



Avian Leukosis Virus Antibody Test Kit

**Trousse de détection d'anticorps contre le virus
de la leucose aviaire**

**Kit para Detecção de Anticorpos contra o Vírus
da Leucose Aviária**

USO VETERINÁRIO

**Kit para la detección de Anticuerpos frente al
Virus de la Leucosis Aviar**

**Testkit zum Nachweis von Antikörpern gegen das
Virus der Aviären Leukose**

IDEXX **ALV Ab**

06-01149-08

Test With Confidence™

IDEXX

Avian Leukosis Virus Antibody Test Kit

For veterinary use only.

Name and Intended Use

IDEXX ALV Ab is IDEXX's enzyme immunoassay for the detection of antibody to avian leukosis virus (ALV-subgroups A and B) in chicken serum.

General Information

An assessment of immune status as well as serologic identification of ALV requires a measurement of antibody to ALV in serum. Enzyme immunoassay systems have proven efficacious in the quantification of antibody levels to ALV and facilitate the monitoring of immune status in large flocks.

Descriptions and Principles

This assay is designed to measure the relative level of antibody to ALV subgroups A and B in chicken serum. Antibody to subgroup E viruses, which include the endogenous leukosis viruses, is not detected. Viral antigen is coated on 96-well plates. Upon incubation of the test sample in the coated well, antibody specific to ALV (subgroups A and B) forms a complex with the coated viral antigens. After washing away unbound material from the wells, a conjugate is added which binds to any attached chicken antibody in the wells. Unbound conjugate is washed away and enzyme substrate is added. Subsequent color development is directly related to the amount of antibody to ALV (subgroups A and B) present in the test sample.

Reagents

Volume

	Reagents	Volume
1	ALV Antigen Coated Plate	5
2	Positive Control — diluted chicken anti-ALV serum; preserved with sodium azide	1 x 1.9 mL
3	Negative Control — diluted chicken serum non-reactive to ALV; preserved with sodium azide	1 x 1.9 mL
4	Conjugate — (Goat) anti-chicken — HRPO conjugate; preserved with gentamicin and Proclin	1 x 50 mL
5	Sample Diluent — buffer, preserved with sodium azide	1 x 235 mL
A	TMB Substrate	1 x 60 mL
B	Stop Solution	1 x 60 mL

Note: See table at the end of the insert for a description of symbols used on the insert and labels of this kit.

Storage

Store the reagents at 2–8°C. Reagents are stable until expiration date, provided they have been stored properly.

Materials Required but Not Provided

- Precision micropipettes and multi-dispensing micropipettes
- Disposable pipette tips
- 96-well microplate reader (equipped with 650 nm filter)
- Microplate washer (manual, semi-automatic or automatic system)
- Use only distilled or deionized water for preparation of the reagents used in the test
- Vortex or equivalent

Precautions and Warnings

- Handle all biological material as potentially infectious. The antigen used in the kit reagents may not be completely inactivated.
- Wear protective gloves / protective clothing / eye or face protection when handling samples and reagents.
- Refer to the product Material Safety Data Sheet for additional information.
- See the end of this insert for reagent hazard and precaution warnings.

Laboratory Practices

- Optimal results will be obtained by strict adherence to this protocol. Careful pipetting, timing, and washing throughout this procedure are necessary to maintain precision and accuracy. Use a separate pipette tip for each sample and control.
- Do not expose TMB solution to strong light or any oxidizing agents. Handle TMB solution with clean glass or plastic ware.
- All wastes should be properly decontaminated prior to disposal. Dispose of contents in accordance with local, regional, and national regulations.
- Care should be taken to prevent contamination of kit components. Do not pour unused reagents back into containers.
- Do not use kit past expiration date.

Preparation of Samples

Dilute test samples five hundred fold (1:500) with sample diluent prior to being assayed (e.g., by diluting 1 μL of sample with 500 μL of Sample Diluent). **NOTE: DO NOT DILUTE CONTROLS.** Be sure to change tips for each sample. Samples must be thoroughly mixed prior to dispensing into the coated plate.

Test Procedure

All reagents must be allowed to come to 18–26°C before use. Mix reagents by gentle inverting or swirling.

- 1** Obtain antigen-coated plate(s) and record the sample position.

- 2** Dispense 100 μL of UNDILUTED Negative Control (NC) into duplicate wells.

- 3** Dispense 100 μL of UNDILUTED Positive Control (PC) into duplicate wells.

- 4** Dispense 100 μL of DILUTED sample into appropriate wells. Samples may be tested in duplicate but a single well is acceptable.

- 5** Incubate for 30 minutes (\pm 2 minutes) at 18–26°C.

- 6** Remove the solution and wash each well with approximately 350 μL of distilled or deionized water 3–5 times. Avoid plate drying between plate washings and prior to the addition of the next reagent. Tap each plate onto absorbent material after the final wash to remove any residual wash fluid.

- 7** Dispense 100 μL of Conjugate into each well.

- 8** Incubate for 30 minutes (\pm 2 minutes) at 18–26°C.

- 9** Repeat step 6.

- 10** Dispense 100 μL of TMB Substrate Solution into each well.

- 11** Incubate for 15 minutes (\pm 1 minute) at 18–26°C.

- 12** Dispense 100 μL of Stop Solution into each well.

- 13** Measure and record absorbance values at 650nm, A(650).

14 Calculations:

Controls

$$NC\bar{x} = \frac{NC1 A(650) + NC2 A(650)}{2}$$

$$PC\bar{x} = \frac{PC1 A(650) + PC2 A(650)}{2}$$

Validity criteria

$$PC\bar{x} - NC\bar{x} > 0.075$$

$$NC\bar{x} \leq 0.150$$

For invalid assays, technique may be suspect and the assay should be repeated following a thorough review of the package insert.

Samples

$$S/P = \frac{\text{Sample Mean} - NC\bar{x}}{PC\bar{x} - NC\bar{x}}$$

$$\text{Log}_{10} \text{Titer} = 1.09 (\log_{10} S/P) + 3.36^*$$

*Relates S/P at a 1:500 dilution to an endpoint titer.

