#### ЛЕКЦИЯ 13

# ВАЛИДАЦИЯ ТЕХНОЛОГИЧЕСКИХ ПРОЦЕССОВ. СТЕРИЛИЗУЮЩАЯ ФИЛЬТРАЦИЯ ЖИДКИХ ЛЕКАРСТВЕННЫХ СРЕДСТВ

Валидация документально оформленные действия, которые соответствии с принципами надлежащей производственной практики доказывают, что определенная процедура, процесс, оборудование, исходные материалы, деятельность или система приводят к заранее ожидаемым результатам установленными критериями (ТКП 030-2013. приемлемости «Надлежащая производственная практика»).

Валидация технологического процесса – документированное подтверждение того, что технологический проводимый процесс, В пределах установленных параметров, может эффективно, осуществляться воспроизводимыми результатами приводит к получению лекарственного средства, соответствующего заранее установленным характеристикам качествам.

Основные документы по вопросам валидации технологических процессов: ТКП 030-2013 «Надлежащая производственная практика»; ТКП «433-«Валидация 2012» процессов производства стерильных лекарственных средств»; ТКП «449-2012» «Порядок фильтров для подготовки и контроля стерилизующей фильтрации»; (Parenteral Drug Association) Technical Report 26 "Sterilizing Filtration of Liquids" (1998); ГФ РБ т.1, изд-е 2, р 5.1.

#### *Требования* к производству стерильных ЛС:

- Минимальный риск загрязнения микроорганизмами, механическими частицами, пирогенными веществами;
- Производство в классифицированных чистых помещениях и зонах с постоянным контролем степени их загрязненности.

Основные типы технологических операций при производстве стерильных  $\Pi C$ :

- •Производство с заключительной стерилизацией;
- •Производство в асептических условиях.

*Стерилизация* — процесс, обеспечивающий полное уничтожение или удаление из объекта всех жизнеспособных форм микроорганизмов.

Заключительная стерилизация — процесс, при котором продукция стерилизуется в герметичной первичной упаковке (ампулах, флаконах, бутылках и др.) и который позволяет проводить измерения и количественную оценку летального воздействия на микроорганизмы.

Если продукция не может быть подвергнута заключительной стерилизации в упакованном виде, все или несколько последних стадий проводятся в асептических условиях.

Асептическое производство совокупность технологических процессов, проводимых в асептических условиях, в т.ч. контейнеров наполнение асептическое продукцией в контролируемой окружающей среде, в которой обеспечение воздухом, материалами, оборудованием и персоналом чтобы регулируется так, микроорганизмами механическими И частицами не выходило за установленные пределы.

К валидации 2-х типов процессов по изготовлению стерильных ЛС применяются принципиально разные подходы:

- Для ЛС, подвергающихся заключительной стерилизации, валидация процесса стерилизации
- Для ЛС, производимых в асептических условиях, валидация процесса стерилизующей фильтрации и асептических операций в целом.





#### Валидация процесса стерилизации (с использованием влажного пара):

- •разработка цикла стерилизации;
- •аттестация стерилизационного оборудования (в т.ч. с помощью химических и биологических индикаторов);
- •изучение проникания тепла;
- •изучение распределения тепла;
- •выполнение испытаний с биологическими пробами (микробиологический тест с использованием устойчивых микроорганизмов);
- •валидация процесса при непосредственном контакте влажного пара со стерилизуемой нагрузкой;
- •валидация стерилизации и целостности вентиляционных фильтров стерилизатора и др.



#### Валидация процесса стерилизующей фильтрации

- Для достижения уровня гарантированной стерильности ЛС (SAL) в асептическом производстве применяют:
- системы фильтрации, включающие фильтры стерилизующего уровня для удаления микроорганизмов,
- чистые помещения и локальные зоны, обеспечивающие асептическую среду вокруг этих систем фильтрации.
- Фильтрация процесс удаления жизнеспособных и (или) нежизнеспособных частиц из жидкости путем прохождение через фильтрующий материал.
- Фильтрующий материал пористый материал, через который пропускают жидкость с целью удаления жизнеспособных или нежизнеспособных частиц.
- *Фильтр* фильтрующий материал, установленный в корпус или держатель.
- Фильтрационная система фильтр, оснащенный фильтрационным оборудованием: датчиком, клапаном и др. элементами, соединенными с собранным фильтром.

