

ECHINOCOCCUS MULTILOCULARIS recEm-18

Test immunoenzymatique pour le suivi sérologique de l'échinococcose alvéolaire humaine

96 tests sur puits individuels pour utilisation diagnostique in vitro par des laboratoires professionnels

Instructions d'utilisation pour l'article N° 9310
N° CE: CH-201708-0010



Utilisations prévues du produit:

Le kit ELISA Bordier Echinococcus multilocularis est destiné à la détection quantitative des anticorps IgG contre l'antigène Em-18 d'*Echinococcus multilocularis* dans le sérum humain. Ce test est destiné au suivi post-opératoire et/ou post-thérapeutique des patients infectés.

Contexte:

L'échinococcose alvéolaire est causée par le stade larvaire d'*Echinococcus multilocularis*, un ténia trouvé chez les renards, les coyotes, les chiens et certains autres canidés. Les humains peuvent être infectés en ingérant accidentellement des œufs de ténia sur de la nourriture ou de l'eau contaminée. Les formes larvaires d'*E. multilocularis* ne mûrissent pas complètement en kystes fertiles chez l'homme, mais la prolifération continue des vésicules qui envahissent et détruisent les tissus environnants provoquera, à la manière d'une tumeur, un dysfonctionnement hépatique. Le parasite peut se propager dans d'autres organes tels que les poumons et le cerveau. Les principaux symptômes sont la douleur abdominale, l'asthénie, l'hépatomégalie et la jaunisse. Le diagnostic est basé sur des techniques d'imagerie telles que la tomодensitométrie pour détecter visuellement les masses parasitaires et les structures de type kyste diffus. Les tests sérologiques sont utilisés pour le dépistage des populations à risque et pour le suivi des patients après traitement.

Principe du test et présentation:

La trousse contient le matériel nécessaire pour effectuer 96 tests immuno-enzymatiques (tests ELISA) sur des barrettes sécables sensibilisées avec l'antigène recombinant Em-18 d'*Echinococcus multilocularis*. Les anticorps spécifiques de l'échantillon se lieront à cet antigène et les anticorps non spécifiques seront éliminés par lavage. La présence d'anticorps spécifiques vis-à-vis de l'antigène parasitaire est détectée avec un conjugué protéine A - phosphatase alcaline. Une deuxième étape de lavage éliminera le conjugué non lié. La révélation des anticorps liés est faite par l'addition du substrat pNPP qui devient jaune en présence de phosphatase alcaline. L'intensité de la couleur est proportionnelle à la quantité d'anticorps spécifiques d'*Echinococcus multilocularis* dans l'échantillon. Le phosphate de potassium ajouté arrêtera la réaction. L'absorbance à 405 nm est lue avec un lecteur de microplaques ELISA.

Matériel contenu dans la trousse (96 tests):

WELL	9310-01	Barrettes sécables sensibilisées avec l'antigène recombinant Em-18 d' <i>Echinococcus multilocularis</i>	96	puits
DILB	9310-02	Tampon de dilution (concentré 10 x), coloré en violet	50	ml
WASH	9310-03	Solution de lavage (concentrée 10 x)	50	ml
ENZB	9310-04	Tampon de l'enzyme	50	ml
STOP	9310-05	Solution d'arrêt (0.5M K ₃ PO ₄)	25	ml
CONTROL -	9310-06	Sérum de contrôle négatif (20 x), bouchon vert	200	µl
CONTROL -/+	9310-07	Sérum de contrôle faiblement positif (seuil, 20 x), bouchon jaune	200	µl
CONTROL +	9310-08	Sérum de contrôle positif (20 x), bouchon vert	200	µl
CONJ	9310-09	Conjugué protéine A – phosphatase alcaline (50 x), bouchon violet	300	µl
SUBS	9310-10	Substrat de la phosphatase (para-nitrophénylphosphate)	20	tablettes
		Réservoir de réactifs pour multipipettes, 25 ml	1	pièce
		Cadre pour les supports de puits	1	cadre

Durée de vie et conservation:

Conserver la trousse entre 2° et 8°C (transport à température ambiante), éviter l'exposition prolongée des composants à la lumière directe. La date de péremption et le numéro de lot sont imprimés sur le côté de la boîte. Après ouverture initiale, tous les réactifs sont stables jusqu'à la date d'expiration lorsqu'ils sont conservés entre 2° et 8°C.