The presence or absence of ALV is determined by relating the A(650) value of the unknown to the Positive Control mean. The Positive Control is standardized and represents significant antibody levels to ALV in chicken serum. The relative level of antibody in the sample is determined by calculating the sample to positive (S/P) ratio. Endpoint titers are calculated using the equation described above.

15 Interpretation:

Negative

$$S/P \leq 0.40$$

Positive

$$S/P > 0.40$$

A positive result (titer greater than 844) indicates vaccination or other exposure to ALV (Subgroups A and B). Each laboratory should establish its own criterion for immunity with respect to antibody titer based on correlation of IDEXX ALV Ab to current laboratory test methodologies and on historical antibody responses.

Note: IDEXX has instrument and software systems available which calculate results and provide data summaries.

For technical assistance:

IDEXX USA Tel: +1 800 548 9997 or +1 207 556 4895

IDEXX Europe Tel: +800 727 43399

Contact your IDEXX area manager or distributor or visit our website: idexx.com/contactIpd

U.S. Vet. License No. 313

Product Code: 5007.01

IDEXX and Test With Confidence are trademarks or registered trademarks of IDEXX Laboratories, Inc. or its affiliates in the United States and/or other countries

© 2016 IDEXX Laboratories, Inc. All rights reserved.

Trousse de détection d'anticorps contre le virus de la leucose aviaire

Réservé à l'usage vétérinaire.

Définition et application

IDEXX ALV Ab est une trousse de dosage immunoenzymatique mise au point par IDEXX pour la détection d'anticorps contre le virus de la leucose aviaire (ALV)(sous-groupes A et B) à partir du sérum de poulet.

Informations Générales

Le dosage d'anticorps anti-ALV dans le sérum de l'animal permet d'évaluer le statut immunitaire de ce dernier au regard du ALV. Le dosage immunoenzymatique s'est avéré être une méthode efficace pour évaluer le niveau d'anticorps contre le virus et contrôler l'état immunitaire des grands troupeaux.

Description et principe

Le dosage a pour but de mesurer le niveau relatif d'anticorps anti-ALV sous-groupes A et B présents dans le sérum des poulets. Les anticorps contre les virus du sous-groupe E, lequel comprend les virus endogènes, ne sont pas détectés. Chaque plaque est constituée de 96 cupules sensibilisées avec des antigènes du ALV. Durant l'incubation, les anticorps spécifiques anti-ALV (sous-groupes A et B) s'ils sont présents dans l'échantillon à tester, se lient aux antigènes fixés à la microplaque et forment un complexe Ag-Ac. Les fractions non fixées sont ensuite éliminées par lavage et un conjugué anti-poulet marqué à la peroxydase se lie aux anticorps précédemment fixés. Les fractions non fixées sont éliminées par lavage et la réaction est révélée par l'ajout du substrat enzymatique. La coloration obtenue est directement proportionnelle à la quantité d'anticorps anti-ALV (sous-groupes A et B) présents dans l'échantillon à tester.

Réactifs	Volume
1 Microplaque sensibilisée avec des antigènes ALV	5
2 Contrôle positif — antisérum de poulet anti-ALV dilué; conservateur: azoture de sodium	1 x 1,9 ml
3 Contrôle négatif — sérum de poulet négatif en Ac anti-ALV dilué; conservateur: azoture de sodium	1 x 1,9 ml
4 Conjugué — conjugué anti-poulet (chèvre) marqué à la peroxydase de raifort; conservateur: gentamicine et Proclin	1 x 50 ml
5 Diluant des échantillons — tampon, conservateur: azoture de sodium	1 x 235 ml
A Substrat TMB	1 x 60 ml
B Solution d'arrêt	1 x 60 ml

Remarque: voir le tableau à la fin du mode d'emploi pour la description des symboles utilisés dans ce mode d'emploi et sur les étiquettes de la trousse.

Conservation

Conserver les réactifs à 2–8°C. Les réactifs sont stables jusqu'à leur date de péremption à condition d'être conservés correctement.

Matériel nécessaire mais non fourni

- Pipettes de précision ou pipettes multicanaux
- Embouts de pipette à usage unique
- Lecteur de plaque 96 puits (équipé d'un filtre à 650 nm)
- Système de lavage manuel, semi-automatique ou automatique
- Utiliser de l'eau distillée ou désionisée pour la préparation des réactifs
- Vortex ou équivalent

Précautions d'emploi et mises en garde

- Manipuler tout matériel biologique comme étant potentiellement infectieux. Les antigènes utilisés dans les réactifs du kit peuvent ne pas être complètement inactivés.
- Porter des gants de protection / des vêtements de protection / un équipement de protection des yeux ou du visage lors de la manipulation des échantillons et des réactifs.
- Se reporter à la fiche de sécurité du produit pour plus d'informations.
- Voir à la fin du mode d'emploi pour les risques et mesures de prévention liés aux réactifs.

Pratiques de laboratoire

- Des résultats optimaux seront obtenus en se conformant de manière stricte au protocole fourni. La précision du test dépend des éléments suivants: pipetage, minutage et lavage minutieux au cours de cette procédure. Utiliser un embout de pipette différent pour chaque échantillon et chaque contrôle.
- Ne pas exposer la solution de substrat TMB à la lumière directe du soleil ou à des agents oxydants. Veiller à la propreté de la verrerie et/ou du matériel de laboratoire en matière plastique utilisés lors de sa manipulation.
- Tous les déchets doivent être correctement décontaminés avant leur élimination. Éliminer les contenus selon les réglementations locales, régionales et nationales en vigueur.
- Éviter la contamination des composants du kit. Ne pas verser les réactifs non utilisés de nouveau dans les conteneurs.
- Ne pas utiliser les trousse après leur date de péremption.

Préparation des échantillons

Diluer les échantillons à tester au 1:500 avec le diluant des échantillons (1 μ l de sérum + 500 μ l de diluant). **REMARQUE: NE PAS DILUER LES CONTRÔLES.** Changer d'embout de pipette entre chaque échantillon et homogénéiser les échantillons pré-dilués préalablement à leur distribution dans la microplaque sensibilisée.

