



## LYFO-DISK®

### DESCRIPTION

Les micro-organismes LYFO DISK® sont conditionnés dans un flacon refermable contenant six pastilles lyophilisées d'une souche de micro-organisme.

### SOUCHOTHEQUE

Plus de 800 souches

### NOMBRE DE REPIQUAGES

4 passages ATCC maximum depuis la culture de référence

### CONDITIONNEMENT

1 flacon de **6 pastilles** d'une seule souche de micro-organisme

### DOCUMENT QUALITE

Document assurance qualité composé de :

- étiquette produit
- certificat d'analyse

atteste de l'authenticité et de la traçabilité des micro-organismes et indique le nombre de passages

### DUREE DE CONSERVATION

2 ans de péremption à fabrication et 7 mois minimum chez l'utilisateur à 2-8°C.

### DOMAINES D'APPLICATION

Laboratoires de microbiologie clinique et industrielle.

### TYPES DE TESTS

Contrôle milieux de culture, contrôle des outils d'identification, test de sensibilité aux antibiotiques...



# Lyfo-disk®

1



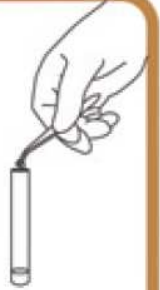
Retirer, sans l'ouvrir, le flacon de LYFO DISK® du stockage à 2 °C-8 °C et laisser le flacon fermé s'équilibrer à température ambiante.

2



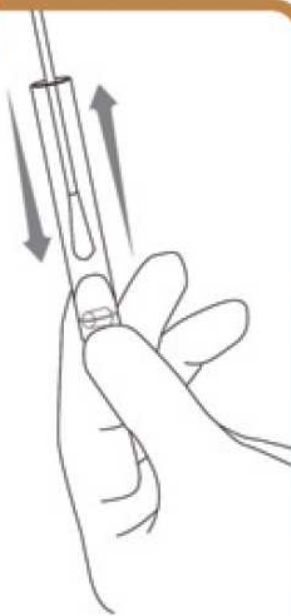
Dans des conditions d'asepsie, sortir (1) pastille du flacon à l'aide d'une pince stérile. **Ne pas retirer le déshydratant.**

3



Placer la pastille dans 0,5 ml de liquide stérile (eau, sérum physiologique, bouillon trypticase-soja ou bouillon cœur-cerveille). Refermer **IMMÉDIATEMENT** le flacon avec le bouchon et le capuchon, et le remettre au stockage entre 2 °C et 8 °C.

4



Écraser la pastille avec un écouvillon stérile jusqu'à ce que la suspension ait une apparence homogène. Saturer **IMMÉDIATEMENT** et abondamment le même écouvillon avec le matériel hydraté et le transférer sur un milieu gélosé.

5



Ensemencer le(s) support(s) de la principale culture en roulant doucement l'écouvillon sur un tiers du support.

6



Répartir pour faciliter l'isolation des colonies en utilisant une anse stérile.

7

En utilisant une méthode appropriée d'élimination du matériel à risque biologique, jeter le reste du matériel hydraté.



8



Incuber **IMMÉDIATEMENT** le milieu ensemencé à la température et aux conditions adaptées au micro-organisme.

 **Microbiologics®**

A safer, healthier world.

# RECOMMANDATIONS POUR L'ENSEMENCEMENT DES MICRO-ORGANISMES

LYFO DISK<sup>®</sup> ET KWIK-STIK<sup>™</sup>

## PROTOCOLES D'ENSEMENCEMENT

MICROBIOLOGICS<sup>®</sup> recommande un premier ensemencement sur une gélose non sélective. Un premier ensemencement sur un milieu liquide ne se fait que dans des situations particulières ou quand cela est recommandé.

### PROTOCOLE 1

✓ TSA (gélose trypticase soja), gélose non-sélective au sang de mouton, PCA (gélose pour dénombrement) ou gélose nutritive - 35°C en aérobie - 24 à 48 heures.