Стерилизующий фильтр — фильтр, способный в процессе фильтрации удалять из среды микроорганизмы, присутствующие в ней в определенной концентрации.

Требования, предъявляемые к характеристикам и свойствам стерилизующих фильтров:

- способность удерживать микроорганизмы
- отсутствие способности к сорбции компонентов ЛС
- широкая химическая совместимость с различными средами (растворами ЛС)
- способность выдерживать множественные циклы регенерирующих и стерилизационных воздействий
- стойкость к механическим воздействиям
- высокая производительность и др.

Часть требуемых характеристик предоставляется в составе документов производителя фильтров.

Свойства, которые определяются спецификой применения в конкретных производственных условиях и с конкретными ЛС, должны быть подтверждены (валидированы) пользователем самостоятельно:

- Удерживающая способность фильтра (микробиологические испытания);
- Целостность;
- Химическая совместимость фильтруемой продукции и компонентов системы фильтрации;
- Адсорбционные характеристики.

#### Удерживающая способность стерилизующего фильтра

Стерилизующий фильтр: размер пор -0.2(0.22) мкм.

Почему не 0,45 мкм?

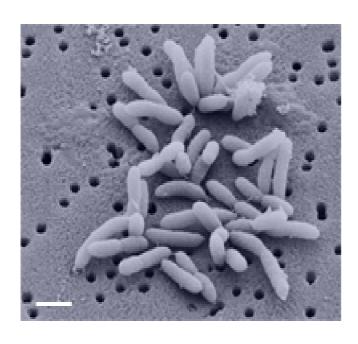
- В природе встречаются мелкие микробные клетки с размером менее 0,5 мкм (например, микоплазмы). В природных популяциях такие клетки представлены очень слабо и в среднем составляют менее 1% от «обычных» бактериальных сообществ.
- Клетки многих бактерий в угнетенном состоянии при определенных условиях могут значительно уменьшаться в размерах до 0.2-0.3 мкм по сравнению со стандартным размером 0.5-2.0 мкм;

Поэтому для проверки удерживающей способности стерилизующего фильтра используют клетки одной из самых мелких «классических» бактерий — Brevundimonas (Pseudomonas) diminuta:

- Размер клеток, выращенных в стандартных условиях: 0.3 0.4 мкм (ширина), 0.6 1.0 мкм (длина).
- Суспензия таких клеток считается международным промышленным стандартом микробиологических модельных загрязнений для определения эффективности удерживающей способности на мембранах с диаметром пор 0,22 мкм.
- Для проведения валидации процесса стерилизующей фильтрации используют культуру Brevundimonas (Pseudomonas) diminuta ATCC 19146 из американской коллекции типовых культур или другой коллекции контрольных культур (NCIMB 11091, CIP 103020).

#### Brevundimonas (Pseudomonas) diminuta

Ранее относились к роду Pseudomonas. На основании анализа структуры клеточных белков, состава жирных кислот, последовательности генов рРНК, соотношения оснований ДНК и степени родства ДНК классифицированы в отдельный род - Brevundimonas.



#### Характеристика.

- Одиночные подвижные аэробные неспорообразующие грамотрицательные мелкие палочки 0,3 0,4 мкм (ширина), 0,6 1,0 мкм (длина), с полярно расположенным единственным жгутиком.
- Экология: окружающая среда воздух, вода. Не считается патогеном, но известны случаи выделения из клинического материала.
- Нуждаются в органических факторах роста: пантотенате, биотине, цианкобаламине, метионине или цистине.
- Не ферментируют ряд углеводов (глюкозу, лактозу и др.). Оксидазаположительны.
- Оптимальная температура роста 30 -35°C

Коммерческие препараты культуры:

- Лифилизированный микроорганизм в форме желатиновых или лиофилизированных дисков (гранул, таблеток), упакованных во флакон.
- Флакон содержит осушитель с целью предотвращения скопления влаги.
- Условия хранения от  $+2^{\circ}C$  до  $+8^{\circ}C$  (или при других условиях, оговоренных руководством по работе со штаммом).