Mode opératoire

Porter tous les réactifs à 18–26°C avant utilisation et bien homogénéiser par agitation douce ou inversion.

- 1 Réserver le nombre de plaques nécessaires à la manipulation et noter la position des échantillons.

- 2 Distribuer 100 µl de contrôle négatif (CN) NON DILUÉ dans deux cupules.

- 3 Distribuer 100 µl de contrôle positif (CP) NON DILUÉ dans deux cupules.

- 4 Distribuer 100 µl de chaque échantillon PRÉ-DILUÉ à tester dans les cupules appropriées. Les échantillons peuvent être testés en double mais un test en simple est acceptable.

- 5 Incuber pendant 30 minutes (\pm 2 minutes) à 18–26°C.

- 6 Éliminer le liquide contenu dans les puits de la microplaque et laver 3–5 fois chaque puits avec environ 350 µl d'eau distillée ou désionisée. Éviter la dessiccation des puits de la microplaque entre les lavages et préalablement à la distribution du prochain réactif. Après le dernier lavage, vider le liquide résiduel contenu dans les puits par retournement et tapotement de la plaque sur du papier absorbant.

- 7 Distribuer 100 µl de conjugué dans chaque cupule.

- 8 Incuber pendant 30 minutes (\pm 2 minutes) à 18–26°C.

- 9 Répéter l'étape 6.

- 10 Distribuer 100 µl de substrat TMB dans chaque cupule.

- 11 Incuber pendant 15 minutes (\pm 1 minute) à 18–26°C.

- 12 Distribuer 100 µl de solution d'arrêt dans chaque cupule.

- 13 Mesurer la densité optique des échantillons et des contrôles à l'aide d'un spectrophotomètre en monochromatisme à 650 nm, A(650).

14 Calculs:

Contrôles

$$CN\bar{x} = \frac{CN1 A(650) + CN2 A(650)}{2}$$

$$CP\bar{x} = \frac{CP1 A(650) + CP2 A(650)}{2}$$

Critères de validité

$$CP\bar{x} - CN\bar{x} > 0,075$$

$$CN\bar{x} \leq 0,150$$

Si le test est invalide, la technique doit être suspectée et le test répété en suivant scrupuleusement le mode opératoire.

Échantillons

$$E/P = \frac{\text{Moyenne de l'échantillon} - CN\bar{x}}{CP\bar{x} - CN\bar{x}}$$

$$\text{Titre } \log_{10} = 1,09 (\log_{10} E/P) + 3,36^*$$

*Établit le rapport entre E/P (dilution 1:500) et un titre final.

La présence ou l'absence d'anticorps anti-ALV est déterminée par la valeur du rapport E/P, pour chaque échantillon. Le contrôle positif est calibré et représente un niveau significatif d'anticorps anti-ALV dans le sérum de poulet. Les titres sont calculés selon la formule décrite ci-dessus. Le taux relatif d'anticorps présent dans l'échantillon est déterminé en calculant le rapport entre l'échantillon et le Control positif (E/P). Les titres sont calculés selon la formule décrite ci-dessus.

15 Interprétation:

Négatifs

$$E/P \leq 0,40$$

Positifs

$$E/P > 0,40$$

Un résultat positif (titre supérieur à 844) indique une vaccination ou une exposition au virus ALV (sous-groupes A et B). Chaque laboratoire doit établir ses propres critères d'immunité concernant le titre des antiobtenus avec IDEXX ALV-Ab comparé avec ses méthodes d'analyses ainsi que des réponses immunitaires habituelles en anticorps.

Remarque: IDEXX fournit équipements et logiciels pour le calcul des résultats et la synthèse des données.

Pour l'assistance technique:

IDEXX É.-U. Tél.: +1 800 548 9997 ou +1 207 556 4895

IDEXX Europe Tél.: +800 727 43399

Contactez votre responsable de secteur IDEXX votre distributeur ou visitez notre site web: idexx.com/contactlpd

Perm. vét. des É.-U. N° 313

Code de produit: 5007.01

IDEXX et Test With Confidence sont des marques de commerce ou des marques déposées d'IDEXX Laboratories, Inc. ou ses filiales aux États-Unis et/ou dans d'autres pays.

© 2016 IDEXX Laboratories, Inc. Tous droits réservés.

Kit para Detecção de Anticorpos contra o Vírus da Leucose Aviária

Para uso exclusivamente veterinário.

Nome e Indicações

IDEXX ALV Ab é um ensaio imunoenzimático da IDEXX para detecção de anticorpos contra Leucose Aviária (ALV), subgrupos A e B em soro de galinha.

Informações Gerais

Uma avaliação da condição imunológica, assim como identificação sorológica da ALV requer uma mensuração de anticorpos contra ALV em soro. Sistemas de imunoensaio enzimático provaram ser eficazes na quantificação de níveis de anticorpos contra ALV e facilitam o monitoramento da condição imunológica em lotes grandes.

Descrição e Princípios

Este ensaio é designado a medir o nível relativo de anticorpos contra ALV (subgrupos A e B) em soro de galinha. Anticorpos contra o subgrupo viral E, o qual inclui o vírus da leucose endógeno, não são detectados. O antígeno viral é impregnado em placas de 96 cavidades. Após incubação do soro teste na cavidade impregnada, os anticorpos específicos contra ALV (subgrupos A e B) formam complexos com os anticorpos virais impregnados. Após a lavagem do material não reagente da cavidade, um conjugado é adicionado, o qual se liga à qualquer anticorpo de galinha preso nas cavidades. O conjugado não reagente é lavado e o substrato enzimático é adicionado. O subsequente desenvolvimento de cor está diretamente relacionado à quantidade de anticorpos contra ALV (subgrupos A e B) presente no soro teste.

