

MARCRO 3IN1(ETS)

Erythromycin+Tylosin+Spiramycin

Rapid Test for Milk

Order Code: YRM1074

Introduction

Ce test rapide est utilisé pour la détection et l'identification de l'Erythrocline, de la Spiramycine et de la Tylosine dans le lait. Il est basé sur une technique d'immunochromatographie à particule d'or. La réalisation de ce test est d'environ 9 minutes.

Utilisation

1. Lait cru, lait pasteurisé et lait en poudre entier
2. Lait de vache, bufflonne, brebis, chèvre, jument.

Performance du test

Sensibilité: limites de détection (ng/ml-ppb)

Antibiotique	LDD	Antibiotique	LDD
Erythromycine	15-20	Tylosine	25-30
Spiramycine	80-100		

Conservation et durée de validité

Stockage: conserver entre 2 et 8°C. Ne pas congeler. Protéger du soleil, de l'humidité et de la chaleur

Durée de conservation: 12 mois.

Composition du kit

1. 12 tubes de test, contenant chacun 1 barrette de 8 cupules de réactif rouge et 8 bandelettes-test.
2. 1 pipette (200µL), 100 cônes de pipette.
3. 8 contrôles positifs et 8 contrôles négatifs en cupule.
4. 1 manuel d'utilisation.

Matériel nécessaire mais non fournis (disponible chez Bioeasy)

1. Un incubateur capable de maintenir une température de 40±2°C.
2. Un lecteur (Optionnel).
3. Un support de plaque, un chronomètre (optionnel).

Préparation du test

1. Brancher l'incubateur et attendre que la température se stabilise à 40±2°C.
2. Sortir le kit du réfrigérateur pour que les tubes soient à température ambiante (15-30°C).
3. Prendre uniquement le nombre nécessaire de cupules et de bandelettes-test dans le tube de

tests.

4. Mélanger l'échantillon de lait pour qu'il soit homogène avant de le tester.
5. Le lait en poudre doit être dilué préalablement dans de l'eau (ratio 1:9). Ex : 10g de lait en poudre dilué dans 90ml d'eau distillée.

Mode opératoire

1. Prélever 200µL d'échantillon grâce à la pipette et l'introduire dans la cupule. Mélanger par aspiration-refoulement 5 à 10 fois.
2. Incuber 3 minutes à 40±2°C.
3. Insérer la bandelette-test dans la cupule après la première incubation. Incuber pour 6 minutes supplémentaires à 40±2°C.
4. Retirer la bandelette-test de la cupule et enlever le papier-buvard situé sur la partie inférieure de la bandelette. Interpréter le résultat.

Interprétation du test

Interprétation visuelle

1. Contrôler que la ligne control (C) soit présente. Si la ligne C est normale, comparer la différence d'intensité de couleur entre la ligne C et la ligne Test T pour interpréter le résultat comme suit.

Test Line VS Control Line	Result Interpretation	Result Analysis
T>C	NEGATIVE	The sample contains no antibiotics or contains antibiotics at lower level than the detection limits
T=C	WEAK POSITIVE	The sample contains antibiotics close to the detection limits
T < C or NO T	POSITIVE	The milk sample contains antibiotics above the detection limits

2. Si la ligne C n'est pas visible, le test est jugé ininterprétable.

Interprétation au Lecteur

1. Veuillez vous référer au manuel d'instruction du lecteur.
2. Négatif: $R > 1,1$; Faible positif: $0,9 \leq R \leq 1,1$; Positif: $R < 0,9$.

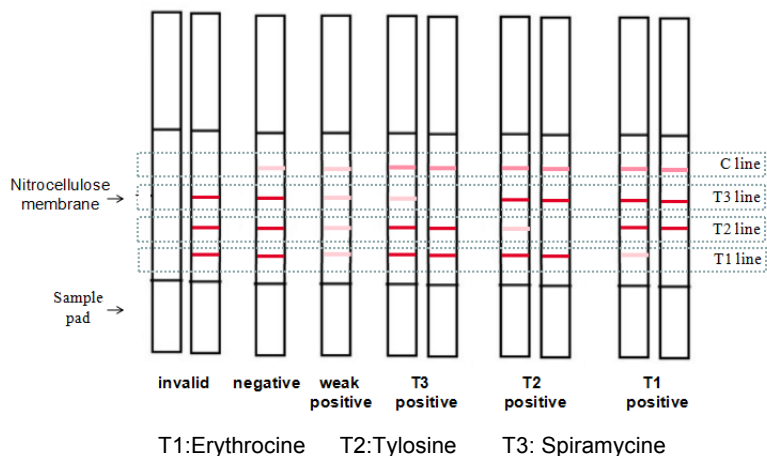
Schéma d'interprétation

Distribué par :