В целях использования для валидации процесса стерилизующей фильтрации культуру выращивают на жидкой и агаризованной среде на основе гидролизата казеина и соевых бобов (соево-казеиновый агар — СКА и соево-казеиновый бульон - СКБ).

На агаризованной среде СКА колонии округлые, выпуклые, гладкие, глянцевые, с ровным краем. Цвет колоний — светлобежевый, иногда с серовато-желтым оттенком. На 24 ч. роста колонии становятся видимыми, точечными. На 48 ч. роста диаметр колоний 2,0 - 2,5 мм; на 72 ч. роста — 3,0 - 3,5 мм.

#### Восстановление культуры

- Перед началом работы с культурой в желатиновых или лиофилизированных дисках (гранулах, таблетках) закрытый флакон с культурой достают из холодильника и выдерживают 15 20 мин. при комнатной температуре, чтобы при открытии не произошло конденсации воды во флаконе.
- Стерильным пинцетом достают один диск (гранулу, таблетку) и помещают в 0,5 1,0 мл стерильной жидкости (раствор натрия хлорида изотонический, СКБ). Флакон немедленно закупоривают и возвращают в место хранения (+2°C +8°C).
- Диск (гранулу, таблетку) суспендируют, из полученной суспензии стерильной микробиологической петлей делают посев истощающим штрихом на СКА в чашке Петри до получения изолированных колоний. Чашки Петри инкубируют при 30 35°C в течение 48 72 ч.

- По истечении срока инкубирования определяют макроскопические и микроскопические характеристики.
- Макроскопические характеристики: визуально
- Микроскопические характеристики: с использованием светового микроскопа, имеющего калиброванный окуляр-микрометр рассматривают микроорганизмы нескольких полях зрения микроскопа размеров ДЛЯ оценки ИХ И расположения.
- Дополнительно готовят окрашенный препарат для подтверждения принадлежности к грамотрицательным бактериям и идентификации жгутиков
- Физиолого-биохимическая идентификация.

#### Поддержание культуры

- Изолированные колонии пересевают на скошенную агаризованную среду СКА в пробирках и инкубируют в течение 48-72 ч. при температуре 30 35°C.
- Выросшую культуру хранят температуре от +2°C до +8°C не более суток. По истечении указанного времени хранения культуру скошенную пересевают на CKA агаризованную среду пробирках. Инкубируют хранят аналогичным образом.
- Количество пассажей не должно превышать пяти.

Фильтр классифицируется как стерилизующий, если он выдерживает бионагрузку в виде клеток Brevundimonas diminuta в количестве не менее 10<sup>7</sup> КОЕ/см<sup>2</sup> эффективной площади фильтра и обеспечивает стерильный поток на выходе.

Бионагрузка (биологическая нагрузка) — популяция жизнеспособных микроорганизмов в жидкости до стадии стерилизующей фильтрации.

Концентрация Brevundimonas diminuta 10<sup>7</sup> КОЕ/см<sup>2</sup> эффективной площади фильтра — биологическая нагрузка (провокационная нагрузка, микробный вызов).

#### <u>Почему 10<sup>7</sup> КОЕ/см<sup>2</sup> ?</u>

Фильтр может иметь некоторое количество более крупных пор по сравнению с номинальным размером и потенциально может пропускать микроорганизмы. Вероятность такого пропускания увеличивается по мере повышения бионагрузки в фильтруемом материале.

