



MULTISCREEN[®] Ab ELISA

Notice d'utilisation
BIOK243-RESP-RPM_NO_(FR)_V03
12/06/2026

Multiscreen AbELISA Respiratoire bovin

Référence : BIO K 243

Test ELISA pour le diagnostic sérologique du BRSV, BPI3 et *Mycoplasma bovis*

Bicupule, test indirect

Usage *in vitro* et strictement vétérinaire



Echantillon / Dilution	Bovin
Sérums sanguins / plasmas* / 100X	✓

*Par la suite, nous retiendrons la dénomination sérum.

Présentation

Référence produit	BIO K 243/2
Format	2 plaques, barrettes de 8 puits
Réactions	48 tests

Composition du kit

	Matériel fourni	Code	Type*	BIO K 243/2
Microplate	Microplaques	D00613	1	2
Washing solution (20X)	Solution de lavage (20X)	D00695	A	1 X 100 mL
Dilution solution (1X)	Solution de dilution colorée (1X)	D01511	A	1 X 125 mL
TMB solution (1X)	Solution de TMB monocomposant (1X)	D01585	A	1 X 30 mL
Stop solution (1X)	Solution d'arrêt (1X)	D00680	A	1 X 30 mL
Conjugate (50X)	Conjugué (50X)	D01476	1	1 X 0,6 mL
CTL POS	Contrôle positif	D01535	a	1 X 0,5 mL
CTL NEG	Contrôle négatif	D01030	a	1 X 0,5 mL

* : (1) : dépendant kit et lot / (a) : dépendant kit / (A) : substituable entre composants A / (B) : substituable entre composants B.

Historique de révision

Date	Version	Modifications
12/06/2026	V03	Mise en page et simplification de l'ensemble de la notice. Ajustement des volumes des composants. Distribution de la solution d'arrêt modifié de 50 µL à 100 µL.

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

Les affections respiratoires constituent chez les bovins un problème préoccupant étant donné leur fréquence et le nombre élevé d'animaux qui en souffrent. Ces affections se rencontrent dans tous les pays qui pratiquent un système d'élevage intensif impliquant le regroupement d'un grand nombre d'animaux dans des espaces limités. L'étiologie de ces affections est multi-factorielle, ce qui en complique la pathogénie mais aussi le traitement. Des agents viraux et bactériens en association avec un état de stress provenant soit de déplacements dans des véhicules surpeuplés, soit de maintien des animaux dans des étables mal entretenues ou mal ventilées, jouent un rôle important dans le déclenchement d'affections respiratoires aiguës. Ces affections touchent plus particulièrement les jeunes animaux bien qu'elles puissent également affecter les adultes. Dans la plupart des cas, les animaux souffrant d'affections respiratoires hébergent plusieurs agents pathogènes dont certains agissent en synergie. Ainsi, il est généralement reconnu que les virus sont les premiers agents à intervenir et que les bactéries agissant comme second envahisseur, accentuent la pathologie. La fièvre des transports, "shipping fever", est un bel exemple de la synergie d'action qui peut exister au niveau de l'arbre respiratoire entre un virus, le PI3, et une bactérie comme *Mannheimia haemolytica*.

La trousse ELISA respiratoire trivalente (RPM) de Bio-X Diagnostics permet d'évaluer la réponse immunitaire humorale des bovins contre 3 agents fréquemment impliqués dans ces affections respiratoires. Ces agents sont le virus respiratoire syncytial bovin (BRSV), le virus parainfluenza 3 (BPI3) et *Mycoplasma bovis*.

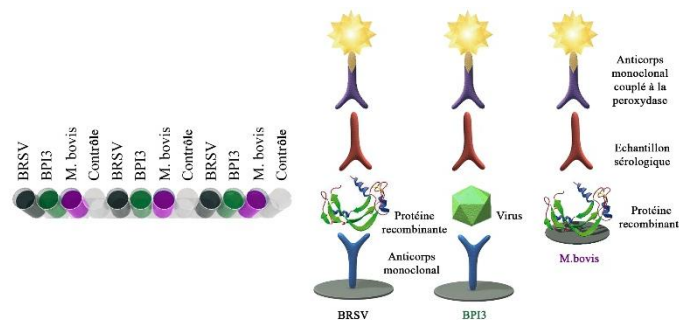
B. Principe du test

Des microplaques à 96 puits ont été sensibilisées par des anticorps monoclonaux spécifiques des 2 virus énumérés ci-dessus. Les anticorps assurent la capture et la purification de ces agents à partir du lysat des cellules qui ont servi à leur croissance. Pour *Mycoplasma bovis*, une protéine recombinante exprimée chez *E. coli* est utilisée pour sensibiliser les colonnes correspondantes. La répartition sur la microplaque de ces agents est la suivante:

- Colonnes 1, 5 et 9 : BRSV
- Colonnes 2, 6 et 10 : BPI3
- Colonnes 3, 7 et 11 : *Mycoplasma bovis*
- Colonnes 4, 8 et 12 : témoin cellulaire

Les colonnes 4, 8 et 12 contiennent un anticorps monoclonal. L'utilisation d'un tel témoin permet de limiter dans des proportions importantes le nombre de sérums faussement positifs. Les sérums et les plasmas à tester sont dilués au 1/100 dans la solution de dilution et sont incubés durant une heure à 21°C +/- 3°C. Après incubation et lavage de la préparation, le conjugué, un anticorps monoclonal spécifique des IgG1 bovines couplé à la peroxydase, est ajouté. A l'issue d'une seconde incubation d'une heure à 21°C +/- 3°C et d'un second lavage, on 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.

