



LAURIL SOLFATO BRODO ISO 4831 e ISO 7251 : per la ricerca di Coliformi nelle acque.

REF	CONFEZIONE
20706	10 provette vetro con campanella
20707	10 provette vetro 2 X con campanella
6816	Disidratato 500 gr

PRINCIPIO

I batteri fermentanti il lattosio producono gas, visibile all'apice della campanella Durham. Il sodio lauril solfato inibisce tutti i microrganismi tranne i Coliformi.

COMPOSIZIONE

Sono riportati i costituenti del terreno (espressi in grammi) su litro di acqua deionizzata

Triptone	20.00
Lattosio	5.00
Sodio cloruro	5.00
Disodio fosfato	2.75
Monopotassio fosfato	2.75
Sodio lauril solfato	0.10

pH finale : 6.8 +/- 0.2 a 25 °C

PREPARAZIONE

Sospendere 35.6 gr in un litro di acqua deionizzata, miscelare e bollire fino a completa dissoluzione. Dispensare in provette con campanella Durham . Sterilizzare a 121°C per 15 minuti.

CONSERVAZIONE

Conservare il prodotto pronto a 8-25°C, e al riparo della luce.

Il terreno pronto ha validità 180 gg.

Conservare il flacone del disidratato ben chiuso in luogo fresco e secco.

PROCEDURA

Secondo ISO 4831

- Inoculare 10 ml del campione liquido in 3 provette da 10 ml 2 X, o 10 ml della sospensione madre se il campione è solido.
- Inoculare 1 ml del campione liquido in 3 provette da 10 ml 1 X, o 1 ml della sospensione madre se il campione è solido.
- Seminare 1 ml di ogni diluizione del campione in triplo in provette 1X
- Incubare le provette a 30 o 35 o 37 ± 1°C per 24 ± 2 ore
- Osservare l' intorbidimento e/o la formazione di gas, in caso negativo reincubare per altre 24 ore.
- Dalle provette 2X trasferire 10 µl in Verde Brillante Bile Brodo 2% (codice 1153).Incubare a 30 o 35 o 37 ± 1°C per 24 ± 2 ore.
- Osservare l' intorbidimento e/o la formazione di gas, in caso negativo reincubare per altre 24 ore.
- Ripetere l'operazione per le provette 1X torbide o con presenza di gas.
- Per ogni diluizione, contare il numero di provette dove si nota formazione di gas. Esprimere i risultati facendo uso delle apposite tabelle MPN.

Secondo ISO 7251

- Inoculare 10 ml del campione liquido in 3 provette da 10 ml 2 X, o 10 ml della sospensione madre se il campione è solido.
- Inoculare 1 ml del campione liquido in 3 provette da 10 ml 1 X, o 1 ml della sospensione madre se il campione è solido.
- Seminare 1 ml di ogni diluizione del campione in triplo in provette 1X
- Incubare le provette a 30 o 35 o 37 ± 1°C per 24 ± 2 ore
- Osservare l' intorbidimento e/o la formazione di gas, in caso negativo reincubare per altre 24 ore.
- Dalle provette 1X e/o 2X con presenza di gas trasferire 10 µl in EC BRODO ISO 7251 (codice 1116 A) 1X
- Incubare a 45°C per 24+/-2 ore

- Osservare l' intorbidimento e/o la formazione di gas, in caso negativo reincubare per altre 24 ore
- Dalle provette di EC BRODO ISO 7251 con presenza di gas, trasferire 10 µl in ACQUA PEPTONATA (codice 1150) e incubare a 45°C per 48+/-2 ore.
- Eseguire il test dell' indolo aggiungendo 0.5 ml di Reagente di Kovacs (codice 6319)
- Per ogni diluizione, contare il numero di provette indolo positive ed esprimere i risultati facendo uso delle apposite tabelle MPN

CONTROLLO DI QUALITA'

Microrganismi	Crescita	Gas
<i>E.coli</i> ATCC 25922	Buona	+
<i>Salmonella typhimurium</i> ATCC 14028	Buona	-
<i>S. aureus</i> ATCC 6538	Scarsa	

BIBLIOGRAFIA

ISO 4831 Microbiology - General guidance for the enumeration of coliforms Most Probable Number Technique, 2nd Ed., 1991-03-01

ISO 7251 Microbiology - General guidance for the enumeration of presumptive - Most Escherichia coli Probable Number Technique, 2nd Ed. 1993-12-15