Equipement nécessaire ne se trouvant pas dans la trousse:

Pipettes (μ l et ml). Récipients. Tubes de dilution. Bande adhésive pour couvrir les puits pendant les incubations. Eau distillée. Incubateur à 37°C. Lecteur ELISA ajusté à une longueur d'onde de 405 nm. Equipement manuel ou automatique pour le rinçage des puits. Vortex. Minuteur.

Préparation des réactifs avant l'usage:

Equilibrer tous les réactifs à température ambiante et mélanger avant utilisation.

Barrettes sensibilisées: ouvrir le côté du sachet d'aluminium 9310-01 et retirer le nombre de puits nécessaires (un pour le blanc sans sérum, trois pour les contrôles plus le nombre d'échantillons). Placer les puits dans un support. Si nécessaire, compléter les positions inutilisées du support avec des puits usagés. Placer le support dans un cadre en respectant son orientation. Conserver les barrettes inutilisées scellées dans le sachet avec le dessicatif.

Tampon de dilution: diluer le tampon de dilution concentré 10x 9310-02, 1/10 dans de l'eau distillée. Il est utilisé pour la dilution des sérums de contrôle, des échantillons et du conjugué. Le tampon dilué est stable pendant 2 mois à 2-8°C.

Solution de lavage: diluer la solution de lavage concentrée 10x 9310-03, 1/10 dans de l'eau distillée. Si vous désirez utiliser votre propre solution de lavage, évitez les tampons contenant du phosphate qui pourrait inhiber par la suite l'activité enzymatique de la phosphatase alcaline. La solution de lavage diluée est stable pendant 2 mois à 2-8°C.

Sérums de contrôle: diluer 10 μ l de chaque sérum 9310-06 à -08 dans 190 μ l de la solution de tampon de dilution (dilution finale: 1/20). Les sérums de contrôle dilués sont stables pendant 2 mois à 2-8°C.

Conjugué: diluer le conjugué 9310-09, 1/50 dans la solution de tampon de dilution. Diluer le conjugué le jour du test. Ne pas stocker le conjugué dilué.

Solution de substrat: dissoudre le nombre nécessaire de tablettes de substrat 9310-10 dans le tampon de l'enzyme 9310-04 non dilué (une tablette dans 2.5 ml de tampon). Vortexer jusqu'à dissolution complète de la tablette. Diluer le substrat le jour du test et protéger le tube de la lumière directe. Les tablettes et les solutions de substrat doivent être incolores ou ne présenter qu'une légère teinte jaune. Si une tablette ou une solution de substrat devient jaune, elle peut avoir été partiellement hydrolysée et doit être jetée. Ne pas stocker la solution de substrat.

Solution d'arrêt: utiliser le réactif 9310-05 non dilué.

Collecte et préparation des échantillons:

Utiliser du sérum humain. Le conserver à 2-8°C s'il est analysé dans les jours suivant le prélèvement, sinon le conserver à -20°C ou moins. Éviter les cycles de congélation/décongélation. Mélanger les échantillons et diluer 1/201 dans la solution de tampon de dilution (par ex. 5 μ l d'échantillon dans 1 ml).

Avertissements et précautions:

Les composés toxiques sont trouvés dans les concentrations suivantes:

Composant	Référence	Azide de sodium (N_aN_3)	Merthiolate
Tampon de dilution (10 x)	9310-02	0.1 %	0.02 %
Solution de lavage (10 x)	9310-03	0.05 %	/
Tampon de l'enzyme	9310-04	0.01 %	/
Sérums de contrôle (20 x)	9310-06 to -08	0.1 %	0.02 %
Conjugué (50 x)	9310-09	0.1 %	/

Aux concentrations utilisées, l'azide de sodium et le merthiolate ne présentent aucun risque toxicologique au contact de la peau et des muqueuses.