En cas de présence d'immunoglobulines spécifiques dans les sérums testés, le conjugué reste fixé sur la cupule correspondante et l'enzyme catalyse la transformation du chromogène incolore en un produit bleu. L'intensité de la coloration est proportionnelle à la teneur en anticorps spécifiques présents dans l'échantillon. Les signaux enregistrés sur les cupules de contrôle (colonnes 4, 8 et 12) sont retranchés des signaux des cupules positives correspondantes. Il est possible de quantifier la réactivité des sérums inconnus suivant une échelle de positivité comprise entre 0 et +++++.



C. Matériel supplémentaire et équipement requis non fournis

- Eau distillée/déminéralisée.
- Pipette mono ou multicanaux de précision (gamme 2-20 µL, 20-200 µL et 100-1000 µL) avec embouts à usage unique et réservoirs à réactifs.
- Lecteur de microplaques (filtre 450 nm).
- Laveur de microplaques (facultatif).
- Microplaque de dilution (facultatif).
- Matériel de laboratoire standard : cylindre gradué, portoir, couvercle, ...
- Incubateur à 21 ± 3°C.

D. Précautions d'utilisation

- Conserver les réactifs entre +2 et +8°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.
- 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 ± 3°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. La solution de dilution est colorée en jaune. Elle est utilisée pour la dilution des échantillons, des contrôles du kit (contrôle positif et négatif) et du conjugué.
- Le conjugué est à diluer 50 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. Préparation des échantillons

- Les **sérums sanguins** ainsi que les **contrôles** du kit, sont à diluer 100 fois dans la solution de dilution. Éviter d'utiliser des échantillons hémolysés ou coagulés.

Dilution recommandée :

10 µL d'échantillon + 990 µL de solution de dilution.

G. Mode opératoire

- Tous les constituants doivent être ramenés à **21 ± 3°C** avant utilisation.
 - Lire attentivement les points précédents.
1. Distribuer les **échantillons dilués** et les **contrôles dilués** à raison de **100 µL par puits**, en respectant la disposition suivante, par exemple : . Contrôle positif : puits H1 à H4,

contrôle négatif : puits G1 à G4, échantillon 1 : puits A1 à A4, échantillon 2 : puits B1 à B4, etc. Couvrir et incuber la plaque à **21 ± 3°C** pendant **60 ± 5 min**.

2. Eliminer le contenu de la microplaque. **Laver 3 fois** la microplaque avec **300 µL** de solution de lavage par puits. Eviter la formation de bulles dans les cupules entre chaque lavage.
3. Ajouter **100 µL de conjugué dilué** par puits. Couvrir et incuber la plaque à **21 ± 3°C** pendant **60 ± 5 min**.
4. Eliminer le contenu de la microplaque. **Laver 3 fois** la microplaque avec **300 µL** de solution de lavage par puits. Eviter la formation de bulles dans les cupules entre chaque lavage.
5. Distribuer **100 µL** de la solution de **TMB** par puits. Incuber à **21 ± 3°C** pendant **10 ± 1 min** à l'abri de la lumière, sans couvrir.
6. Distribuer la **solution d'arrêt** à raison de **100 µL** 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.

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 BioX Diagnostics
- Très simple d'emploi



SCAN ME

H. Validation des résultats

Le test ne peut être **validé** que si le contrôle positif fournit une différence de densité optique en dix minutes supérieure pour chaque valence aux valeurs suivantes :

- BRSV > 1,100
- BPI3 > 1,000
- *M. bovis* > 1,200

Et le contrôle négatif, une différence de densité optique en dix minutes inférieure pour chaque valence à 0,300.

I. Interprétation des résultats

Soustraire de chaque valeur enregistrée sur les puits positifs le signal du puits témoin négatif correspondant et noter le résultat obtenu (calcul des delta D.O.). Pour effectuer ce calcul, tenir compte de l'existence éventuelle de valeurs négatives. Effectuer la même opération pour les puits correspondants au contrôle positif et au contrôle négatif.