### PROTOCOLE 2

✓ Gélose non-sélective au sang de mouton - 35°C en aérobie - 24 à 72 heures.  
La croissance de certaines espèces comme *Streptococcus* et *Arcanobacterium* est renforcée par un enrichissement en CO<sub>2</sub> de l'atmosphère d'incubation. 5% de CO<sub>2</sub> est recommandé pour la culture de *Streptococcus pneumoniae* et d'autres espèces de streptocoques du groupe viridans.

### PROTOCOLE 3

✓ Gélose chocolat - 35°C en atmosphère contenant 5 à 7% de CO<sub>2</sub> - 24 à 48 heures.

### PROTOCOLE 4

✓ Gélose au sang - 35°C en atmosphère anaérobie - 48 à 72 heures.  
✓ Certaines bactéries anaérobies strictes ont besoin de 5 à 7 jours d'incubation pour une croissance suffisante.  
✓ Gélose nutritive, gélose trypticase soja, PCA (gélose pour dénombrement) sont des alternatives appropriées pour les *Clostridium* spp. - 24 heures supplémentaires.

### PROTOCOLE 5

✓ Gélose Sabouraud dextrose, Emmons - 25°C en atmosphère aérobie - 2 à 7 jours.  
✓ Gélose non-sélective au sang de mouton est une méthode alternative appropriée.  
✓ Gélose nutritive, gélose trypticase soja (TSA), gélose dextrosée à la pomme de terre et gélose pour dénombrement (PCA) sont des alternatives appropriées - 24 heures supplémentaires.

### PROTOCOLE 6

✓ Gélose chocolat - 35°C en atmosphère microaérophilique - 48 à 72 heures.

### PROTOCOLE 7

✓ Gélose Löwenstein-Jensen ou gélose de Middelbrook - 35°C en atmosphère aérobie ou contenant 5 à 7% de CO<sub>2</sub> - jusqu'à 7 jours. *M. fortuitum subsp. fortuitum*, *M. peregrinum* et *M. smegmatis* vont aussi pousser sur gélose TSA avec quelques jours supplémentaires d'incubation.

### PROTOCOLE 8

✓ Gélose tamponnée à l'extrait de levure et au charbon actif (BCYE) - 35°C en atmosphère aérobie - 3 à 5 jours.

### PROTOCOLE 9

✓ Agar V ou gélose Chocolat - 35°C en atmosphère enrichie avec 5 à 7% de CO<sub>2</sub> - 48 heures.

#### PROTOCOLE 10

- ✓ Réhydrater dans un bouillon cœur-cerveille stérile (BHI), du bouillon trypticase soja ou une solution saline à 0,85%. La réhydratation dans de l'eau entraînerait une diminution ou une absence de rendement. Le liquide d'hydratation d'un Kwik-Stik™ est également utilisable.
- ✓ Ensemencer une gélose TSA - 35°C en aérobiose - 24 à 48 heures.
- ✓ *Vibrio sp.* pousse aussi sur une gélose marine.

#### PROTOCOLE 11

- ✓ Dissoudre la souche dans du bouillon MRS (Man Ragosa Sharpe) - 35°C en aérobiose - 48 heures. Repiquer sur gélose Columbia CNA au sang de mouton ou gélose TSA avec sang de mouton - 35°C en atmosphère enrichie avec 5 à 7 % de CO<sub>2</sub> - 48 heures. Certaines espèces de *Lactobacillus* comme *L. fermentum*, *L. paracasei* subsp. *paracasei*, *L. plantarum*, *L. rhamnosus* et *L. sakei* ne nécessitent pas de revivification dans du bouillon MRS pour *Lactobacilles*. Elles peuvent être ensemencées directement sur gélose Columbia CNA au sang de mouton ou sur gélose TSA au sang de mouton - 35°C en atmosphère enrichie avec 5 à 7 % de CO<sub>2</sub> - 48 heures.

#### PROTOCOLE 12

- ✓ Gélose dextrosée à la pomme de terre - 55°C en aérobiose - 24 à 48 heures.