Reagentes

Volume

	Reagentes	Volume
1	Placa Impregnada com antígeno de ALV	5
2	Controle Positivo — soro diluído Anti-ALV de galinha; conservado com azida sódica	1 x 1,9 ml
3	Controle Negativo — soro de galinha diluído não reativo para ALV; conservado com azida sódica	1 x 1,9 ml
4	Conjugado — conjugado HRPO: Anti-galinha (cabra); conservado com gentamicina e Proclín	1 x 50 ml
5	Diluinte de Amostra — tamponado, conservado com azida sódica	1 x 235 ml
A	Substrato TMB	1 x 60 ml
B	Solução de Interrupção	1 x 60 ml

Nota: Ver a tabela no final do inserte para uma descrição dos símbolos utilizados no inserte e nos rótulos deste kit.

Armazenagem

Conservar os reagentes a 2–8°C. Os reagentes são estáveis até a data de validade, desde que sejam devidamente conservados.

Materiais Necessários, mas Não Fornecidos

- Micropipetas monocanal e multicanal
- Ponteiras descartáveis
- Leitor de placas para 96 cavidades (equipado com filtro 650 nm)
- Lavador de microplaca (sistema manual, semi-automático ou automático)
- Use somente água destilada ou deionizada para o preparo dos reagentes usados no teste
- Vórtex ou equivalente

Precauções e Advertências

- Manipular todos os materiais biológicos como potencialmente infectantes. O antígeno utilizado nos reagentes do kit pode não estar completamente inativado.
- Usar luvas de proteção / vestuário / proteção para olhos ou rosto ao manusear amostras e reagentes.
- Consultar a Ficha de Segurança do produto para informações adicionais.
- Ver no final do protocolo para os perigos e medidas de prevenção relacionados com os reagentes.

Práticas laboratoriais

- Resultados ótimos serão obtidos seguindo rigorosamente o protocolo deste teste. Pipetagem cuidadosa, observação dos tempos de incubação e lavagens corretas durante todo o procedimento são necessários para manter a precisão e acurácia. Usar uma ponteira diferente para cada amostra e controle.
- Não expor a solução de TMB à luz forte ou a agentes oxidantes. Manusear a solução de TMB em recipientes limpos de vidro ou plástico.
- Todos os resíduos devem ser descontaminados adequadamente antes do descarte. Descartar os conteúdos de acordo com as normas locais, regionais e nacionais.
- Ter cuidado para evitar a contaminação dos componentes do kit. Não devolver a sobra do reagente ao frasco.
- Não utilizar kits com prazo de validade vencido.

Preparação dos Amostras

Diluir amostras na proporção 1:500 com Diluente de Amostra antes do teste (por exemplo, diluindo-se 1 μ l de amostra com 500 μ l de Diluente de Amostra). **NOTA: NÃO DILUIR CONTROLES.** Certifique-se de trocar as ponteiras para cada amostra. As amostras devem ser totalmente homogeneizadas antes de distribuídas nas placas impregnadas.

Procedimento de Teste

Todos os reagentes devem ser mantidos a 18–26°C antes da utilização. Misturar reagentes invertendo suavemente ou realizando movimentos circulares.

- 1 Obter a(s) placa(s) impregnada(s) com antígeno e registrar a posição da amostra.

- 2 Distribuir 100 µl de Controle Negativo (CN) NÃO DILUÍDO em duplicata.

- 3 Distribuir 100 µl de Controle Positivo (CP) NÃO DILUÍDO em duplicata.

- 4 Distribuir 100 µl de amostra DILUÍDA nas cavidades apropriadas. As amostras podem ser testadas em duplicata, mas uma única cavidade por amostra é aceitável.

- 5 Incubar por 30 minutos (\pm 2 minutos) à 18–26°C.

- 6 Remover o conteúdo líquido das cavidades da placa e lavar cada cavidade com aproximadamente 350 µl de água destilada ou deionizada por 3–5 vezes. Evitar que a placa seque entre as lavagens e antes da adição do próximo reagente. Após a lavagem final, remover o fluido residual de lavagem de cada placa batendo-a firmemente em material absorvente.

- 7 Distribuir 100 µl de Conjugado em cada cavidade.

- 8 Incubar por 30 minutos (\pm 2 minutos) à 18–26°C.

- 9 Repetir o passo 6.

- 10 Distribuir 100 µl de Substrato TMB em cada cavidade.

- 11 Incubar por 15 minutos (\pm 1 minuto) à 18–26°C.

- 12 Distribuir 100 µl de Solução de Interrupção em cada cavidade

- 13 Medir e registrar os valores de absorbância a 650 nm, A(650).

14 Cálculos:

Controles

$$CN\bar{x} = \frac{CN1 A(650) + CN2 A(650)}{2}$$

$$CP\bar{x} = \frac{CP1 A(650) + CP2 A(650)}{2}$$

Critérios de Validação

$$CP\bar{x} - CN\bar{x} > 0,075$$

$$CN\bar{x} \leq 0,150$$

Para testes inválidos, deve-se suspeitar da técnica, e o teste deve ser repetido após a revisão cuidadosa do protocolo do produto.

Amostras

$$A/P = \frac{\text{Média da Amostra} - CN\bar{x}}{CP\bar{x} - CN\bar{x}}$$

$$\text{Log}_{10} \text{Título} = 1,09 \times (\log_{10} A/P) + 3,36^*$$

*Relaciona A/P em uma diluição 1:500 com um título final.

A presença ou ausência de anticorpo contra ALV é determinada relacionando-se o valor A(650) da amostra com a média do Controle Positivo. O Controle Positivo é padronizado e representa níveis significativos de anticorpo contra ALV em soro de galinha. O nível de anticorpo da amostra é determinado calculando-se a razão amostra/positivo (A/P). Os títulos de anticorpos finais são calculados usando a equação descrita acima.

15 Interpretação:

Negativas

Positivas

$$A/P \leq 0,40$$

$$A/P > 0,40$$

Os resultados positivos (títulos superiores a 844) indicam vacinação ou exposição ao vírus ALV (sub-grupo A e B). Cada laboratório deve estabelecer seus próprios critérios para imunidade com relação à titulação de anticorpo baseado em correlação de IDEXX ALV com metodologias atuais de teste de laboratório e em históricos de respostas de anticorpos.