- La solution d'arrêt 9310-05 (0.5 M K_3PO_4) est irritante.
- Les sérums de contrôle négatif, seuil et positif (9310-06 à -08) proviennent de lapins.
- Traiter tous les réactifs et les échantillons comme des matières potentiellement infectieuses.
- Ne pas intervertir les réactifs de différents lots ou kits ELISA Bordier.
- Ne pas utiliser de réactifs d'autres fabricants avec ce kit.
- Ne pas utiliser les réactifs après leur date de péremption.
- Fermer les flacons de réactif immédiatement après utilisation et ne pas intervertir les bouchons à vis pour éviter toute contamination.
- Utiliser des pointes de pipettes séparées et propres pour chaque échantillon.
- Ne pas réutiliser les micropuits.

Informations d'élimination:

Tous les matériaux utilisés pour ce test sont généralement considérés comme des déchets dangereux. Se reporter aux lois et règlements nationaux et régionaux pour l'élimination des déchets dangereux.

Méthode:

Lors de l'exécution du test, éviter la formation de bulles dans les puits.

Etape 1: Blocage:

Remplir complètement les puits avec la solution de tampon de dilution.

Incuber 5 à 15 minutes à température ambiante (blocage des puits).

Éliminer le tampon de dilution par aspiration ou en secouant les barrettes au-dessus d'un évier.

Etape 2: Incubation avec les échantillons:

Remplir le premier puits de la première barrette avec 100 μ l de tampon de dilution (blanc sans sérum).

Remplir les trois puits suivants avec respectivement 100 μ l de sérum de contrôle dilués négatif, faiblement positif (seuil) et positif. Pour des essais de plus de 25 échantillons, nous recommandons de remplir les trois derniers puits avec des sérums de contrôle comme doublon.

Remplir les autres puits avec les échantillons dilués (100 μ l).

Couvrir les puits avec de la bande adhésive et incuber 30 minutes à 37°C.

Éliminer les sérums et laver 4 x avec ~ 250 μ l de solution de lavage.

Etape 3: Incubation avec le conjugué:

Distribuer 100 μ l du conjugué dilué dans chaque puits (blanc sans sérum inclus).

Couvrir les puits avec de la bande adhésive et incuber 30 minutes à 37°C.

Éliminer le conjugué et laver 4 x avec ~ 250 μ l de solution de lavage.

Etape 4: Incubation avec le substrat:

Distribuer 100 μ l de la solution de substrat dans chaque puits.

Couvrir les puits avec de la bande adhésive et incuber 30 minutes à 37°C.

Arrêter la réaction en ajoutant 100 μ l de la solution d'arrêt à chaque puits.

Etape 5: Mesure de la densité optique:

Si besoin, essuyer le dessous des puits et éliminer les bulles éventuelles. Mesurer la densité optique (DO) à une longueur d'onde de 405 nm dans l'heure qui suit l'addition de la solution d'arrêt.

Interprétation:

Soustraire la valeur du blanc sans sérum de toutes les autres valeurs. Le cas échéant, calculer les moyennes des valeurs de DO des sérums de contrôle dupliqués. Le test est valable si les trois critères suivants sont remplis:

- DO contrôle positif > 1.200
- DO contrôle négatif < 5 % du contrôle positif
- DO du blanc contre l'air < 0.350

Les contrôles de qualité des lots actuels sont publiés sur notre site internet: www.bordier.ch.

La concentration en anticorps du sérum seuil 9310-07 a été ajustée de manière à permettre une distinction optimale entre les sérums de cas cliniques d'échinococcose alvéolaire et les sérums de sujets sains ou en rémission.

L'index cut off de chaque échantillon est défini, après soustraction du blanc en absence de sérum, par la formule suivante:

$$\text{Index} = \frac{\text{DO échantillon}}{\text{DO sérum seuil}}$$

Le résultat est **négatif** lorsque l'index du sérum à tester est inférieur à 1.0. Dans ce cas, la concentration d'anticorps IgG dirigés contre l'antigène Em-18 d'*Echinococcus multilocularis* n'est pas cliniquement significative.

Le résultat est **positif** lorsque l'index du sérum à tester est supérieur à 1.0. Dans ce cas, la concentration d'anticorps IgG dirigés contre l'antigène Em-18 d'*Echinococcus multilocularis* est considérée comme cliniquement significative.

La diminution ou la négativité des anticorps sériques anti-recEm18 indique une résection chirurgicale complète de la lésion du parasite ou une inactivation du parasite par traitement médicamenteux.

