Губка (Sponge)

Для микробиологического мониторинга всех типов поверхностей.

Арт.	Наименование	Нейтрализующий раствор	Фасовка	Хранение	Срок годности
85801	Влажная губка с нейтрализующим ополаскивающим раствором	Нейтрализующий ополаскивающий раствор (Neutralizing Rinse Solution)	100 штук в упаковке	15–25°C	1 год
85851	Влажная губка с ручкой с нейтрализующим ополаскивающим раствором				
85802	Влажная губка с раствором для максимального восстановления микроорганизмов	Максимально эффективный разбавитель для восстановления (Maximum Recovery Diluent)			
85852	Влажная губка с ручкой с раствором для максимального восстановления микроорганизмов				
85803	Влажная губка с забуференной пептонной водой	Забуференная пептонная вода (Buffered Peptone Water)			
85853	Влажная губка с ручкой с забуференной пептонной водой				
85804	Влажная губка с летиновым бульоном	Летиновый бульон (Letheen Broth)			
85854	Влажная губка с ручкой с летиновым бульоном				
85805	Влажная губка с бульоном нейтрализующим по Ди-Ингли	Бульон нейтрализующий по Ди-Ингли (D/E Neutralizing Broth)			
85855	Влажная губка с ручкой с бульоном нейтрализующим по Ди-Ингли				
85800	Сухая губка	---			
85850	Сухая губка с ручкой				

Назначение

Губка (Sponge) Liofilchem используются для сбора образцов с поверхностей с целью обнаружения микробиологического загрязнения даже при наличии следов дезинфицирующего средства.

Описание

Влажная губка представляет собой прозрачный пластиковый пакет, содержащий губку без биоцидов, пропитанную жидкой средой.

Губка с ручкой имеет жесткую пластиковую ручку, позволяющую отбирать пробы в труднодоступных местах.

Также доступна сухая губка.

Содержание

• 10 пакетов с застежкой-молнией по 10 пакетов в каждом, содержащих стерильную губку, которая может быть сухой или влажной, с ручкой или без нее. Каждое устройство ***Губка (Sponge) подвергается*** гамма-облучению на заключительном этапе производства.

Принцип метода

Если область/поверхность влажная, то можно использовать сухую губку в случае, если не требуются нейтрализаторы. Влажную губку следует использовать, если отбираемая проба сухая, за исключением случаев, когда влагу невозможно удалить из зоны обработки. Использование увлажненной губки, как правило, лучше, так как способствует увеличению количества

восстанавливаемых микроорганизмов. В разбавитель или среду, используемую для замачивания губки, могут быть добавлены нейтрализаторы с целью предотвращения ингибирующего действия дезинфицирующих средств на рост микроорганизмов.

Размеры

• Пакет для отбора проб (28 x 15 см)
• Спрессованная целлюлозная губка (5 x 8 см)
• Полистироловая ручка (19 x 3 см)

Влажная губка и Влажная губка с ручкой доступны со следующими разбавителями/средами.

Растворы	Формула (г/л)
Нейтрализующий ополаскивающий раствор	Казеиновый пептон - 1,0 г, гистидин - 1,0 г, лецитин - 3,0 г, полисорбат 80 - 30,0 г, тиосульфат натрия - 5,0 г, хлорид натрия - 8,5 г Конечный pH 7,0 ± 0,2 при 25°C
Максимально эффективный разбавитель для восстановления	Ферментативный гидролизат казеина - 1,0 г, хлорида динатрия - 8,5 г Конечный pH 7,0 ± 0,2 при 25°C
Забуференная пептонная вода	Ферментативный гидролизат казеина - 10,0 г, хлорид натрия - 5,0 г, гидрофосфат динатрия - 3,5 г, дигидрофосфат калия - 1,5 г Конечный pH 7,0 ± 0,2 при 25°C
Летиновый бульон	Мясной экстракт - 5,0 г, пептон - 10,0 г, полисорбат 80 - 5,0 г, лецитин - 0,7 г, хлорид натрия - 5,0 г Конечный pH 7,0 ± 0,2 при 25°C
Бульон нейтрализующий по Ди-Ингли	Ферментативный гидролизат казеина - 5,0 г, дрожжевой экстракт - 2,5 г, декстроза - 10,0 г, тиогликолят натрия - 1,0 г, тиосульфат натрия - 6,0 г, бисульфит натрия - 2,5 г, лецитин 7,0 г, полисорбат 80 - 5,0 г, бромкрезоловый пурпурный - 0,02 г Конечный pH 7,0 ± 0,2 при 25°C

Различные растворы могут оказывать сильное или слабое (или нулевое) ингибирующее действие на остаточные дезинфицирующие средства в зависимости от характеристик и концентрации нейтрализующих агентов.

В таблице 1 ниже приведен список химических дезинфицирующих средств и антисептиков и способность каждой среды/разбавителя нейтрализовать остаточную антимикробную активность. Растворы без нейтрализаторов или с умеренным ингибирующим действием могут быть предпочтительны, если не ожидается остаточное действие дезинфицирующего средства, что приведет к лучшему восстановлению поврежденных/стрессовых клеток.