Реальная бионагрузка растворов ЛС, подлежащих фильтрации, как правило, не содержит микроорганизмы меньших размеров и в большей концентрации, чем провокационная нагрузка, применяющаяся при валидационных испытаниях. В большинстве случаев допустимой концентрация стерилизуемой микроорганизмов в жидкости 10 КОЕ/100 мл.



Проверка удерживающей способности стерилизующего фильтра проводится с учетом реальных условий производства лекарственного средства:

- Путем инокуляции суспензии микроорганизма в раствор конкретного лекарственного средства (прямая инокуляция), т.к. его компоненты могут оказывать воздействие как на материал фильтра, так и на микроорганизм. Допускается использовать 10% от реального объема стандартной серии препарата.
- В течение времени фильтрации объема стандартной серии ЛС
- При давлении и скорости потока, соответствующих таковым в условиях реального производства ЛС
- С учетом температуры фильтрации (если температура раствора ЛС не оказывает влияния на жизнеспособность тест-микроорганизма)

Прямая инокуляция суспензии Brevundimonas diminuta в ЛС позволяет оценить эффект ЛС на материал фильтра и микроорганизм. Однако, прямая инокуляция часто невозможна из-за антимикробных свойств ЛС в отношении тестмикроорганизма.

Поэтому до проведения валидационных испытаний необходимо определить наличие/отсутствие антимикробного действия ЛС в отношении Brevundimonas diminuta.

Определение антимикробного действия раствора лекарственного средства в отношении тест-микроорганизма Brevundimonas diminuta

#### Условия проведения испытания:

- Температура соответствует темепературе фильтрации препарата в условиях производства (как правило комнатная 22±2 °C)
- Время экспозиции соответствует времени фильтрации препарата в условиях производства
- Количество КОЕ микроорганизма, вносимое в испытуемые растворы, соответствует минимальной бионагрузке на стерилизующий фильтр не менее  $10^7\,\mathrm{KOE/cm^2}$

#### Процедура:

1.Приготовление испытуемого и контрольного растворов:

Испытуемый раствор — в раствор лекарственного средства вносится суспензия тестовой культуры.

Контрольный раствор — в стерильный раствора натрия хлорида изотонического (стерильный забуференный раствор натрия хлорида и пептона рН 7,0) вноситься суспензия тестовой культуры.

Количество КОЕ, вносимое в опытный и контрольный растворы, рассчитывается по формуле:

$$X = \frac{N \times S \times V_1}{V_2}$$

где:

N — биологическая нагрузка (КОЕ) на  $1 \text{cm}^2$  фильтра в количестве не менее  $10^7$  КОЕ.;

S – площадь фильтра см<sup>2</sup>;

 $V_1$ - объем испытуемого раствора ЛС, л;  $V_2$ - объем раствора, пропускаемого через фильтр в условиях реального производства или при валидации процесса, л;

Опытный И контрольный растворы, суспензией инокулированные микроорганизма, выдерживают при температуре (22±2)°С в течение времени, равном длительности процесса стерилизующей фильтрации определенного лекарственного средства в условиях производства.

- 2. Определение антимикробного действия ЛС в отношении Brevundimonas diminuta:
- Определяют количество КОЕ микроорганизма в 1 мл обоих растворов на:
- нулевую точку (непосредственно после внесения тест-микроорганизма),
- среднюю точку (соответствует ½ времени фильтрации лекарственного средства)
- конечную точку фильтрации (соответствует времени полной фильтрации лекарственного средства).

Метод: серия последовательных десятикратных разведений опытного и контрольного образцов в том же растворителе. Из каждого разведения высевают по 0,1 мл в две параллельные чашки Петри с агаризованной средой СКА. Чашки инкубируют при температуре 30 - 35°C в течение 48-72 ч.

- Производят подсчет числа выросших колоний, рассчитывают количество КОЕ Brevundimonas diminuta в 1 мл испытуемого и контрольного растворов и находят логарифмы (lg) полученных значений.
- Определяют разницу логарифмов КОЕ/мл между контрольным и испытуемым растворами:
- если разница логарифмов (lg) составляет менее 1, подтверждается выживаемость культуры Brevundimonas diminuta и отсутствие антимикробного действия лекарственного средства в условиях испытания;
- если разница логарифмов составляет 1 и более лекарственное средство обладает антимикробным действием.