Nota: IDEXX têm instrumentos e software disponíveis para o cálculo de resultados e a elaboração de resumo de dados.

Para assistência técnica:

IDEXX EUA Tel: +1 800 548 9997 ou +1 207 556 4895

IDEXX Europa Tel: +800 727 43399

Contate o representante local ou distribuidor IDEXX ou visite: idexx.com/contactIpd

PRODUTO IMPORTADO. USO VETERINÁRIO.

Licenciado no MAPA sob n° 6.309/1998.

REPRESENTANTE EXCLUSIVO NO BRASIL

IDEXX BRASIL LABORATÓRIOS LTDA. Cotia-SP

R. Santa Clara, n°236, Parque Ind. San José

CEP: 06715-867, CNPJ: 00.377.455/0001-20

Resp.Tec.: Andrea L.C.Frezza CRMV-SP: 30.632

IDEXX e Test With Confidence são marcas ou marcas registradas de IDEXX Laboratories Inc. ou de suas filiais nos Estados Unidos e/ou em outros países.

©2016 IDEXX Laboratories, Inc. Todos os direitos reservados.

Kit para la detección de Anticuerpos frente al Virus de la Leucosis Aviar

Para uso veterinario exclusivo.

Nombre y uso propuesto

IDEXX ALV Ab es un inmunoanálisis enzimático de IDEXX para un inmunoanálisis enzimático diseñado para detectar anticuerpos frente al Virus de la Leucosis Aviar (ALV, subgrupos A y B).

Información general

La evaluación de la condición inmunitaria y la identificación serológica requiere una medición de anticuerpos frente al virus ALV en el suero. Los anticuerpos frente al virus del subgrupo E, el cual incluye los virus de leucosis endógena, no se detectan. Los inmunoanálisis enzimáticos han demostrado ser un método eficaz en la medición cuantitativa de las concentraciones de anticuerpos frente al virus ALV y facilitan el control de la condición inmunitaria en grupos grandes de aves.

Descripción y principios

Este análisis está diseñado para medir la concentración relativa de anticuerpos frente al virus ALV (subgrupos A y B) en suero de pollo. Los anticuerpos frente al subgrupo E, que incluyen la leucosis endógena, no se detectan. Las placas de 96 pocillos se tapizan con antígeno viral. Después de la incubación de la muestra en el pocillo tapizado, los anticuerpos específicos frente al virus ALV (subgrupos A y B), forman un complejo con los antígenos virales. Después de eliminar por lavado el material no unido, se añade a los pocillos un conjugado que se une a los complejos de anticuerpos de pollo ligados en los pocillos. El conjugado no unido se elimina mediante lavado, y se agrega a los pocillos un sustrato enzimático. El cambio de color resultante está directamente relacionado con la cantidad de anticuerpos anti-ALV (subgrupos A y B) presentes en la muestra.

Reactivos

		Volumen
1	Placa tapizada con Antígeno ALV	5
2	Control Positivo — suero de pollo diluido anti-ALV; conservado con azida de sodio	1 x 1,9 ml
3	Control Negativo — suero de pollo diluido, no reactivo en ALV; conservado con azida de sodio	1 x 1,9 ml
4	Conjugado — conjugado (de cabra) anti-pollo: peroxidasa de rábano; conservado con gentamicina y Proclín	1 x 50 ml
5	Diluyente de la Muestra — solución tampón, conservado con azida de sodio	1 x 235 ml
A	Substrato TMB	1 x 60 ml
B	Solución de Frenado	1 x 60 ml

Nota: Ver tabla al final del protocolo para las explicaciones de los símbolos utilizados en este protocolo y en las etiquetas del kit.

Almacenamiento

Almacenar los reactivos a 2–8°C. Los reactivos son estables hasta su fecha de caducidad, siempre y cuando hayan sido almacenados en las condiciones correctas.

Materiales necesarios que no se suministran

- Micropipetas de precisión y micropipetas multidispensadoras
- Puntas de pipeta desechables
- Lector de placas de 96 pocillos (equipado con filtros de 650-nm)
- Lavador de placas, manual, semiautomático o automático
- Usar sólo agua destilada o desionizada para preparar los reactivos de la prueba
- Vortex o equivalente

Precauciones y advertencias

- Considerar todo material biológico como potencialmente infeccioso cuando se manipule. El antígeno usado en los reactivos del kit puede no estar completamente inactivado.
- Usar guantes de protección / prendas de protección / gafas o protección de la cara al manipular muestras y reactivos.
- Consultar la Ficha de Datos de Seguridad de Materiales del producto para obtener información adicional.
- Consultar al final de este protocolo para los peligros y medidas de prevención relacionados con los reactivos.

Prácticas de laboratorio

- Los resultados óptimos se obtendrán siguiendo estrictamente este protocolo. El pipeteo cuidadoso, la coordinación y el lavado durante todo este procedimiento son necesarios para mantener la precisión y exactitud. Usar una punta de pipeta diferente para cada muestra y control.
- No exponer las soluciones TMB a la luz fuerte o a cualquier agente oxidante. Manejar el Substrato TMB con material de cristal limpio o material plástico.
- Todos los desechos deben descontaminarse adecuadamente antes de ser eliminados. Desechar el contenido de conformidad con las regulaciones locales, regionales y nacionales.
- Extremar la precaución para evitar la contaminación de los componentes del kit. No verter los reactivos no utilizados de nuevo en contenedores.
- No utilizar los kits pasada su fecha de caducidad.

Preparación de las muestras

Diluir las muestras 1:500 con el Diluyente de la Muestra antes de efectuar la prueba (por ejemplo, diluir 1 μ l de la muestra con 500 μ l de Diluyente). **NOTA: NO DILUIR LOS CONTROLES.** Asegurarse de cambiar las puntas de las pipetas cada vez que se tome una muestra. Mezclar bien las muestras antes de añadir las a la placa tapizada con antígeno ALV.