#### PROTOCOLE 13

- ✓ Réhydrater une pastille de *M. hominis* et *Ureaplasma sp.* dans un bouillon Arginine 10B. Sinon, inoculer le bouillon avec un Kwik-Stik. Effectuer des dilutions en série (par exemple 1:10, 1:100, 1:1000, 1:10 000). Incuber à 35°C en aérobiose. Dès que le tube d'arginine vire au rose (24 à 48 heures), inoculer 0,1 mL de bouillon sur gélose A-8 et réaliser un isolement par stries. NE PAS UTILISER d'écouvillon en coton ou une tige en bois. Incuber *Mycoplasma* à 35°C en atmosphère enrichie avec 5 à 7 % de CO<sub>2</sub>. Incuber *Ureaplasma* à 35°C en anaérobiose jusqu'à 96 heures. Examiner les boîtes au microscope.

#### PROTOCOLE 14

- ✓ Réhydrater une pastille de *M. pneumoniae* dans un bouillon glucosé SP4. Sinon inoculer le bouillon avec un Kwik-Stik. Effectuer des dilutions en série (par exemple 1:2, 1:4, 1:8, 1:16, 1:32). Incuber à 35°C en aérobiose. Dès que le bouillon vire du rouge au jaune (1 à 4 semaines), inoculer 0,2 mL de bouillon sur une gélose glucosée SP4 et réaliser un isolement par stries. NE PAS UTILISER d'écouvillon en coton ou une tige en bois. Incuber à 35°C en atmosphère à CO<sub>2</sub>, de préférence dans une jarre à CO<sub>2</sub> pendant 5 à 15 jours. Examiner les boîtes au microscope.

#### PROTOCOLE 15

- ✓ Réhydrater une pastille de *M. orale* dans un bouillon Arginine 10B. Sinon inoculer le bouillon avec un Kwik-Stik. Effectuer des dilutions en série (par exemple 1:10, 1:100, 1:1000). Incuber à 35°C en aérobiose. Dès que le bouillon vire du jaune au rose (48 à 72 heures), inoculer 0,2 mL de bouillon sur une gélose glucosée SP4 et réaliser un isolement par stries. NE PAS UTILISER d'écouvillon en coton ou une tige en bois. Incuber à 35°C en anaérobiose pendant 3 à 6 jours. Examiner les boîtes au microscope.

#### PROTOCOLE 16

- ✓ Gélose Leeming Notman - 30°C sous atmosphère aérobie - 72 heures.

#### PROTOCOLE 17

✓ Réhydrater une pastille de *M. gallisepticum* dans un bouillon glucosé SP4.

Sinon inoculer le bouillon avec un Kwik-Stik.

Effectuer des dilutions en série (par exemple 1:2, 1:4).

Incuber à 35°C en aérobiose.

Dès que le bouillon vire du rouge au jaune (4 jours à 2 semaines), inoculer 0,2 mL de bouillon sur une gélose glucosée SP4 et réaliser un isolement par stries. NE PAS UTILISER d'écouvillon en coton ou une tige en bois.

Incuber à 35°C en atmosphère à CO<sub>2</sub>, de préférence dans une jarre, pendant 3 jours à 2 semaines.

Examiner les boîtes au microscope.

#### PROTOCOLE 18

✓ Réhydrater une pastille de *M. hyorhinis* dans un bouillon glucosé SP4.

Sinon inoculer le bouillon avec un Kwik-Stik.

Effectuer des dilutions en série (par exemple 1:10, 1:100, 1:1000).

Incuber à 35°C en aérobiose.

Dès que le bouillon vire du rouge au jaune (4 jours à 2 semaines), inoculer 0,2 mL de bouillon sur une gélose glucosée SP4 et réaliser un isolement par stries. NE PAS UTILISER d'écouvillon en coton ou une tige en bois.

Incuber à 35°C en atmosphère à CO<sub>2</sub>, de préférence dans une jarre, pendant 2 à 10 jours. Examiner les boîtes au microscope.

#### PROTOCOLE 19

✓ Réhydrater une pastille de *M. synoviae* dans un bouillon glucosé SP4.

Sinon inoculer le bouillon avec un Kwik-Stik.