Diviser chaque valeur obtenue par la valeur correspondante obtenue avec le contrôle positif et multiplier ce résultat par 100 pour l'exprimer sous la forme d'un pourcentage.

$$Val(eur) = \frac{\text{Delta DO échantillon}}{\text{Delta DO contrôle positif}} * 100$$

En utilisant le tableau ci-dessous, déterminer le niveau de positivité des sérums et des plasmas.

Seule la mise en évidence d'une séroconversion franche réalisée à partir de deux échantillons sériques couplés prélevés à 2-3 semaines d'intervalle peut fournir un diagnostic fiable. Le premier prélèvement devra être effectué durant la phase aiguë de l'affection. On considère qu'il y a séroconversion franche lorsqu'il y a un accroissement du signal de 2 croix (par exemple : ++ > ++++ ou + > +++).

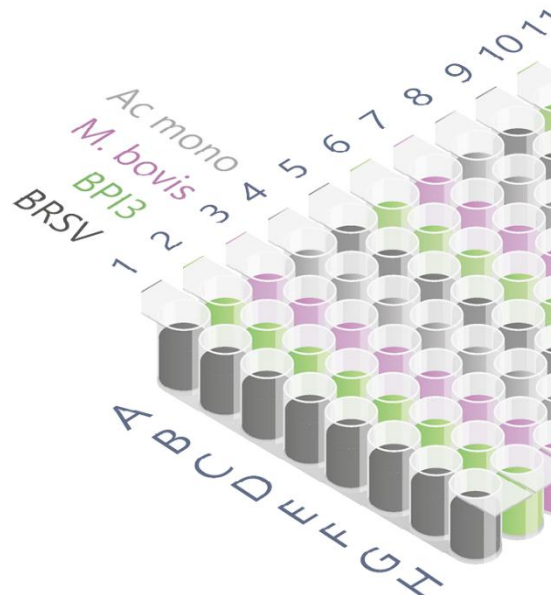
Un échantillon doit être considéré comme positif s'il fournit un résultat supérieur ou égale à une croix (+).

Table des symboles

Symbole	Signification
	Référence du catalogue
	Fabricant
	Limite de température
	Utiliser jusque
	Code du lot
	Consulter les instructions d'utilisation
	Contenu suffisant pour "n" tests
	Conserver à l'abri de la lumière
	Conserver au sec
	Substance corrosive
	Produit nocif / irritant

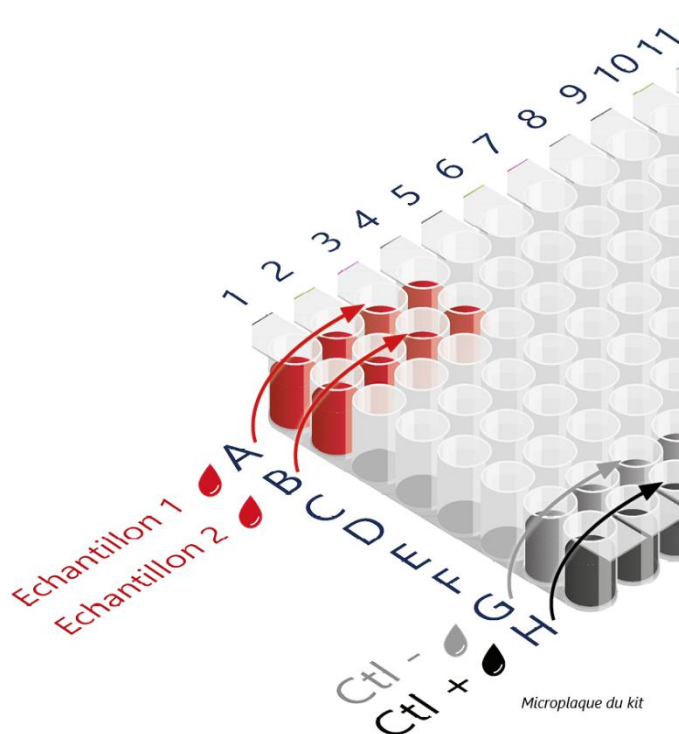
	0		+		++		+++		++++		+++++
BRSV	Val ≤	23%	< Val ≤	46%	< Val ≤	68%	< Val ≤	91%	< Val ≤	114%	< Val
BPI3	Val ≤	26%	< Val ≤	52%	< Val ≤	78%	< Val ≤	104%	< Val ≤	130%	< Val
<i>M. bovis</i>	Val ≤	29%	< Val ≤	47%	< Val ≤	64%	< Val ≤	82%	< Val ≤	100%	< Val

- 1 Distribuer 100µL des échantillons dilués 1/100 et des contrôles du kit dilués (Ctl+ & Ctl-) 1/100



Microplaque du kit

- 2 Ajouter 100 µL de conjugué 1/50



Microplaque du kit

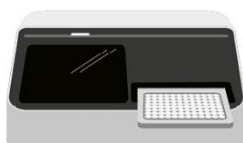
- 3 Ajouter 100 µL de TMB



- 4 Ajouter 100 µL 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.