Procedimiento de la Prueba

Debe dejarse que todos los reactivos adquieran 18–26°C antes de usarlos. Los reactivos deberán mezclarse invirtiéndolos o agitándolos suavemente.

- 1 Obtener la placa (o placas) tapizada con antígeno y anotar la posición de las muestras.

- 2 Dispensar 100 μ l de Control Negativo (CN) NO DILUIDO en pocillos por duplicado.

- 3 Dispensar 100 μ l de Control Positivo (CP) NO DILUIDO en pocillos por duplicado.

- 4 Dispensar 100 μ l de muestra DILUIDA en los pocillos correspondientes. Las muestras pueden analizarse por duplicado pero el análisis en un solo pocillo es también aceptable.

- 5 Incubar durante 30 minutos (\pm 2 minutos) a 18–26°C.

- 6 Eliminar el contenido líquido de cada pocillo y lavar cada pocillo con aproximadamente 350 μ l de agua destilada o desionizada 3–5 veces. Evitar que las placas se sequen entre los lavados y antes de añadir el reactivo siguiente. Después del lavado final, eliminar el fluido de lavado residual de cada placa golpeándola sobre material absorbente.

- 7 Dispensar 100 μ l de Conjugado a cada pocillo.

- 8 Incubar durante 30 minutos (\pm 2 minutos) a 18–26°C.

- 9 Repetir el paso 6.

- 10 Dispensar 100 μ l de Substrato TMB en cada pocillo.

- 11 Incubar durante 15 minutos (\pm 1 minuto) a 18–26°C.

- 12 Dispensar 100 μ l de la Solución de Frenado en cada pocillo.

- 13 Medir y anotar los valores de absorbancia a 650 nm, A(650).

14 Cálculos:

Controles

$$CN\bar{x} = \frac{CN1 A(650) + CN2 A(650)}{2}$$

$$CP\bar{x} = \frac{CP1 A(650) + CP2 A(650)}{2}$$

Criterios de Validación

$$CP\bar{x} - CN\bar{x} > 0,075$$

$$CN\bar{x} \leq 0,150$$

En los ensayos no válidos, debe sospecharse de la técnica, y el ensayo tiene que repetirse siguiendo una revisión meticulosa del protocolo suministrado con el producto.

Muestras

$$M/P = \frac{\text{Media de la Muestra} - CN\bar{x}}{CP\bar{x} - CN\bar{x}}$$

$$\text{Log}_{10} \text{ del título: } 1,09 (\text{log}_{10} M/P) + 3,36^*$$

*Relaciona el cociente M/P en una dilución de 1:500 con un título final.

La presencia o ausencia de anticuerpos frente al virus ALV se determina por medio de una relación entre el valor A(650) de la muestra con la media del Control Positivo. El Control Positivo está normalizado y representa concentraciones significativas de anticuerpos anti-ALV en el suero de pollo. La concentración relativa de anticuerpos en la muestra se determina a través del cálculo del cociente de la absorbancia de la muestra con respecto a la del control positivo, M/P. Los títulos finales de anticuerpos se calculan mediante la ecuación descrita arriba.

15 Interpretación:

Negativo

$$M/P \leq 0,40$$

Positivo

$$M/P > 0,40$$

Un resultado positivo (títulos superiores a 844) indica vacunación u otra exposición a ALV (subgrupos A y B). Cada laboratorio debe establecer su propio criterio de inmunidad con respecto al título de anticuerpos, de acuerdo con la correlación del kit IDEXX ALV Ab con los métodos laboratoriales actuales, y las respuestas del anticuerpo observadas en el pasado.

Nota: IDEXX tiene a disposición instrumentos y sistemas de software para el cálculo de resultados y la elaboración de resúmenes de datos.

Para asistencia técnica:

IDEXX EE.UU. Tel: +1 800 548 9997 o +1 207 556 4895

IDEXX Europa Tel: +800 727 43399

Contacte al representante local o distribuidor IDEXX o visite: idexx.com/contactlpld

N.º de registro: 2772-RD

IDEXX y Test With Confidence son marcas o marcas registradas de IDEXX Laboratories, Inc. o sus filiales en los Estados Unidos de América y/o en otros países.

© 2016 IDEXX Laboratories, Inc. Todos los derechos reservados.

Testkit zum Nachweis von Antikörpern gegen das Virus der Aviären Leukose

Nur zum tierärztlichen Gebrauch.

Name und Verwendungszweck

IDEXX ALV Ab ist ein Enzymimmunoassay von IDEXX zum Nachweis von Antikörpern gegen das Virus der Aviären Leukose (Subgruppe A und B) in Serumproben von Hühnern.

Allgemeine Informationen

Untersuchungen des Immunstatus eines Bestandes sowie der serologische Nachweis einer ALV-Infektion erfordern die quantitative Bestimmung von ALV-Antikörpern in Serumproben des Bestandes. Enzymimmunoassays haben sich als effektiv zum Nachweis von Antikörpern gegen die ALV erwiesen und vereinfachen die Kontrolle des Immunstatus großer Bestände.

Beschreibung des Testprinzips

Das Testsystem dient zur quantitativen Bestimmung von Antikörpern gegen ALV der Subgruppen A und B in Serumproben von Hühnern. Antikörper gegen die Subgruppe E, die zu den endogenen Leukoseviren zählt, werden nicht detektiert. Es wurden Mikrotiterplatten mit Virusantigenen beschichtet. Bei der Inkubation der Probe in der beschichteten Vertiefung bilden spezifische Antikörper gegen die ALV (Subgruppe A und B) einen Komplex mit dem Virusantigen. Nachdem ungebundenes Material herausgewaschen wurde, wird ein Konjugat hinzugefügt, welches sich an alle Antikörper bindet. Im letzten Testschritt wird ungebundenes Konjugat herausgewaschen und ein Enzymsubstrat in die Vertiefungen gegeben. Die darauffolgende Farbentwicklung steht in direkter Korrelation zur Menge von ALV-Antikörpern in der Probe.