Effectuer des dilutions en série (par exemple 1:2, 1:4, 1:8, 1:16, 1:32).

Incuber à 35°C dans une atmosphère enrichie avec 5- 10% de CO<sub>2</sub>, pendant 7 jours.

Après 7 jours d'incubation (pas de changement de coloration), inoculer 0,2 mL de bouillon sur une gélose glucosée SP4 et réaliser un isolement par stries. NE PAS UTILISER d'écouvillon en coton ou une tige en bois.

Incuber à 35°C en atmosphère à CO<sub>2</sub>, de préférence dans une jarre, pendant 1 à 4 semaines.

Examiner les boîtes au microscope.

#### PROTOCOLE 20

✓ Gélose chocolat, gélose au sang, gélose TSA, gélose Bordet Gengou avec 15% de sang défibriné de mouton - 35°C en aérobie - 24 à 48 heures. Les géloses PCA ou nutritive sont des alternatives appropriées avec 24 heures d'incubation supplémentaires.

#### PROTOCOLE 21

✓ Gélose chocolat ou gélose Bordet Gengou avec 15% de sang défibriné de mouton - 35°C en aérobie - 2 jours à 1 semaine.

*B. pertussis* (ATCC® 9340™) et *B. pertussis* (ATCC® 9797™) nécessitent l'utilisation de la gélose Bordet Gengou avec 15% de sang défibriné de mouton.

#### PROTOCOLE 22

✓ Préparer un bouillon ISF (Infant Soy Formula) en suivant les étapes suivantes :

1-Remplir les tubes avec 10 mL d'ISF

2-Placer un clou en acier ou en fer de 38 mm de longueur dans chaque tube

3-Stériliser le bouillon

Inoculer le bouillon ISF avec un Lyfo Disk ou un Kwik-Stik.

Effectuer 2 dilutions, 1 :10 et 1 :100.

Ensemencer la suspension non diluée et les 2 dilutions.

Il est nécessaire d'ensemencer les échantillons dilués car à fortes concentrations, les colonies sont en « pointe d'épingle » ce qui rend les caractéristiques de ces colonies difficiles à observer.

Incubation à 55°C pendant 48 heures en atmosphère anaérobie.

Le milieu va devenir gris, ce qui indique une croissance. Repiquer avec un écouvillon sur une gélose sulfite. La gélose sulfite est utilisée pour détecter les microorganismes anaérobies thermophiles qui produisent du sulfite.

Incuber en atmosphère anaérobie à 55°C pendant 7 jours.

### **PROCOLE 23**

- ✓ Inoculer un bouillon Mycoplasme avec un Lyfo Disk ou un Kwik-Stik.  
Effectuer des dilutions au 1 :10, 1 :100 et 1 :1000 dans ce même bouillon.  
Incuber à 35°C pendant 48 heures.  
Ensuite, ensemer 0,2 mL de la culture trouble sur une gélose Mycoplasme.  
Incuber à 35°C pendant 3 à 7 jours en atmosphère enrichie avec 5 à 7% de CO<sub>2</sub>. NE PAS UTILISER d'écouvillon en coton ou une tige en bois.  
Examiner les boîtes au microscope.

### **PROCOLE 24**

- ✓ Gélose au sang de mouton supplémentée en Pyridoxal - 35°C en atmosphère enrichie avec 5 à 7% de CO<sub>2</sub> - 24 à 48 heures.

