

## Kimmig-Agar-Grundsubstrat

**DM146**

### Verwendungszweck

Zur Isolierung, Identifizierung und Kultivierung von Pilzen.

### Packungsinhalt

Siehe Packungsetikett

### Zusammensetzung \*

Substanz	Konzentration in 1 L Medium
Peptongemisch	13,0 g/L
Natriumchlorid	11,5 g/L
D-Glucose	10,0 g/L
Agar	13,0 g/L
pH-Wert: 6,5 ± 0,2	

### Lagerung und Haltbarkeit

Alle Behälter mit Trockennährmedien nach Gebrauch dicht verschließen und an einem trockenen Ort zwischen 10 und 25°C bis zum aufgedruckten Verfallsdatum lagern.

### Vorsichtsmaßnahmen

Nur zur *In-vitro*-Diagnostik. Die Schutzmaßnahmen für den Umgang mit potenziell infektiösem Material beachten und nur unter sterilen Bedingungen arbeiten. Nur von geschultem Laborpersonal durchzuführen. Den Abfall des potenziell infektiösen Materials vor der Entsorgung autoklavieren. Bitte das Sicherheitsdatenblatt beachten (auf Anfrage oder auf der MAST® Homepage erhältlich).

### Zusätzlich benötigte Materialien

Mikrobiologische Instrumente wie Impfösen, MAST® Selektivsupplemente, Pinzetten, Tupfer, Autoklaven und Brutschränke sowie serologische und biochemische Reagenzien und Zusätze wie z.B. Blut.

### Testdurchführung

1. Die auf dem Packungsetikett angegebene Menge MAST® Kimmig-Agar (DM146D) in dem entsprechenden Volumen destilliertem oder deionisiertem Wasser suspendieren. Bei Gebrauch der Sachets den gesamten Inhalt eines Sachets in das auf dem Packungsetikett angegebene Volumen geben.
2. Je 5 mL Glycerin zu 1 L Medium geben.
3. 15 Minuten bei 121°C (15 p.s.i.) autoklavieren.
4. Auf 50 bis 55°C abkühlen lassen und falls erforderlich Antibiotika zugeben. Dazu eignen sich Cycloheximid (400 mg/L) kombiniert mit entweder Penicillin (40.000 IU/L) und Streptomycin (40 mg/L) oder Colistin (80 mg/L) und Novobiocin (100 mg/L).
5. In Petrischalen gießen (15 bis 20 mL pro Platte) und stehen lassen.
6. Die getrockneten Platten können sofort verwendet oder in Plastikbeuteln verpackt bei 2 bis 8°C bis zu einer Woche gelagert werden.

7. Untersuchungsmaterial (klinische, Veterinär- oder Lebensmittelproben) auf den getrockneten Platten ausstreichen.
8. Inokulierte Platten bis zu 3 Wochen bei 25 bis 30°C unter aeroben Bedingungen inkubieren.

### Interpretation der Ergebnisse

Nach der Inkubation das Wachstum aller Organismen dokumentieren. Typische Kennzeichen sind Koloniegroße, Koloniemorphologie, Pigmentierung und Farbe.

### Qualitätskontrolle

Das Haltbarkeitsdatum beachten. Die Qualitätskontrolle muss mit mindestens einem positiv reagierenden und einem negativ reagierenden Organismus durchgeführt werden. Wenn die Kontrollreaktionen fehlerhaft sind, das Produkt nicht einsetzen. Die in der unten stehenden Tabelle angegebenen Referenzstämme sind kommerziell erhältlich und können vom Endkunden erworben werden.

Referenzstamm	Ergebnis
<i>Aspergillus niger</i> ATCC® 16404	Wachstum, weiß/ gelbes Mycel mit schwarzen Sporen
<i>Candida albicans</i> ATCC® 90028	Wachstum, weiße Kolonien*
<i>Candida krusei</i> ATCC® 14243	Wachstum, weiß/graue Kolonien*

\*Auf nicht-selektivem Medium

### Referenz

Bibliographie auf Anfrage erhältlich.