

## MASTDISCS® ID Oxydase (Disques)

### D57/D57C

#### Utilisation

Disques pour la détection rapide de l'enzyme cytochrome oxydase (oxydase) chez les bactéries.

#### USAGE IN VITRO UNIQUEMENT

#### Contenu

1 flacon de 100 disques (D57) ou une boîte de 5 cartouches (D57C), chaque cartouche contenant 50 disques.

#### Formule\*

Disques de papier filtre de 6 mm de diamètre imprégnés de N,N,N',N'-tétraméthyl-1,4-phénylènediamine.

#### Stockage et durée de conservation

Stocker à 2 à 8°C dans le récipient fourni jusqu'à la date de péremption inscrite sur l'étiquette.

#### Précautions

Usage In Vitro uniquement. Respecter les précautions d'usage contre les risques biologiques et les conditions d'asepsie. Ne doit être utilisé que par un personnel de laboratoire correctement formé et qualifié. Stériliser tous les déchets biologiquement contaminés avant de les jeter. Se référer à la fiche de sécurité du produit.

#### Matériels nécessaires mais non fournis

Matériel et équipements microbiologiques standards tels que des anses, des milieux de culture MAST®, des écouvillons, des applicateurs, des autoclaves et des incubateurs, etc. mais aussi des réactifs et des additifs sérologiques et biochimiques tels que le sang.

#### Procédure

1. En utilisant des pinces, placer un disque Oxydase sur une surface adéquate telle qu'une lame de microscope et choisir une colonie bien séparée et représentative de la culture à tester. Il est préférable d'utiliser des cultures jeunes car les cultures anciennes peuvent donner des résultats incohérents.
2. Prélever la colonie choisie de la boîte de Pétri en utilisant un applicateur en bois. **NE PAS UTILISER D'ANSE EN NICKEL CHROME CAR CELA PEUT PRODUIRE DES REACTIONS FAUSSEMENT POSITIVES.**
3. Frotter doucement la colonie sur le disque et observer le développement d'une coloration violette dans les 10 secondes.
4. Alternativement, préparer une suspension du germe à tester équivalente en densité à 3 MacFarland dans de l'eau distillée stérile ou désionisée. Déposer 1 ml de la suspension dans un tube stérile et ajouter un disque. Mélanger doucement le tube puis le laisser à température ambiante. Observer le développement d'une coloration violet foncé.

#### Interprétation des résultats

1. Violet foncé – Les germes qui produisent un changement de couleur dans l'intervalle de temps spécifié sont considérés comme oxydase positifs.
2. Incolore – Les germes qui ne donnent pas de changement de couleur après le temps spécifié sont considérés comme oxydase négatifs.

Note: Les micro-organismes sont considérés comme oxydase positive lorsque le changement de couleur violet foncé dans les 5 à 10 secondes.

#### Contrôle de qualité

Vérifier tous signes de détérioration. Le contrôle de qualité doit être effectué avec au moins une souche pour qu'il soit valide. Ne pas utiliser le produit si le résultat d'une souche de contrôle est incorrect. La liste ci-dessous montre la performance de souches de contrôle que l'utilisateur peut se procurer facilement.

Souches test	Résultat
<i>Pseudomonas aeruginosa</i> ATCC® 27853	Positif
<i>Neisseria gonorrhoeae</i> ATCC® 49226	Positif
<i>Staphylococcus aureus</i> ATCC® 9144	Négatif
<i>Escherichia coli</i> ATCC® 25922	Négatif

#### Limites

Il est recommandé que les tests biochimiques et/ou sérologiques soient effectués sur des colonies pures pour confirmer l'identification.

Les souches qui ont produit de l'acide à partir de la fermentation des sucres (ex: croissance sur gélose MacConkey), doivent être mises en subculture dans un autre milieu avant le test.

Les colonies prélevées sur des milieux contenant des nitrates peuvent donner des résultats incohérents.

Les milieux contenant une forte proportion de sang produisent des résultats faussement positifs.

#### Références

Bibliographie disponible sur demande.