## PROTOCOLES RECOMMANDES SELON LES MICRO-ORGANISMES

MICRO-ORGANISME	PROTOCOLE
<i>Acetobacter sp.</i> Incuber à 25°C en atmosphère à CO <sub>2</sub> - 3 à 4 jours.	3
<i>Achromobacter sp.</i>	1
<i>Acinetobacter sp.</i>	1
<i>Actinobacillus sp.</i>	3
<i>Actinomyces sp.</i>	4
<i>Aerococcus sp.</i>	1
<i>Aeromonas sp.</i> <i>A. hydrophila</i> doit être incubée à 30°C. <i>A. salmonicida</i> doit être incubée à 25°C.	2
<i>Aggregatibacter sp.</i>	3
<i>Alcaligenes sp.</i>	1
<i>Alicyclobacillus sp.</i> <i>A. acidoterrestris</i> ATCC® 49025™ doit être incubée à 45°C	12
<i>Alloiococcus sp.</i>	2
<i>Amylomyces sp.</i>	5
<i>Aneurinibacillus sp.</i>	1
<i>Aquaspirillum sp.</i> Incuber à 25°C - 6 jours	1
<i>Arcanobacterium sp.</i>	2
<i>Arthrobacter sp.</i> Incubation à 25°C	1
<i>Aspergillus sp.</i> <i>A. flavus</i> ne pousse pas correctement sur la gélose PCA.	5
<i>Bacillus sp.</i> Certaines espèces de <i>Bacillus</i> montrent un meilleur rendement lorsque la boîte de Pétri est conservée à température ambiante plutôt que 2 à 8°C.	1
<i>Bacteroides sp.</i> <i>B. ureolyticus</i> doit être incubée 5 jours. Les colonies sont très petites. Plusieurs boîtes doivent être inoculées afin d'obtenir une quantité suffisante de microorganismes à tester.	4
<i>Bifidobacterium sp.</i>	4
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	20
<i>Bordetella parapertussis</i>	21
<i>Bordetella pertussis</i>	21
<i>Brevibacillus sp.</i>	1
<i>Brevundimonas sp.</i>	1
<i>Brochothrix sp.</i> Incuber à 25°C	1
<i>Budvicia sp.</i> Incuber à 25°C	1
<i>Burkholderia sp.</i>	1
<i>Campylobacter sp.</i> La gélose chocolat est le meilleur milieu pour la croissance de <i>C. jejuni</i> . NE PAS ouvrir les boîtesensemencées durant les premières 48 heures.	6
<i>Candida sp.</i>	5
<i>Capnocytophaga sp.</i>	3
<i>Cedecea sp.</i>	1
<i>Cellulosimicrobium sp.</i>	1
<i>Citrobacter sp.</i>	1
<i>Cladosporium sp.</i>	5
<i>Clostridium sp.</i> <i>C. difficile</i> , <i>C. sordellii</i> et <i>C. tetani</i> ne pousseront que sur une gélose au sang en anaérobiose.	4
<i>Corynebacterium sp.</i> Utiliser le protocole 2 pour <i>C. urealyticum</i> .	1
<i>Cronobacter sp.</i>	1
<i>Curtobacterium sp.</i>	1

MICRO-ORGANISME	PROTOCOLE
<i>Cryptococcus sp.</i> <i>Cryptococcus</i> DOIT être incubée à 25°C pour assurer sa croissance. <i>C. gattii</i> pousse mieux sur une gélose à l'extrait de malt ou sur gélose Sabouraud dextrose Emmons.	5
<i>Deinococcus sp.</i>	1
<i>Delftia sp.</i>	1
<i>Desulfotomaculum sp.</i>	22
<i>Edwardsiella sp.</i>	1
<i>Eggerthella sp.</i>	4
<i>Eikenella sp.</i>	3
<i>Elizabethkingia sp.</i>	1
<i>Enterobacter sp.</i>	1
<i>Enterococcus sp.</i>	1
<i>Erysipelothrix sp.</i>	2
<i>Escherichia sp.</i>	1
<i>Exiguobacterium sp.</i>	1
<i>Fingoldia sp.</i> Incuber 72 à 96 heures en anaérobiose	4
<i>Flavobacterium sp.</i> Incuber à 30°C	1
<i>Fluoribacter sp.</i>	8
<i>Fusarium sp.</i>	5
<i>Fusobacterium sp.</i>	4
<i>Gardnerella sp.</i>	9
<i>Gemella sp.</i>	4
<i>Geobacillus sp.</i> <i>G. stearothermophilus</i> doit être incubée à 55°C. <i>G. stearothermophilus</i> ATCC® 12978™ ne pousse pas sur une gélose au sang de mouton.	1
<i>Geotrichum sp.</i>	5
<i>Granulicatella adiacens</i>	24
<i>Haemophilus sp.</i>	3
<i>Hafnia sp.</i>	1
<i>Issatchenkia sp.</i>	5
<i>Kingella sp.</i> Incuber dans une atmosphère enrichie avec 5 à 10% de CO <sub>2</sub> .	2
<i>Klebsiella sp.</i>	1
<i>Kloekera sp.</i>	5
<i>Kocuria sp.</i> <i>K. rosea</i> doit être incubée à 25°C.	1
<i>Lactobacillus sp.</i>	11
<i>Lactococcus sp.</i>	2
<i>Leclercia sp.</i>	1
<i>Legionella sp.</i>	8
<i>Listeria sp.</i>	1
<i>Lysinibacillus sp.</i>	1
<i>Macrococcus sp.</i>	1
<i>Malassezia sp.</i>	16
<i>Mannheimia sp.</i>	1
<i>Methylobacterium sp.</i> Incuber à 25°C pendant 5 jours. Meilleure croissance sur une gélose PCA. Ne pousse pas sur une gélose TSA ou une gélose non sélective au sang de mouton.	1
<i>Microbacterium sp.</i> Incuber à 30°C.	1
<i>Micrococcus sp.</i> La gélose TSA ou la gélose non sélective au sang de mouton sont les meilleurs milieux pour la croissance des souches NCIMB 8166 et ATCC® 10240™.	1



