviter la formation de bulles dans les cupules entre chaque lavage.
3. Ajouter **100 μ L de conjugué dilué** par puits. Couvrir et incuber la plaque à $37 \pm 2^\circ\text{C}$ pendant 30 ± 2 min.
4. Éliminer le contenu de la microplaque. **Laver 3 fois** la microplaque avec **300 μ L** de solution de lavage par puits. Éviter la formation de bulles dans les cupules entre chaque lavage.
5. Distribuer **100 μ L** de la solution de **TMB** par puits. Incuber à $21 \pm 3^\circ\text{C}$ pendant 10 ± 1 min à l'abri de la lumière, sans couvrir.
6. Distribuer la **solution d'arrêt** à raison de **50 μ L** par puits. La couleur passe de bleu à jaune.
7. Enregistrer les densités optiques à l'aide d'un spectrophotomètre pour plaques en utilisant un filtre de **450 nm** dans les **5 minutes** après l'ajout de la solution d'arrêt.

G. Validation des résultats

Le test ne peut être **validé** que si les deux conditions suivantes sont remplies :

- DO nég – DO pos > 0,7
- % inh positif > 30%

H. Interprétation des résultats

- Mesurer les densités optiques des contrôles positif et négatif (DO pos et DO nég) ainsi que celles de tous les échantillons (DO échantillons).
- Pour chaque échantillon testé et pour le contrôle positif, calculer le pourcentage d'inhibition (%inh) en appliquant les formules suivantes :

$$\%inh \text{ échantillon} = \frac{DO \text{ nég} - DO \text{ échantillon}}{DO \text{ nég}} \times 100$$

$$\%inh \text{ positif} = \frac{DO \text{ nég} - DO \text{ pos}}{DO \text{ nég}} \times 100$$

Déterminer le niveau de positivité des échantillons en utilisant l'échelle reprise dans le tableau ci-dessous.

	Résultats	Statut
Echantillon	% inh < 20	0
	20 ≤ % inh < 40	+
	40 ≤ % inh < 60	++
	60 ≤ % inh < 80	+++
	80 ≤ % inh	++++

Obtenez rapidement et facilement l'interprétation de vos résultats grâce à notre plateforme en ligne gratuite **AnalysiScreen™** disponible sur notre site web : <https://www.biox.com>



AnalysiScreen™ est le nouveau module de lecture et d'interprétation de tous les types de plaques ELISA Monoscreen™ et Multiscreen™. **AnalysiScreen™** est :

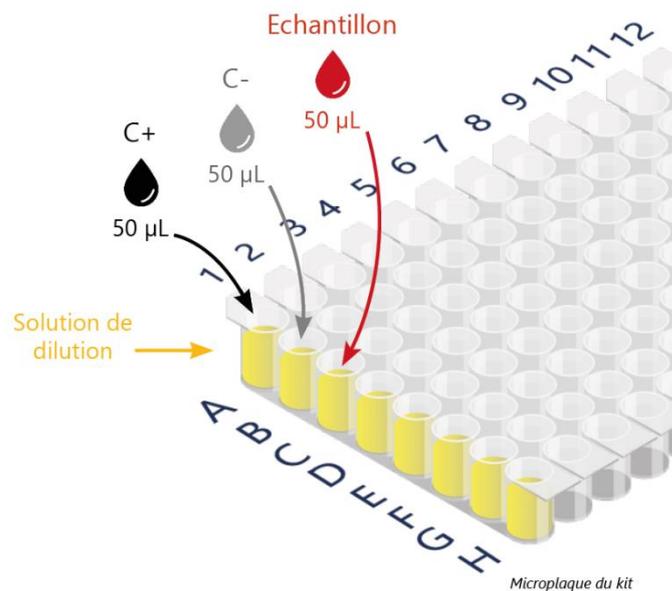
- Gratuit
- Accessible en ligne via notre site internet : <https://www.biox.com>
- Mis à jour en temps réel
- Compatible avec tous les designs de plaques Bio-X Diagnostics
- Très simple d'emploi



SCAN ME

Notes*

- 1 Distribuer 50 μ L de solution de dilution
+
Ajouter 50 μ L d'échantillons et 50 μ L de contrôles



- 2 Ajouter 100 μ L de conjugué



- 3 Ajouter 100 μ L de TMB



- 4 Ajouter 50 μ L de solution d'arrêt

- 5 Enregistrer les densités optiques

450 nm



* Les notes ne se substituent pas au mode d'emploi dont elles sont une synthèse.