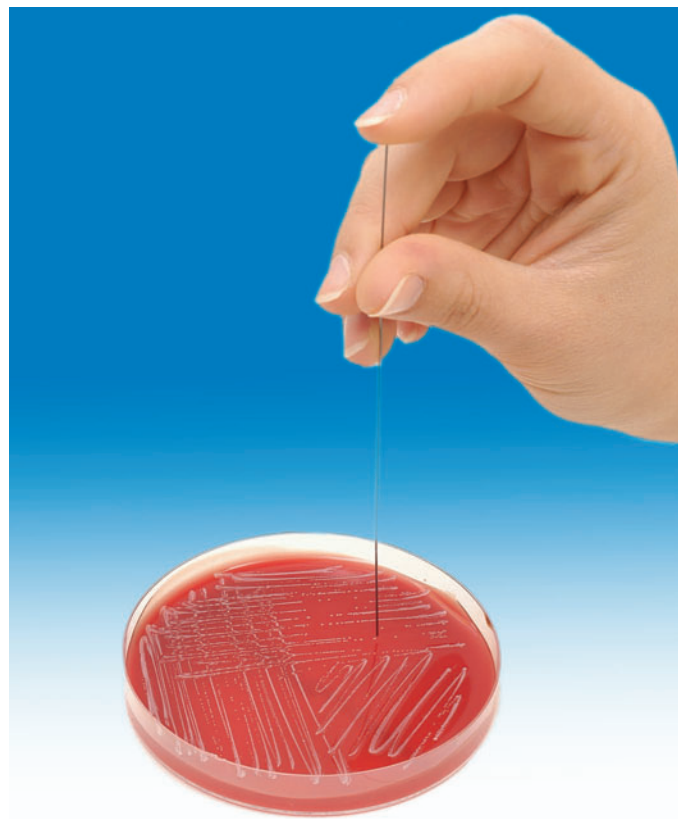


INOCLIC®

L'inoculation en un seul CLIC !

Systeme d'inoculation de bacteries

**Tous les avantages du fil de platine...
La standardisation en plus.**



- SIMPLE** • dispositif à usage unique permettant l'inoculation de bactéries
- RAPIDE** avec une charge reproductible
- ÉCONOMIQUE** • évite la double dilution pour la préparation des antibiogrammes
- ADAPTÉ** • respecte les recommandations SFM, EUCAST, CLSI

A présent, le futur !



i2a ■ BP90002 ■ Parc de la Méditerranée ■ 34477 Pérols Cedex ■ France
Tél. 33 4 67 50 48 05 ■ Fax. 33 4 67 17 09 06 ■ e-mail : contact-commercial@i2a.info

www.i2a.info

Procédure d'utilisation d'INOCLIC®

PRESENTATION

Le "Fil droit" ou "Fil de platine" a été très largement utilisé par le passé pour inoculer des milieux de culture. INOCLIC s'inspire directement de ce principe, en gardant la simplicité du procédé, et en éliminant les défauts. INOCLIC est recommandé pour tous les usages traditionnels du fil de platine, comme par exemple l'inoculation de milieux de culture gélosés ou de milieux de conservation en tube par piqûre centrale profonde, ou encore la mise en suspension de bactéries dans un milieu liquide. Fabriqué à l'aide de matériaux utilisant de nouvelle technologie, INOCLIC est particulièrement adapté pour la réalisation d'inoculum standardisés d'antibiogrammes ; il évite la double dilution.

A usage unique, les tiges INOCLIC sont éliminées après usage. Elles sont utilisables à l'aide du porte tiges INOCLIC ou bien directement à la main.

NATURE ET CONDITIONNEMENT

INOCLIC est une tige métallique de dimension et composition spécifiquement étudiées pour assurer les fonctions décrites ci-dessus.

Les tiges INOCLIC sont présentées en sachet de 250 tiges ; le porte tiges INOCLIC est disponible à l'unité (ou en coffret de 500 tiges INOCLIC + 1 porte tiges).

UTILISATION

INOCLIC doit être utilisé conformément aux recommandations générales concernant le matériel à usage unique pour Laboratoire de Bactériologie, aux bonnes pratiques de laboratoire et, le cas échéant, aux indications données dans le Guide de Bonne Exécution des Analyses (G.B.E.A.) du Laboratoire.

CONSERVATION

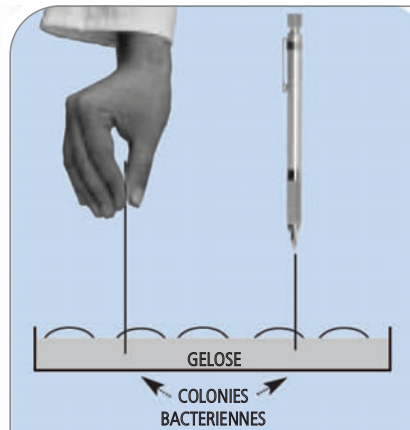
Les tiges INOCLIC doivent être conservées dans leur emballage d'origine, dans un lieu sec et à température ambiante.