Sensibilité et spécificité:

Des paires de sérums pré- et post-chirurgie de 12 patients présentant une échinococcose alvéolaire confirmée et ayant subi une chirurgie radicale ou non-radical ont été étudiés. Pré-chirurgie, 9 patients (75%) avaient un index >1. Parmi eux, 5 ont un résultat post-chirurgie négatif. Mais pour les 12 patients, le taux d'anticorps anti-Em18 post-chirurgie a chuté et était significativement inférieur au taux dans les sérums pré-chirurgie. Des sérums de 25 patients présentant une échinococcose alvéolaire confirmée sans chirurgie mais avec une maladie stable sous chimiothérapie antiparasitaire ont été étudiés. 18 (72%) d'entre eux avaient un index >1 (index médian 6.3). Des sérums de 7 patients présentant une échinococcose alvéolaire confirmée sans chirurgie mais avec une maladie progressive sous chimiothérapie antiparasitaire ont été étudiés. 6 (86%) avaient un index >1 (index médian 13,8).

Interférences:

Une évaluation interne a montré que les sérums hémorragiques, lipémiques ou ictériques n'interfèrent pas avec les résultats du test.

Précision:

La répétabilité a été évaluée en testant 2 sérums humains dans 24 puits d'une microplaque en un essai unique. La reproductibilité a été évaluée en testant ces 2 échantillons lors de 10 essais différents.

	Répétabilité		Reproductibilité	
	Echantillon 1	Echantillon 2	Echantillon 1	Echantillon 2
Moyenne (densité optique)	0.186	1.260	0.157	1.123
Ecart-type (densité optique)	0.022	0.072	0.016	0.074
Coefficient de variation (%)	11.8	5.7	10.0	6.5

Limitations:

Le diagnostic d'une maladie infectieuse ne doit pas être établi sur la base du résultat d'un seul test. Un diagnostic précis doit prendre en compte la situation endémique, l'histoire clinique, la symptomatologie, l'imagerie ainsi que les données sérologiques. Chez les patients immunodéprimés et les nouveau-nés, les données sérologiques ont une valeur limitée.

Références:

- Ammann, R.W., Rebber, E.C., Gottstein, B., Grimm, F., Eckert, J., Renner, E.L. (2004) Immunosurveillance of alveolar echinococcosis by specific humoral and cellular immune tests: long-term analysis of the Swiss chemotherapy trial (1976-2001). J. Hepatol. **41** : 551-9.
- Tappe, D., Frosch, M., Sako, Y., Itoh, S., Gruner, B., Reuter, S., Nakao, M., Ito, A., Kern, P. (2009) Close relationship between clinical regression and specific serology in the follow-up of patients with alveolar echinococcosis in different clinical stages. Am. J. Trop. Med. Hyg. **80** : 792-7.
- Ishikawa, Y., Sako, Y., Itoh, S., Ohtake, T., Kohgo, Y., Matsuno, T., Ohsaki, Y., Miyokawa, N., Nakao, M., Nakaya, K., Ito, A. (2009) Serological monitoring of progression of alveolar echinococcosis with multiorgan involvement by use of recombinant Em18. J. Clin. Microbiol. **47** : 3191-6.
- Tappe, D., Sako, Y., Itoh, S., Frosch, M., Gruner, B., Kern, P., Ito, A. (2010) Immunoglobulin G subclass responses to recombinant Em18 in the follow-up of patients with alveolar echinococcosis in different clinical stage. Clin Vaccine Immunol. **17** : 944-8.
- Ammann, R.W., Stumpe, K.D.M., Grimm, F., Deplazes, P., Huber, S., Bertogg, K., et al. (2015) Outcome after discontinuing long-term benzimidazole treatment in 11 patients with non-resectable alveolar echinococcosis with negative FDG-PET/CT and anti-Em18/3-10 serology. PloS Negl Trop Dis. **9**.

BORDIER AFFINITY PRODUCTS SA

Bâtiment Biokema, Chatanerie 2, CH-1023 Crissier, Switzerland.

Phone: + 41 21 633 31 67, Fax: + 41 21 633 31 78, www.bordier.ch