MICRO-ORGANISME	PROTOCOLE
<i>Microsporium sp.</i> <i>M. canis</i> ne pousse pas bien sur une gélose Sabouraud dextrose.	5
<i>Moraxella sp.</i>	2
<i>Morganella sp.</i>	1
<i>Mycobacterium sp.</i> <i>M. gordonae</i> , <i>M. terrae</i> et <i>M. tuberculosis</i> peuvent nécessiter jusqu'à un mois d'incubation. <i>M. haemophilium</i> doit être ensemencée sur une gélose Middlebrook 7H11 et incubée à 30°C en atmosphère enrichie avec 5 à 7% de CO <sub>2</sub> pendant 3 à 4 semaines. Une bandelette de facteur X peut être placée sur la gélose afin de faciliter la croissance du microorganisme.	7
<i>Mycoplasma bovis</i>	23
<i>Mycoplasma gallisepticum</i>	17
<i>Mycoplasma hominis</i>	13
<i>Mycoplasma hyorhinis</i>	18
<i>Mycoplasma orale</i>	15
<i>Mycoplasma pneumoniae</i>	14
<i>Mycoplasma synoviae</i>	19
<i>Myroides sp.</i>	2
<i>Neisseria sp.</i> La gélose chocolat est le meilleur milieu pour la croissance des espèces de <i>Neisseria</i> . NE PAS ouvrir la boîte de pétri pendant les premières 48 heures d'incubation si une jarre d'anaérobiose est utilisée.	3
<i>Nocardia sp.</i>	1
<i>Novosphingobium sp.</i> Incuber à 25°C	1
<i>Ochrobactrum sp.</i>	1
<i>Oligella sp.</i>	2
<i>Paecilomyces sp.</i>	5
<i>Paenibacillus sp.</i> <i>P. larvae</i> doit être incubée à 30°C sous atmosphère aérobie.	1
<i>Parabacteroides sp.</i>	4
<i>Parvimonas sp.</i> <i>P. micra</i> nécessite 5 à 7 jours d'incubation sous atmosphère anaérobie.	4
<i>Pasteurella sp.</i>	2
<i>Pediococcus sp.</i> <i>P. damnosus</i> peut croître dans un bouillon MRS, incubée à 25°C pendant 48 à 72 heures. Repiquer la souche sur une gélose MRS lorsque le bouillon devient trouble. Incuber les boîtes à 25°C dans une atmosphère enrichie avec 5 à 7% de CO <sub>2</sub> pendant 72 à 96 heures. Sinon, le micro-organisme lyophilisé peut croître directement sur une gélose MRS à 25°C dans une atmosphère enrichie avec 5 à 10% de CO <sub>2</sub> pendant 5 à 7 jours.	11
<i>Penicillium sp.</i>	5
<i>Peptoniphilus sp.</i> Incuber 72 à 96 heures en atmosphère anaérobie.	4
<i>Peptostreptococcus sp.</i>	4
<i>Plesiomonas sp.</i>	1
<i>Porphyromonas sp.</i> Incuber 5 à 7 jours en atmosphère anaérobie.	4
<i>Prevotella sp.</i> 5 à 7 jours d'incubation en condition anaérobie.	4
<i>Propionibacterium sp.</i> 3 à 5 jours d'incubation en condition anaérobie.	4

