Микробиологический контроль ЛС

Выполнил: Коновалов Антон

Группа: МФ-502

Актуальность

Особое место в фармацевтическом анализе занимают биологические методы исследований фармацевтических препаратов, относящиеся в первую очередь к области фармакологии и микробиологии.

Особенностью микробиологических видов анализов является специфика объекта исследования – живого микроорганизма, обладающего индивидуальными свойствами. К наиболее значимым особенностям ЛС, влияющим на результаты анализа, относятся следующие:

- Наличие антимикробного действия самих ЛС или их компонентов, а также присутствие в некоторых из них консервантов, препятствующих выявлению микроорганизмов.
- Опережающий рост сопутствующей микрофлоры, затрудняющий определение микроорганизмов-контаминантов.
- Возможность присутствия в аналитических образцах микроорганизмов в «стрессовом» состоянии под воздействием условий технологического процесса производства ЛС, и неравномерное распределение контаминантов в образцах.

Факторы

Основными факторами, влияющими на вариабельность результатов микробиологических исследований, являются: специфичность пробы (физико-химические свойства и биологические особенности выделяемой популяции микроорганизмов), компетентность персонала и условия его работы, отбор образцов и подготовка пробы, условия инкубации, характеристики используемых питательных сред. Последние три фактора подлежат обязательной стандартизации и валидации.



Микробиологический контроль

- Уровень микробной чистоты один из основных показателей качества фармацевтической продукции. По этому показателю все препараты делят на:
- •Стерильные препараты, в которых не допускается содержание жизнеспособных клеток микроорганизмов (~ 20 % от общего количества ЛС);
- Нестерильные препараты, в которых допускается содержание живых микроорганизмов, требования к количеству и качественному составу которых зависит от лекарственной формы и способа введения препарата и нормируется соответствующей документацией (~ 80 % от общего количества ЛС).





Микробиологический контроль нестерильных лекарственных средств

Основные задачи микробиологического контроля нестерильной продукции: 1. Имеются ли в образце жизнеспособные микроорганизмы (бактерии, грибы)? (качественный анализ)

- 2. Если да, то в каком количестве? (количественный анализ)
- 3. Что именно? (идентификационный анализ).

Микробиологические требования к

нестерильной продукции: - должна содержать ограниченное количество микроорганизмов; - не должна содержать определенные виды микроорганизмов; - допустимое количество и виды микроорганизмов зависят от лекарственной формы и пути введения препарата;





КРИТЕРИИ ПРИЕМЛЕМОСТИ ДЛЯ МИКРОБИОЛОГИЧЕСКОЙ ЧИСТОТЫ НЕСТЕРИЛЬНЫХ ЛЕКАРСТВЕННЫХ СРЕДСТВ

Способ применения ЛС	Общее количество аэробов (ОКА), КОЕ/г или КОЕ/мл	Общее количество грибов (ОКГ), КОЕ/г или КОЕ/мл	Специфические микроорганизмы (в 1г или 1мл)
Неводные ЛС для внутреннего применения	103	102	Отсутствие Escherichia coli
Водные лекарственные средства для внутреннего применения	10 ²	101	Отсутствие Escherichia coli
Ректальный	103	10 ²	-
Для кожного, назального, ушного использования	102	101	Oтсутствие Staphylococcus aureus, Pseudomonas aeruginosa
Для ингаляционного применения	10 ²	10 ¹	Отсутствие Staphylococcus aureus, Pseudomonas aeruginosa, Грамотрицательных бактерий, толерантных к желчи

МЕТОДЫ ОПРЕДЕЛЕНИЯ МИКРОБИОЛОГИЧЕСКОЙ ЧИСТОТЫ НЕСТЕРИЛЬНЫХ ЛС

- 1.Метод высева на чашки Петри с питательной средой:
- метод глубинного посева
- - метод поверхностного посева
- 2. Метод мембранной фильтрации
- 3. Метод наиболее вероятного числа (наименее точный метод, используется для продуктов с очень низкой бионагрузкой).

Принцип: методы основаны на посеве на/в питательные среды определенного количества образца препарата, инкубировании, подсчете выросших колоний и выявлении специфических микроорганизмов, интерпретации полученных результатов.

Микроорганизмы	Питательная среда	
Общее количество аэробов (ОКА)	Агаризованная среда на основе гидролизата казеина и соевых бобов (# агаризованная среда №1)	
Общее количество грибов (ОКГ)	Декстрозный агар Сабуро (# агаризованная среда №2)	
Escherichia coli	Бульон на основе гидролизата казенна и соевых бобов, бульон Макконки, агар Макконки	

Этапы

- 1. Проверка пригодности питательных сред
- А. Проверке подлежит каждая партия приготовленных питательных сред (~ 5% от количества в партии);
- Б. Проверка стерильности: термостатируют образец каждой серии питательной среды после ее стерилизации в течении 5-ти суток при 30-35° С (если среда используется для выявления бактерий) и 20-25° С (если среда используется для выявления грибов). По истечении заданного срока на (в) питательных средах должны отсутствовать визуально определяемые признаки роста микроорганизмов.
- В. Проверка ростовых свойств:
- Ростовые качества питательных сред обеспечиваются двумя факторами: наличием питательных веществ (пептиды, углеводы) и факторов роста, таких как аминокислоты, витамины, микроэлементы и пр.; отсутствием ингибиторов роста микроорганизмов, например, остатков протеолитических ферментов, примесей тяжелых металлов, антибиотических веществ, и т.д.;
- Контролем при определении ростовых качеств среды служит: стандартная среда с гарантированными ростовыми свойствами, на котором правильно проявляется количественный и качественный рост микроорганизмов (морфология колоний); в случае отсутствия стандартной среды для контроля ростовых свойств в качестве контроля используют некоторое количество среды из предыдущей партии.