PRECAUTIONS D'EMPLOI / LIMITES D'UTILISATION

Il est recommandé de ne pas manipuler les tiges par l'extrémité destinée à piquer la colonie, afin d'éviter une éventuelle contamination. Les tiges INOCLIC ne doivent pas être flambées avant usage. Il ne faut jamais piquer une colonie en deux temps, ni utiliser une tige ayant touché la surface de la gélose, les germes n'adhérant plus à une extrémité humide. Les tiges INOCLIC ne sont pas recommandées pour les petites colonies présentant un diamètre inférieur ou égale à celui de la tige elle-même (ex. : pneumocoque).

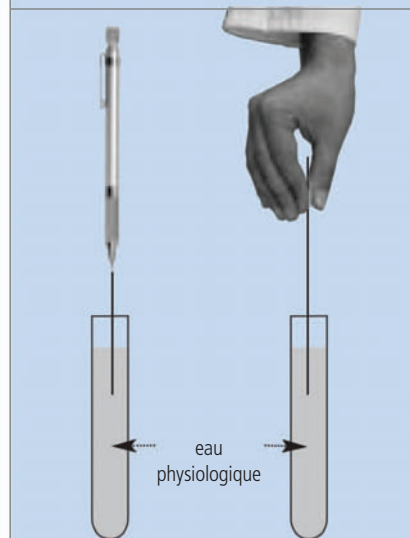
Les colonies anormalement muqueuses n'adhèrent pas à la pipette Pasteur, n'adhèrent pas aux tiges INOCLIC dans de bonnes conditions. Ces colonies ne doivent pas être reprises avec les tiges INOCLIC, en particulier si on recherche à prélever une quantité précise de germes de manière reproductible.

SCHÉMA D'UTILISATION DU SYSTÈME INOCLIC



Extraire la tige **INOCLIC** du Porte Tiges en tirant sur la tige grâce à une pince à épiler (flambée) tout en appuyant sur l'extrémité du Porte Tiges. On peut également utiliser les tiges **INOCLIC** manuellement (sans le Porte Tiges) en les maintenant entre deux doigts par l'extrémité opposée à la pointe destinée à piquer la colonie.

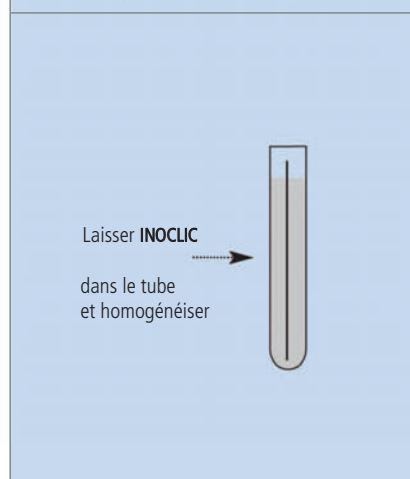
La tige **INOCLIC** est maintenue verticalement, soit à 90° par rapport à la surface de la gélose. On pique la colonie en la traversant (ainsi que la gélose) jusqu'au fond de la boîte. On retire la tige en réalisant le mouvement inverse, en prenant soin de ne pas imprimer de mouvement latéral à la tige au moment du contact avec la colonie, pour éviter une charge excessive.



La partie de colonie ainsi prélevée peut être mise en suspension dans un tube contenant de l'eau physiologique stérile. Pour ce faire, il y a lieu d'incliner légèrement le tube et de plaquer l'extrémité de la tige sur la pente humide du tube, sans l'immerger. On dilacère ensuite la colonie sur cette pente en imprimant à la tige un mouvement de haut en bas ainsi qu'un mouvement de rotation sur son axe.

Méthode d'inoculation par inondation :

Passer le tube sur un "Vortex" pendant quelques secondes afin d'assurer une homogénéisation parfaite de la suspension. Inoculer les géloses par inondation. Placer les géloses 15 minutes à 37°C pour sécher leur surface.

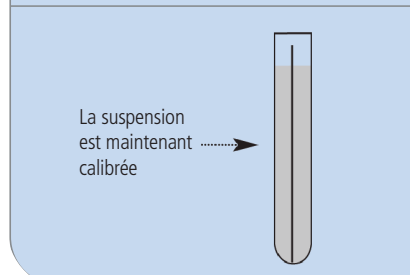


Méthode d'inoculation par écouvillonnage :

Lâcher la tige **INOCLIC** dans la suspension. Passer le tube sur un "Vortex" pendant quelques secondes afin d'assurer une homogénéisation parfaite de la suspension. Plonger l'écouvillon dans la suspension ; **extraire sans l'égoutter** sur les bords du tube.

Boîtes rondes : ensemercer ensuite la boîte classiquement en frottant l'écouvillon sur toute la surface de la gélose, puis en la tournant à 90° afin d'entrecroiser les dépôts de bactéries et d'éviter l'apparition de traînées visibles après incubation.

Boîtes carrées : ensemercer la boîte en frottant l'écouvillon sur la moitié de la boîte puis tourner celle-ci à 90° et frotter l'écouvillon sur une autre moitié de boîte. Plonger à nouveau l'écouvillon dans la suspension. **L'extraire sans l'égoutter** puis terminer l'ensemencement de la boîte comme précédemment. Les écouvillons SirScan Swabs sont recommandés pour cette opération.



Élimination des tiges :

Le tube et les tiges **INOCLIC** doivent ensuite être éliminés en suivant la procédure habituelle du laboratoire pour le matériel à usage unique contaminé.