Reagenzien

Menge

	Reagenzien	Menge
1	Mit ALV-Virusantigen beschichtete Testplatte (inaktiviert)	5
2	Positive Kontrolle — von hyperimmunisierten Hühnern gewonnenes Serum. Konservierungsstoff: Natriumazid	1 x 1,9 ml
3	Negative Kontrolle — von spezifisch pathogenfreien Hühnern gewonnenes Serum. Konservierungsstoff: Natriumazid	1 x 1,9 ml
4	Konjugat — (Ziege) Anti-Huhn: HRPO Konjugat; Konservierungsstoff: Gentamicin und Proclin	1 x 50 ml
5	Probenverdünnungspuffer — Konservierungsstoff: Natriumazid	1 x 235 ml
A	TMB-Substrat	1 x 60 ml
B	Stopplösung	1 x 60 ml

Hinweis: Am Ende dieser Gebrauchsinformation befindet sich eine Tabelle, welche die im Text und auf den Etiketten verwendeten Symbole erläutert.

Lagerung

Reagenzien bei 2–8°C lagern. Bei entsprechender Lagerung sind die Reagenzien bis zum Verfalldatum stabil.

Notwendiges Material, das nicht mitgeliefert wird

- Präzisionspipetten und Multikanalmikropipetten
- Einweg-Pipettenspitzen
- Photometer (für 96 Vertiefungen, ausgestattet mit 650 nm Messfilter)
- Manuelles, halbautomatisches oder automatisches Mikrotiterplatten-Waschsystem
- Zur Vorbereitung der Reagenzien nur destilliertes oder demineralisiertes Wasser verwenden
- Vortex-Mischer oder gleichwertiger Mischer

Vorsichtsmaßnahmen und Warnhinweise

- Alle biologischen Substanzen als potenziell infektiös behandeln. Das in den Reagenzien des Kits verwendete Antigen wurde möglicherweise nicht vollständig inaktiviert.
- Schutzhandschuhe / Schutzkleidung / Augenschutz oder Gesichtsschutz beim Umgang mit Proben und Reagenzien verwenden.
- Weitere Informationen sind im Sicherheitsdatenblatt enthalten.
- Nähere Informationen zur Reagenziensicherheit und Vorsichtsmaßnahmen befinden sich am Ende der Gebrauchsinformation.

Laborpraktiken

- Bei strikter Einhaltung dieser Anweisungen werden optimale Ergebnisse erzielt. Sorgfältiges Pipettieren und Waschen und eine genaue Zeiteinteilung während der Testdurchführung sind notwendig, um die Genauigkeit der Werte zu gewährleisten. Für jede Probe und Kontrolle eine neue Pipettenspitze benutzen.
- Substrat nicht starkem Licht oder oxidierenden Mitteln aussetzen. Nur saubere Glas- oder Plastikbehälter benutzen.
- Alle Abfälle vor der Entsorgung ordnungsgemäß dekontaminieren. Den Inhalt im Einklang mit den lokalen, regionalen und nationalen Bestimmungen entsorgen.
- Eine Verunreinigung der Bestandteile des Testkits sorgfältig vermeiden. Keine unbenutzten Reagenzien zurück in die Originalflaschen schütten.
- Die Bestandteile nicht nach Ablauf des Verfalldatums benutzen.

Vorbereitung der Proben

Die Proben 1:500 mit dem Probenverdünnungspuffer verdünnen, bevor sie getestet werden (z.B.: 1 µl der Probe mit 500 µl des Probenverdünnungspuffers verdünnen). **ACHTUNG: KONTROLLEN NICHT VERDÜNNEN!** Die Pipettenspitze muss nach jeder Probe gewechselt werden. Proben mischen, bevor sie auf die beschichtete Platte gegeben werden.

Testanweisung

Alle Reagenzien müssen vor Gebrauch auf 18–26°C gebracht werden. Die Reagenzien durch leichtes Schütteln mischen.

- 1 Die mit Antigen beschichtete(n) Platte(n) nehmen und die Position der Proben notieren.

- 2 100 µl UNVERDÜNNTEN negative Kontrolle (NK) in zwei Vertiefungen geben.

- 3 100 µl UNVERDÜNNTEN positive Kontrolle (PK) in zwei Vertiefungen geben.

- 4 100 µl VERDÜNNTEN Serumprobe in die entsprechenden Vertiefungen geben. Die Proben können im Einfachansatz getestet werden, empfehlenswert ist jedoch, sie im Doppelansatz zu testen.

- 5 30 Minuten (\pm 2 Minuten) bei 18–26°C inkubieren.

- 6 Den flüssigen Inhalt aus den Vertiefungen entfernen und sodann mit etwa 350 µl destilliertem oder demineralisiertem Wasser 3- bis 5-mal waschen. Dabei ein Austrocknen der Platte zwischen den Waschschritten und der Zugabe des nächsten Reagenz vermeiden. Nach dem letzten Waschen die Platte auf saugfähigem Material ausklopfen, um verbleibende Restflüssigkeit zu entfernen.

- 7 100 µl Konjugat in jede Vertiefung geben.

- 8 30 Minuten (\pm 2 Minuten) bei 18–26°C inkubieren.

- 9 Schritt 6 wiederholen.

- 10 100 µl TMB-Substrat in jede Vertiefung geben.

- 11 15 Minuten (\pm 1 Minute) bei 18–26°C inkubieren.

- 12 100 µl Stopplösung in jede Vertiefung geben.

- 13 Die Extinktionswerte bei 650 nm, A(650) messen und notieren.

14 Berechnungen:

Kontrollen

$$NK\bar{x} = \frac{NK1 A(650) + NK2 A(650)}{2}$$

$$PK\bar{x} = \frac{PK1 A(650) + PK2 A(650)}{2}$$

Validitätskriterien

$$PK\bar{x} - NK\bar{x} > 0,075$$

$$NK\bar{x} \leq 0,150$$

Ungültige Ergebnisse sind möglicherweise auf eine nicht sachgemäße Durchführung zurückzuführen. Der Test sollte nach erneutem, sorgfältigem Durchlesen der Gebrauchsinformation wiederholt werden.