Таблица 1. Примеры классов дезинфицирующих средств и подходящих нейтрализаторов.

Класс дезинфицирующих веществ	Бульон нейтрализующий по Ди-Ингли	Летиновый бульон	Нейтрализующий ополаскивающий раствор	Забуференная пептонная вода	Раствор для максимально эффективного восстановления
Четвертичные аммониевые соединения	•	•	•		
Бигуаниды (хлоргексидин)	•	•			
Хлор, бром и йод	•		•		
Перекиси	•	•			
Формальдегиды	•	•	•		
Глутаральдегид	•		•		
Фенолы	•	•			
Алкоголь	•	•			
Уксусная и молочная кислоты	•			•	

Процедура тестирования

1. Оторвите верхнюю часть пакета по перфорации и достаньте стерильную губку.
2. Только для сухой губки: при необходимости добавьте соответствующий разбавитель/среду для увлажнения губки.
3. Проведите губкой по ровной поверхности горизонтально и вертикально. Для неровных поверхностей убедитесь, что вы взяли образец со всей описанной области или отобрали репрезентативный образец.
4. Верните губку обратно в пакет. Не вставляйте ручку при использовании *Губки с ручкой*: держите губку снаружи пакета и сгибайте ручку вперед и назад, чтобы отломить губку.
5. Оберните пакет вокруг проволокой не менее 3 раз, чтобы закрыть его.
6. Загните оба конца проволоки на пакет для обеспечения герметичного закрытия, и чтобы исключить и протекание.
7. Отправьте в лабораторию для проведения микробиологических исследований.

Примечание: Задержка между отбором проб и тестированием должна быть как можно короче и не превышать 48 часов. До проведения анализа образцы следует хранить при температуре 2-8°C.

Хранение

Хранить при температуре 10-25°C в защищенном от света месте. Не использовать продукт после истечения срока годности, указанного на этикетке, или если продукт имеет признаки загрязнения или порчи.

Контроль качества

Внешний вид губки: от жёлтого до оранжево-жёлтого цвета, без примесей, может содержать тёмные пятна.

Ожидаемая реакция культивирования:

Контрольные штаммы	Инокулят	Инкубация	Спецификация
Escherichia coli WDCM 00012	10^3 - 10^4 КОЕ	45-60 мин/ 20-25°C	± 30% колоний от исходного количества
Staphylococcus aureus WDCM 00034			
Listeria monocytogenes 4b WDCM 00021 (*)		1 ч ± 5 мин/ 20 ± 2°C	

*Штамм, используется только для контроля *Забуференной пептонной воды* (BPW).

Пожалуйста, обратитесь к фактическому сертификату анализа (CoA) для конкретной партии.

Характеристики эксплуатационных качеств

Испытания эксплуатационных характеристик *Влажной губки (Wet Sponge)* проводились с использованием указанных выше контрольных штаммов. Полученные результаты соответствуют установленным критериям.

Предупреждения и меры предосторожности

Только для профессионального использования. Операторы должны быть обучены и иметь определенный опыт. Перед использованием данного продукта внимательно прочитайте инструкцию. Надежность результатов анализа не может быть гарантирована при любых отклонениях от инструкций, изложенных в данном документе.

Для получения информации об опасностях и безопасных методах обращения обратитесь к Паспорту безопасности (SDS).

Утилизация отходов

Утилизация отходов должна осуществляться в соответствии с действующими национальными и местными нормативными актами.

Библиография

1. EN ISO 11133:2014+Amd1:2018+Amd2:2020. Microbiology of food, animal feed and water − Preparation, production, storage and performance testing of culture media.
2. ISO 18593:2018. Microbiology of the food chain − Horizontal method for surface sampling.

3. ISO 11290-1:2017. Microbiology of the food chain − Horizontal method for the detection and enumeration of *Listeria monocytogenes* and of *Listeria* spp. − Part 1: Detection method.
4. ISO 11290-2:2017. Microbiology of the food chain − Horizontal method for the detection and enumeration of *Listeria monocytogenes* and *Listeria* spp. − Part 2: Enumeration method.
5. ISO 6887-1:2017. Microbiology of food the food chain − Preparation of test samples, initial suspension and decimal dilutions for microbiological examination − Part 1: General rules for the preparation of the initial suspension and decimal dilutions.
6. ISO 21528-1:2017. Microbiology of the food chain − Horizontal method for the detection and enumeration of *Enterobacteriaceae* − Part 1: Detection of *Enterobacteriaceae*.
7. ISO 21528-2:2017. Microbiology of the food chain − Horizontal method for the detection and enumeration of *Enterobacteriaceae* − Part 2: Colony-count technique.
8. ISO 6579-1:2017. Microbiology of the food chain − Horizontal method for the detection, enumeration and serotyping of *Salmonella* spp. − Part 1: Detection of *Salmonella* spp.
9. ISO 17604:2015. Microbiology of the food chain − Carcass sampling for microbiological analysis.
10. Dey B.P. and F.B. Engley Jr. (1995) Comparison of Dey and Engly (D/E) Neutralizing Medium to Letheen Medium and Standard Methods Medium recovery of Staphylococcus aureus from sanitized surfaces. J. Ind. Microbiol. 14:21-25.