MICRO-ORGANISME	PROTOCOLE
<i>Proteus sp.</i> <i>P. hauseri</i> pousse mieux sur une gélose au sang ou du TSA.	1
<i>Prototheca sp.</i>	5
<i>Providencia sp.</i>	1
<i>Pseudomonas sp.</i> <i>P. fluorescens</i> doit être incubée à 25°C. <i>Pseudomonas species</i> ATCC® 51821™ doit être incubée à 30°C	1
<i>Ralstonia sp.</i>	1
<i>Raoultella sp.</i>	1
<i>Rhizopus sp.</i>	5
<i>Rhodococcus sp.</i>	2
<i>Rhodotorula sp.</i>	5
<i>Saccharomyces sp.</i> La gélose Sabouraud dextrose Emmons est le meilleur milieu pour la croissance de <i>Saccharomyces sp.</i>	5
<i>Salmonella sp.</i>	1
<i>Scopulariopsis sp.</i>	5
<i>Serratia sp.</i>	1
<i>Shewanella sp.</i>	10
<i>Shigella sp.</i>	1
<i>Sordaria sp.</i> <i>Sordaria sp.</i> sporule mieux sur gélose Sabouraud dextrose Emmons que sur gélose Sabouraud dextrose.	5
<i>Spingobacterium sp.</i>	1
<i>Sphingomonas sp.</i> Incuber à 25°C.	1
<i>Sporidobolus sp.</i>	5
<i>Staphylococcus sp.</i> Le degré de résistance de <i>S. aureus</i> ATCC® 700699™ à la vancomycine tend à diminuer en fonction de l'âge de la souche, du type de milieu de culture et du nombre de repiquages. Pour obtenir de meilleurs résultats, inoculer la souche dans une gélose infusion cœur cerveau contenant 4µg/mL de vancomycine.	1
<i>Stenotrophomonas sp.</i> Incuber à 30°C.	1
<i>Streptococcus sp.</i> <i>S. cricetus</i> doit être incubée dans un environnement microaérophile. <i>Streptococcus species</i> ATCC® 12392™ doit être incubée en atmosphère CO <sub>2</sub> .	2
<i>Streptomyces sp.</i> <i>Streptomyces sp.</i> ne pousse pas sur gélose glucosée à la pomme de terre.	5
<i>Thermoanaerobacterium sp.</i> <i>T. thermosaccharolyticum</i> ATCC® 7956™, croît sur gélose à la viande cuite. Incubation à 45°C pendant 72 heures. Après cette incubation, cette souche peut pousser sur gélose au sang pour germes anaérobies qui sera incubée à 45°C pendant 72 heures en conditions anaérobies.	4
<i>Trichophyton sp.</i>	5
<i>Trichosporon sp.</i>	5
<i>Ureaplasma sp.</i>	13
<i>Veillonella sp.</i>	4
<i>Vibrio sp.</i>	10
<i>Virgibacillus sp.</i>	1
<i>Yarrowia sp.</i>	5
<i>Yersinia sp.</i>	1
<i>Zygosaccharomyces sp.</i> <i>Z. bailii</i> ATCC® MYA-4549™ ne pousse pas bien sur une gélose non sélective au sang de mouton, sur gélose nutritive ou gélose TSA.	5

Distribué par :

**LABORATOIRES HUMEAU**

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 - e. : info@humeau.com



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