Proben

$$P/PK = \frac{\text{Mittelwert der Probe} - NK\bar{x}}{PK\bar{x} - NK\bar{x}}$$

$$\text{Log}_{10} \text{Titer} = 1.09 (\log_{10} P/PK) + 3.36^*$$

*Nachstehende Gleichung verbindet den P/PK-Wert bei einer Verdünnung von 1:500 mit einem Endpunkt-Titer

Das Vorhandensein oder Fehlen von Antikörpern gegen die ALV wird festgestellt, indem man den A(650)-Wert des zu testenden Serums mit der positiven Kontrolle vergleicht. Die positive Kontrolle ist genormt und enthält eine beträchtliche Menge von ALV-Antikörpern. Die relative Menge der Antikörper in der zu testenden Serumprobe kann festgestellt werden, indem man das Verhältnis der Probe zur positiven Kontrolle (P/PK) berechnet. Endpunkt-Titer werden nach der oben angegebenen Formel berechnet.

15 Interpretation:

Negativ

$$P/PK \leq 0,40$$

Positiv

$$P/PK > 0,40$$

Ein positives Ergebnis (Titer größer als 844) deutet auf eine Impfung oder einen anderen Kontakt mit ALV-Impfstoff oder einem ALV-Feldvirus (Subgruppe A und B) hin. Jedes Labor sollte seine eigenen Erfahrungswerte für die Interpretation der IDEXX ALV Ab-Ergebnisse sammeln. Dazu sollten die Ergebnisse früher angewandter serologischer Testsysteme und die gegenwärtigen IDEXX-Ergebnisse unter Berücksichtigung der Antikörpertiter herangezogen werden.

Hinweis: IDEXX bietet auch Geräte und Softwaresysteme zur Berechnung der Ergebnisse und zur Datenverarbeitung an.

Technische Unterstützung:

IDEXX USA Tel: +1 800 548 9997 oder +1 207 556 4895

IDEXX Europa Tel: +800 727 43399

Kontaktieren Sie Ihren lokalen IDEXX-Vertreter oder besuchen Sie unsere Webseite: idexx.com/contactlpd

IDEXX und Test With Confidence sind Schutzmarken oder eingetragene Schutzmarken von IDEXX Laboratories, Inc. oder eines Tochterunternehmens von IDEXX in den Vereinigten Staaten und/oder in anderen Ländern.

© 2016 IDEXX Laboratories, Inc. Alle Rechte vorbehalten.

WARNING / ATTENTION / ATENCIÓN / ATENÇÃO / ACHTUNG



H315 / H316 / H319

Conjugate – Causes mild skin irritation. If skin irritation occurs: Get medical advice / attention. Contains Proclin. May produce an allergic reaction.

Conjugué – Provoque une légère irritation cutanée. En cas d'irritation cutanée: consulter un médecin. Contient Proclin. Peut produire une réaction allergique.

Conjugado – Causa uma irritação suave da pele. Em caso de irritação cutânea: consulte um médico. Contém Proclin. Pode provocar uma reação alérgica.

Conjugado – Provoca una leve irritación cutánea. En caso de irritación cutánea: Consultar a un médico. Contiene Proclin. Puede provocar una reacción alérgica.

Konjugat – Verursacht milde Hautreizungen. Bei Hautreizung: Ärztlichen Rat einholen / ärztliche Hilfe hinzuziehen. Enthält Proclin. Kann allergische Reaktionen hervorrufen.

Symbol Descriptions / Descriptions des symboles / Descrições do símbolos Descripciones de los símbolos / Symbol-Beschreibungen / Descrizione dei simboli

	Batch Code (Lot) / Numéro de lot / Código de lote (Lote) Número de Partida (Lote) / Chargenbezeichnung (Ch.-B.) / Codice del lotto (partita)
	Serial Number / Numéro de série / Número de série Número de serie / Seriennummer / Numero di serie
	Catalog Number / Numéro de catalogue / Número de catálogo Número de catálogo / Katalognummer / Numero di catalogo
	In vitro diagnostic / Diagnostic in vitro / Diagnóstico in-vitro Diagnóstico in-vitro / In-vitro-Diagnostikum / Diagnostico in vitro
	Authorized Representative in the European Community Représentant agréé pour la Communauté européenne Representante autorizado na Comunidade Europeia Representante autorizado en la Comunidad Europea Autorisierte EG-Vertretung Rappresentante autorizzato nella Comunità Europea
	Positive Control / Contrôle positif / Controle Positivo Control Positivo / Positive Kontrolle / Controllo Positivo
	Negative Control / Contrôle négatif / Controle Negativo Control Negativo / Negative Kontrolle / Controllo Negativo
	Use by date / À utiliser avant la date / Data de Vencimento Usar antes de / Verwendbar bis / Usare entro
	Date of manufacture / Date de fabrication / Data de Fabricação Fecha de fabricación / Herstellungsdatum / Data di produzione
	Manufacturer / Fabricant / Fabricante Fabricante/ Hersteller / Ditta produttrice
	Temperature limitation / Limite de température Limite de temperatura / Limite de temperatura Zulässiger Temperaturbereich / Limite di temperatura
	Consult instructions for use / Consulter la notice d'utilisation Consulte instruções para o uso / Consultar las instrucciones de uso Gebrauchsinformation beachten / Consultare le istruzioni per l'uso
	Major change in the user instructions Modification majeure du mode d'emploi Modificações importantes nas instruções de uso Modificación importante en el manual de instrucciones Wesentliche Änderung der Gebrauchsinformation Modifica importante nell'inserto tecnico

Manufacturer
IDEXX Laboratories, Inc.
One IDEXX Drive
Westbrook, Maine 04092
USA

EU-Representative
IDEXX Europe B.V.
P.O. Box 1334
2130 EK Hoofddorp
The Netherlands

idexx.com

IDEXX