

# **ÁGAR TRIPTONA SULFITO NEOMICINA (TSN)**

## ENUMERAÇÃO DE MICRORGANISMOS REDUTORES DE SULFITO

#### USO

O Ágar Triptona Sulfito Neomicina (TSN) destina-se principalmente à enumeração de anaeróbios redutores de sulfito em alimentos.

## **HISTÓRIA**

O Ágar Triptona Sulfito Neomicina (TSN) foi recomendado por Mossel e desenvolvido por Marschall *et al.*, em 1965 para o isolamento seletivo e enumeração de *Clostridium perfringens* em alimentos e outras amostras, principalmente amostras contaminadas por uma microbiota secundária. A detecção de *Clostridium perfringens* foi baseada nas seguintes características:

- Crescimento ideal a 46°C,
- Tolerância à Neomicina e Polimixina,
- Forte capacidade de reduzir o sulfito.

## **PRINCÍPIOS**

A presença simultânea de neomicina e polimixina B torna o meio inibitório para *Enterobacteriaceae*.

A neomicina inibe o crescimento da maioria das cepas de Clostridium bifermentans.

Os microrganismos redutores de sulfito reduzem o sulfito a sulfeto formando, com o citrato férrico, um precipitado sulfureto de ferro preto em torno das colônias.

## **COMPOSIÇÃO TÍPICA**

(A composição pode ser ajustada para obter um desempenho ideal).

#### Para 1 litro de meio:

-	Triptona	15,0 g
	Extrato de levedura autolítica	
-	Sulfito de sódio	1,0 g
-	Citrato férrico amoniacal	0,5 g
-	Sulfato de neomicina	50 mg
-	Sulfato de polimixina B	20 mg
	Ágar bacteriológico	

pH do meio pronto a usar a 25°C: 7,2 ± 0,2.

## **PREPARAÇÃO**

- Suspender 40,0 g de meio desidratado (BK001) em 1 litro de água destilada ou desmineralizada.
- Lentamente, leve o meio para ferver com agitação constante até sua completa dissolução.
- Distribuir em tubos ou frascos.
- Esterilizar em autoclave a 121°C por 15 minutos.
- Resfriar e manter o meio a 44-47°C.

Reconstituição:

40,0 g/L

Esterilização:
15 min a 121 °C

Biokar Diagnostics – Rue des Quarante Mines – ZAC de Ther – Allonne – B.P. 10245 – F60002 ETel : + 33 (0)3 44 14 33 33 – Fax : + 33 (0)3 44 14 33 34 – www.biokar-diagnostics.com



## **INSTRUÇÃO DE USO**

## Uso em tubos:

- Aquecer a amostra a ser analisada para destruir as formas vegetativas e ativar os esporos.
- Transferir 1 mL do inóculo e suas sucessivas diluições decimais para os tubos, evitando ao máximo incorporar ar ao meio.
- Homogeneizar perfeitamente por inversão completa.
- Resfriar em banho de água gelada.
- Incubar a  $46 \pm 1^{\circ}$ C por  $24 \pm 2$  horas.

Nota: Não superaquecer o meio.

- Semeando: Em

profundidade - Incubação: 24 h a 46 °C

## Use em placas:

- Transferir 1 mL do inóculo e suas sucessivas diluições decimais para placas de Petri estéreis.
- Despejar aproximadamente 15 mL de meio por placa.
- Homogeneizar perfeitamente e deixar solidificar sobre uma superfície fria.
- Incubar as placas em uma jarra de anaerobiose na presença de uma mistura de gás de hidrogênio e carbono.

#### **RESULTADO**

Para as placas, faça as leituras imediatamente após abri-las, caso contrário, as colônias podem ficar pálidas devido à oxidação do sulfeto de ferro.

Conte as colônias que apresentarem halo preto.

Consulte o ANEXO 1: SUPORTE FOTOGRÁFICO.

## **CONTROLE DE QUALIDADE**

Meio desidratado: pó bege e homogêneo.

Meio preparado: ágar âmbar.

Resultado do cultivo após 24 horas de incubação anaeróbia a 46°C:

Microrganis	mos	Crescimento (Razão de produtividade: <i>P</i> <sub>R</sub> )	Características
Clostridium perfringens	WDCM 00007	<i>F</i> <sub>R</sub> ≥ 70%	Colônias pretas
Clostridium perfringens	WDCM 00080	<i>F</i> <sub>R</sub> ≥ 70%	Colônias pretas
Bacillus cereus	WDCM 00001	Inibido	-
Escherichia coli	WDCM 00013	Inibido	-

## ARMAZENAMENTO / VALIDADE DE PRATELEIRA

Meio desidratado: 2-30°C.

A data de validade é mencionada no rótulo.

Meio preparado: Não recomendado, use imediatamente após a preparação.

## **APRESENTAÇÃO**



Meio desidratado:	
Frasco de 500 g.	 BK001HA

## REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

Mossel, D.A.A. 1959. Enumeration of sulphite-reducing clostridia occurring in foods. Journal of the Science of Food and Agriculture, **10**:662-669.

Arbuckle, R. E. 1960. The influence of temperature on the growth of *Clostridium perfringens*. M.A. Thesis, Indiana Univ., Bloomington.

Collee, J.G., Knowlden, J.A., and Hobbs, B.C. 1961. Studies on the growth, sporulation and carriage of *Clostridium welchii* with special reference to food poisonning strains. J.ournal of Applied Bacteriology, **24**: 326-339.

Marschall, R.S., Steenbergen, J.F., and McClung, L.S. 1965. Rapide technique for the enumeration of *Clostridium perfringens*. Applied Microbiogy, **13(4)**: 559-563.

RODIER, J. 1984. L'analyse de l'eau. Recherche et dénombrement des *Clostridium perfringens*. Dunod 7ème Ed., 855-857.

## **OUTRAS INFORMAÇÕES**

As declarações feitas nos rótulos predominam sobre as fórmulas ou instruções descritas neste documento e estão sujeitos a alterações a qualquer momento sem aviso prévio.

Código do documento: GELOSE TSN\_FR\_V10.

Data de criação: 04-2003 Data de revisão: 10-2015

Motivo da revisão: Revisão geral

## ANEXO 1: SUPORTE FOTOGRÁFICO.

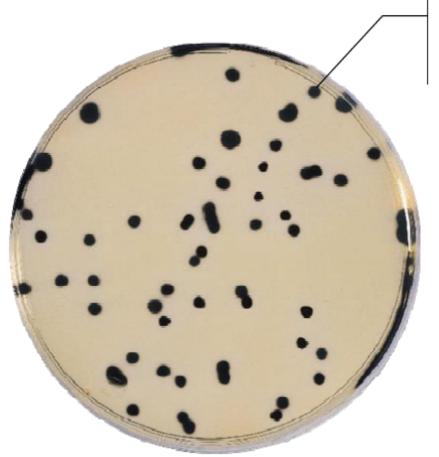
#### Ágar TSN

Enumeração de microrganismos redutores de sulfito



## Leitura:

Crescimento obtido após 24 horas de incubação a 46°C.



## Clostridium spp.

Colônia característica: cor preta