Z.A de Gesvrine - 4 rue Képler - B.P.4125
44241 La Chapelle-sur-Erdre Cedex - France
t. : +33 (0)2 40 93 53 53 | f. : +33 (0)2 40 93 41 00
commercial@humeau.com



w w w . h u m e a u . c o m



Reconstitution des standards Négatif et Positif

Standard négatif: Ajouter 200µL d'eau distillée dans la cupule et mélanger jusqu'à homogénéisation. L'échantillon est prêt à l'emploi.

Standard positif: Ajouter 200µL de lait négative dans la cupule et mélanger jusqu'à homogénéisation. L'échantillon est prêt à l'emploi. La concentration finale en antibiotique est mentionnée sur l'étiquette. Si la concentration obtenue n'est pas celle requise, l'utilisateur peut diluer l'échantillon jusqu'à la concentration désirée par ajout de lait négative.

Remarque: Chacun des standards reconstitués, positif ou négatif, doit être transféré dans les cupules avec le réactif rouge et suivre les mêmes étapes que celles spécifiées pour le test.

Précautions

1. Pour éviter toute contamination, il est recommandé d'utiliser un plan de travail propre et de se laver les mains avant d'utiliser le test. Ce test est sensible aux substances antibactériennes.
2. L'échantillon doit être homogène et liquide sans caillot ou sédiment. L'échantillon doit être mélangé avant la détection. Dans l'idéal, l'échantillon doit avoir une température comprise entre 20 et 25°C.
3. Ne pas mélanger les cupules de réactifs et les bandelettes-test de différents lots. Utiliser le kit avant la date d'expiration.
4. Le tube contenant les cupules et les bandelettes-test doit toujours être bien fermé après usage. Finir les tubes déjà ouverts avant d'en entamer d'autres. Essayer de finir le tube en une semaine.
5. Utiliser un nouveau cône de pipette pour chaque nouvel échantillon.
6. Prélever les échantillons délicatement pour éviter que du liquide ne contamine la pipette et crée de faux positifs.
7. Tenir la bandelette-test par la partie supérieure (Absorbing pad). Ne pas toucher les parties inférieures (Sample pad et Nitrocellulose membrane) car cela pourrait affecter les performances du test.
8. Après la deuxième incubation, lire les résultats directement dans les 5 minutes. Le résultat n'est plus valide après 5 minutes.
9. Si la concentration en graisse dans l'échantillon est haute, la vitesse de chromatographie sur

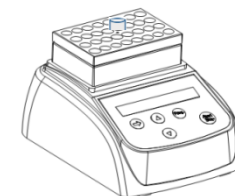
la bandelette sera plus lente et les réactifs migreront plus lentement en haut de la bandelette-test. Il est conseillé de rallonger le temps de la deuxième incubation de 60 secondes dans ces conditions.

10. Quand un résultat positif est trouvé, le test doit être refait pour obtenir confirmation.
11. S'il y a une anomalie évidente sur la ligne Test, refaire le test.
12. Ce produit est destiné uniquement au dépistage préliminaire. Le résultat final doit être obtenu par des méthodes officielles d'arbitrage pour la détection des antibiotiques.

Procédure du test



1. Prélever 200µL d'échantillon de lait et transférer dans la cupule. Mélanger par aspiration-refoulement 5 à 10 fois.



2. Mettre la cupule dans l'incubateur et incubé 3 minutes à 40±2°C.



3. Insérer la bandelette-test dans la cupule après la première incubation. Relancer l'incubation pour 6 minutes supplémentaires à 40±2°C.



4. Retirer la bandelette-test de la cupule et enlever le papier buvard de sa partie inférieure. Interpréter le résultat.

Distribué par :

Z.A de Gesvrine - 4 rue Képler - B.P.4125
44241 La Chapelle-sur-Erdre Cedex - France
t. : +33 (0)2 40 93 53 53 | f. : +33 (0)2 40 93 41 00
commercial@humeau.com



w w w . h u m e a u . c o m