

## DNase Agar

### DM132

#### Uso previsto

Terreno per l'identificazione presuntiva degli stafilococchi patogeni mediante la dimostrazione della produzione di Dnasi.

#### Contenuto

Cfr. etichetta della confezione.

#### Composizione\*

Materiale:	Concentrazione nel terreno:
Miscela selezionata di peptoni	20,0g/litro
Cloruro di sodio	5,0g/litro
Acido deossiribonucleico	5,0g/litro
Agar	14,0g/litro
pH finale: 7,3 ± 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 aseptiche. 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 DNase Agar (DM132D) 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. Sterilizzare in autoclave a 121°C (15 p.s.i.) per 15 minuti.
3. Versare in piastre di coltura (15 a 20ml per piastra) e lasciare solidificare.
4. Dopo la preparazione, le piastre possono essere utilizzate immediatamente o conservate in sacchetti di plastica a 2 a 8°C per una settimana.

5. Inoculare le piastre con alcune gocce di una sospensione del microrganismo in esame per ottenere, dopo incubazione, pesanti zone di crescita. Su una singola piastra Petri di 9 cm possono essere esaminate quattro o più colture diverse.
6. Incubare le piastre 18 a 24 ore a 35 a 37°C.
7. Inondare le piastre con HCl 1 molare (1M) e attendere lo sviluppo della reazione, finché non risulta visibile opacità nel terreno. Eliminare l'acido in eccesso e valutare la trasparenza attorno alle zone di crescita.

#### Interpretazione dei risultati

Al termine dell'incubazione e dopo l'aggiunta di HCl verificare le zone di trasparenza attorno a ciascuna sede di crescita. Una zona di trasparenza chiaramente definita indica che il DNA è stato scisso in frazioni nucleotidiche che non sono precipitate in presenza di acido. Registrare questi microrganismi come Dnasi positivi. Le colonie Dnasi negative non mostrano trasparenza.

#### 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.

Microrganismi	Risultato
<i>Staphylococcus aureus</i> ATCC® 9144	Positivo
<i>Staphylococcus aureus</i> ATCC® 25923	Positivo
<i>Staphylococcus epidermidis</i> ATCC® 14990	Negativo

#### Bibliografia

La pertinente bibliografia è disponibile su richiesta.