

## Добавка селективная Fraser для листерий

### Fraser Listeria Selective Supplement

Кат. № 6001

Фасовка: 10 флаконов

Хранить при температуре 2–25°C

Селективная стерильная добавка для выделения *листерий*

#### ФОРМУЛА (СОДЕРЖАНИЕ ВО ФЛАКОНАХ)

Состав (г/фл):		Примечание: Каждый флакон рассчитан на 500 мл основы среды: Основа бульона Fraser
Налидиксат натрия	0,01	
Акрифлавин	0,0125	
Цитрат аммонийного железа	0,25	

Растворить содержимое флакона добавлением:

Стерильной дистиллированной воды 6 мл

#### ОПИСАНИЕ

10 лиофилизированных флаконов; Во флаконе 3±0,1 г	22±0,25 * 55±0,5 мм стеклянные флаконы с маркировкой, с белой пластиковой крышечкой – 10 флаконов в упаковке	Срок годности	Хранение
		49 месяцев	2-25°C

#### ПРИГОТОВЛЕНИЕ

**Добавка селективная Fraser для обогащения листерий (кат. № 6001)** добавляется к **Основа бульона Fraser для обогащения листерий (кат. № 1120)** для получения готового бульона Fraser.

Среда рекомендуется для обнаружения *Listeria spp.* в пищевых продуктах и пробах из окружающей среды. Все виды *листерий* гидролизуют эскулин до эскулетина, который реагирует с ионами железа, вызывая почернение среды. Еще одним достоинством данной среды является стимулирующее действие цитрата аммонийного железа на рост *Listeria monocytogenes*. Содержащийся в среде хлорид лития, наряду с налидиксовой кислотой и акрифлавином из добавки, ингибирует рост сопутствующей флоры, которая способна гидролизовать эскулин. Высокое содержание хлорида натрия ингибирует рост *энтерококков*.

В стерильных условиях растворить содержимое флакона **Добавки селективной Fraser для обогащения листерий (кат. № 6001)** в 6 мл стерильной дистиллированной воды. Осторожно перемешать до полного растворения. В стерильных условиях добавить содержимое флакона к 500 мл **Основа бульона Fraser для обогащения листерий (кат. № 1120)**, автоклавированной и охлажденной до 50°C. Тщательно перемешать и разлить в соответствующие емкости.

#### ПРИМЕНЕНИЕ

В клинической диагностике в качестве образца используется тип образца - амниотическая жидкость.

- Инокулировать 0,1 мл инкубированной среды полу-Fraser (независимо от цвета) в 10 мл бульона Fraser. Инкубировать аэробно 24±2 часа при 37°C.
- Посев и идентификация: из первичной накопительной культуры засевают **Основу хромогенного агара для листерий по Оттавиани и Агости (кат. №1345)** и

другую селективную среду лаборатории для получения хорошо разделенных колоний.

- Для культуры, полученной после вторичного обогащения, процедуру повторяют, засевая **Основу хромогенного агара для листерий по Оттавиани и Агости (кат. №1345)** и другую селективную среду.
- Инкубировать **Основу хромогенного агара для листерий по Оттавиани и Агости (кат. №1345)** в общей сложности  $48 \pm 2$  часа.
- Подтверждение: выбрать предполагаемые колонии и провести подтверждающие тесты на *L. monocytogenes* или *Listeria spp.*

Для других целей, не указанных в маркировке СЕ:

Обнаружение *Listeria monocytogenes* и *Listeria spp.* согласно ISO 11290

- Первичное обогащение: образец, весом 25 г (или 25 мл) добавить к 225 мл **Основы бульона Fraser для обогащения листерий (кат. № 1120)** с **Добавкой селективной полу - Fraser для листерий (кат. № 6002)**. Тщательно перемешать и инкубировать при  $30^{\circ}\text{C}$  в течение  $25 \pm 1$  часов.
- Затем выполнить вторичное обогащение. Инокулировать 0,1 мл инкубированной среды полу-Fraser в 10 мл бульона Fraser. Инкубировать аэробно  $24 \pm 2$  часа при  $37^{\circ}\text{C}$ .
- Выделение и идентификация: первично обогащенную культуру пересеять на **Основу хромогенного агара для листерий (ALOA) (кат. № 1345)** и другую селективную среду, имеющуюся в лаборатории, чтобы получить хорошо разделенные колонии.
- Для культуры, полученной после вторичного обогащения, процедуру повторяют: инокулировать поверхность **Основы хромогенного агара для листерий (ALOA) (кат. № 1345)** и другой селективной среды.
- Инкубировать  $48 \pm 2$  часа.
- Подтверждение: выбрать предполагаемые колонии и провести подтверждающие тесты на *L. monocytogenes* или *Listeria spp.*

#### КОНТРОЛЬ КАЧЕСТВА

Цвет Желтовато-коричневый  
 рН при  $25^{\circ}\text{C}$

#### МИКРОБИОЛОГИЧЕСКИЙ ТЕСТ

Добавить 1 флакон к 500 мл основы среды. НЕ НАГРЕВАТЬ после введения добавки.

Инокулировать 30-300 КОЕ (Продуктивность) / 1000-10000 КОЕ (Селективность)

Аэриобиоз. Инкубирование при  $35-37^{\circ}\text{C}$ , 24-48 часов.

Микроорганизмы	Типичная реакция
<i>L. monocytogenes</i> ATCC 13932, WDCM 00021	Хороший. Черная среда. Эскулин (+)
<i>Escherichia coli</i> ATCC 25922, WDCM 00013	Ингибируется. Подтвердить на TSA при $37 \pm 1^{\circ}\text{C}$ в течение $24 \pm 3$ часов
<i>Listeria monocytogenes</i> ATCC 35152	Хороший. Черная среда. Эскулин (+)

Контроль стерильности:

Добавить 5 мл образца к 100 мл TSB и 100 мл Тиогликолята.

Инкубировать 48 часов при 30–35°C и 48 часов при 20–25°C: **НЕТ РОСТА**

Проверить через 7 дней после инкубирования в тех же условиях.