Этапы

2. Проверка наличия /отсутствия антимикробного действия ЛС.

- -Некоторые ЛС обладают выраженным антимикробным действием:
- •Специфическое антимикробное действие: антибиотики, антисептики, производные фторхинолонов, сульфаниламиды и др.
- 3. Нейтрализация (устранение) антимикробного действия:
- •Разведения исходного образца
- •Добавление нейтрализующего агента (специфического или неспецифического) в растворитель. •Комбинация двух методов.
- •Мембранная фильтрация.



МЕМБРАННАЯ ФИЛЬТРАЦИЯ

- готовят образец из 10 г продукта (растворяют в отношении 1:10 в буфере или питательной среде) с учетом результатов испытаний по определению антимикробного действия;
- количество образца, эквивалентное 1 г исходного продукта, наносят на каждый из двух мембранных фильтров и немедленно фильтруют, при необходимости промывают;
- для определения ОКА один из мембранных фильтров переносят на поверхность агаризованной среды на основе гидролизата казеина и соевых бобов (или №1). Чашки инкубируют в течение 3-5 суток при температуре 30 -35° C;
- для определения ОКГ второй из мембранных фильтров переносят на поверхность декстрозного агара Сабуро (или №2). Чашки инкубируют в течение 5-7 суток при температуре 20-25° С - рассчитывают число КОЕ (ОКА и ОКГ) в 1г или 1 мл испытуемого продукта и делают вывод о соответствии его качества требованиям спецификации.

ОПРЕДЕЛЕНИЕ МИКРОБИОЛОГИЧЕСКОЙ ЧИСТОТЫ : ИСПЫТАНИЯ НА НАЛИЧИЕ СПЕЦИФИЧЕСКИХ МИКРООРГАНИЗМОВ

Пример: выявление Escherichia coli (метод чашечного подсчета)

- 1. Образец готовят аналогично как и для выявления ОКА и ОКГ
- 2. Испытанию подвергают количество, эквивалентное 1 г или 1 мл продукта
- 3. Инокулируют подходящее количество бульона на основе гидролизата казеина и соевых бобов, перемешивают, инкубируют при температуре 30-35°C в течение 18-24 ч.
- 4. Встряхивают контейнер, переносят 1 мл образца, полученного при выполнении п.3, в 100 мл бульона Макконки и инкубируют при температуре 42-44°С в течение 24 48 ч. обогащение
- 5. Пересевают подходящее количество образца, полученного при выполнении п.4, на чашки с агаром Макконки и инкубируют при температуре 30-35°C в течение 18-72 ч. индикация
- 6. Интерпретация результатов: рост характерных колоний свидетельствует о возможном присутствии Escherichia coli. Результат подтверждается идентификационными испытаниями.
- 7. Продукт выдерживает испытания, если подобные колонии не обнаруживаются или испытания идентификации дают отрицательный результат.

Схема определения микробиологической чистоты



Микробиологический контроль стерильности ЛЕКАРСТВЕННЫХ СРЕДСТВ

Стерильность – отсутствие живых микроорганизмов. Для стерильных лекарственных форм наличие микроорганизмов, даже в малом количестве, может стать летальным, учитывая беспрепятственное попадание микроорганизмов в кровь или на слизистые оболочки организма, при условии ослабленного иммунитета человека.

Испытание применяется для препаратов, которые должны быть стерильны:

- •ЛС для парентерального применения (растворы, лиофильно высушенные и стерильно расфасованные порошки для инъекций и инфузий);
- •Офтальмологические ЛС;
- •Растворы антисептиков для наружного применения;
- •Мази, гели для наружного применения (для нанесения на раневую поверхность);

Микробиологический контроль стерильности лекарственных средств

Методы определения стерильности:

- Мембранная фильтрация наиболее предпочтительный метод, если испытуемый препарат фильтруется;
- Метод прямого посева.

<u>Питательные среды, используемые</u> для определения стерильности:

- Жидкая тиогликолевая среда: снижает окислительно-восстановительный потенциал и способствует росту анаэробных микроорганизмов
- Выявление анаэробных бактерий
- Аэробных бактерий
- Жидкая среда на основе гидролизата казеина и соевых бобов (среда Сабуро)
- Выявление грибов
- Выявление аэробных бактерий.

СХЕМА ОПРЕДЕЛЕНИЯ СТЕРИЛЬНОСТИ

