

Kimmig Agar Base

DM146

Uso previsto

Terreno per l'isolamento, l'identificazione e la coltura dei miceti.

Contenuto

Cfr. etichetta della confezione.

Composizione*

| | Concentrazione nel terreno: |
|----------------------|-----------------------------|
| Miscela di peptoni | 13,0g/litro |
| Cloruro di sodio | 11,5g/litro |
| D-glucosio | 10,0g/litro |
| Agar | 10,0g/litro |
| pH finale: 6,5 ± 0,2 | |

Conservazione e validità

Tutti i contenitori terreni di coltura disidratati dovrebbero essere tenuti ben chiusi e conservati in un luogo asciutto a 10 a 25°C fino alla data di scadenza indicata sull'etichetta della confezione.

Precauzioni

Esclusivamente per uso diagnostico *in vitro*. Rispettare le precauzioni di sicurezza ed impiegare tecniche asettiche. Deve essere utilizzato solo da personale di laboratorio opportunamente qualificato. Prima dell'eliminazione, sterilizzare tutti i materiali biologici pericolosi. Consultare la scheda di sicurezza del prodotto (disponibile a richiesta o sul sito web MAST®).

Materiali richiesti ma non forniti

Attrezzature e prodotti per analisi microbiologiche di base, per esempio: anse, supplementi selettivi MAST®, tamponi, applicatori, inceneritori, termostati, ecc.. Inoltre: reagenti per indagini sierologiche e biochimiche, e supplementi (per es.: sangue).

Procedimento

1. Consultare l'etichetta della confezione per le quantità e i volumi richiesti. Preparare il Kimmig Agar (DM146D) MAST® sospendendo la polvere in acqua distillata o deionizzata. Per le confezioni in busta, sospendere l'intero contenuto della busta nel volume indicato sull'etichetta della confezione.
2. Aggiungere 5 ml di glicerina a ogni litro di terreno.
3. Sterilizzare in autoclave a 121°C (15 p.s.i.) per 15 minuti.
4. Raffreddare a 50 a 55°C e, se è necessario un terreno selettivo, aggiungere gli antibiotici in base al protocollo utilizzato. Comunemente sono utilizzati cicloeximide alla concentrazione finale di 400mg/L, associata a penicillina (40.000 UI/L) e streptomina (40mg/L), o colistina (80 mg/L) e novobiocina (100mg/L).
5. Mescolare accuratamente, versare in piastre di coltura (15 a 20 ml per piastra) e lasciare solidificare.

6. Dopo la preparazione, le piastre possono essere utilizzate immediatamente o conservate in sacchetti di plastica a 2 a 8°C per una settimana.
7. Seminare la superficie delle piastre con campioni clinici, veterinari o alimentari, strisciando per ottenere colonie isolate.
8. Incubare le piastre in aerobiosi fino a 3 settimane a 25 a 30°C.

Interpretazione dei risultati

Al termine dell'incubazione verificare la crescita dei microrganismi. Le caratteristiche tipiche da osservare includono: dimensione, colore e morfologia della colonia.

Controllo qualità

Verificare se sono presenti segni di deterioramento. Il controllo di qualità deve essere eseguito impiegando almeno un microrganismo che mostri una reazione positiva ed almeno un microrganismo che mostri una reazione negativa. Non utilizzare il prodotto se le reazioni con i microrganismi di controllo non sono corrette. Di seguito sono elencati alcuni ceppi per il controllo di qualità che possono essere facilmente reperiti in commercio.

| Microrganismo | Risultato |
|---|---|
| <i>Aspergillus niger</i> ATCC® 16404 | Crescita, micelio bianco/giallo con teste sporulanti nere |
| <i>Candida albicans</i> ATCC® 90028 | Crescita, colonie bianche* |
| <i>Candida krusei</i> ATCC® 14243 | Crescita, colonie bianco-grigie* |

* su terreno non selettivo

Bibliografia

La pertinente bibliografia è disponibile su richiesta.