Определение антимикробного действия ЛС в отношении Brevundimonas diminuta

t экспо	Результат испытания											
	Контрольный образец					Испытуемый образец					Раз- ность lg	
зиции (ч)	Разведение 10-5					Разведение 10-5						
	Чашка 1 (число колоний)	Чашка 2 (число колоний)	Среднее значение	КОЕ/мл	lg КОЕ/мл	Чашка 1 (число колоний)	Чашка 2 (число колоний)	Среднее значение	КОЕ/мл	lg КОЕ/мл		
0 t	36	39	37,5	3,75 x 10 <sup>7</sup>	7,5740	40	34	37	3,7 x 10 <sup>7</sup>	7,5682	0,0058	
½ t	41	35	38	3,8 x 10 <sup>7</sup>	7,5797	33	39	36	3,6 x 10 <sup>7</sup>	7,5563	0,0234	
t	35	38	36,5	3,65 x 10 <sup>7</sup>	7,5623	23	27	25	2,5 x 10 <sup>7</sup>	7,3979	0,1644	

Вывод: Лекарственное средство не обладает антимикробным действием

- 3. Условия проведения валидации (определение удерживающей способности):
- А. Если ЛС не обладает антимикробным действием при валидации осуществляют прямую инокуляцию тест-микроорганизма в раствор ЛС;
- Б. Если ЛС обладает антимикробным действием необходимо:
- Изменить условия процесса:
  - снизить температуру раствора
- -сократить время экспозиции системы «раствор- микроорганизм»
- Использовать модельную среду:
- снизить концентрацию или удалить из раствора ЛС соединения, обладающие антимикробным действием
  - скорректировать рН

Требования к модельной среде - максимально имитировать состав и свойства фильтруемой среды:

- pH
- вязкость
- ионную силу
- -осмолярность и др.
- •Если модельная среда представляет собой раствор одного компонента
- -фильтруют ЛС через мембранный фильтр (наихудший случай),
- фильтр промывают,
- фильтруют модельный раствор (растворитель), не содержащий антимикробные компоненты.



# Cnocoбы приготовления суспензии Brevundimonas diminuta для валидации процесса стерилизующей фильтрации

- 1. Используют желатиновый (лиофилизированный) диск (таблетку, гранулу) либо микробную массу со скошенной агаризованной среды (СКА);
- 2. Асептически вносят в жидкую среду (СКБ);
- 3. Культивируют с аэрацией при темепературе 30-35°C
- 4. Критерий приемлемости титр по окончании культивирования должен составлять  $10^9 10^{10}$  КОЕ/мл;
- 5. Режим приготовления суспензии Brevundimonas diminuta для валидации процесса стерилизующей фильтрации устанавливается заранее.

#### Идентификация размера клеток и однородности суспензии Brevundimonas diminuta

- ✓ Необходимость процедуры вызвана:
- возможностью наличия в суспензии клеток, размеры которых превышают приемлемые значения;
- способностью клеток к агрегации.
- ✓ Методы:
- Микроскопирование окрашенных по Граму препаратов:
- Световой микроскоп, оснащенный калиброванным окуляр-микрометром и масляно-иммерсионным или суховоздушным объективом с высокой разрешающей способностью.
- Рассматривают микроорганизмы в нескольких полях зрения для оценки их размеров и расположения.
- Фильтрация через фильтр с диаметром пор 0,45 мкм
- 10 мл приготовленной суспензии фильтруют через шприцевые фильтрующие насадки (размер пор 0,45 мкм), фильтрат добавляют в 100 мл СКБ, инкубируют 24 48 ч. при температуре 30 35 °C с аэрацией.
- По истечении инкубации наличие роста (визуальное) свидетельствует о присутствии в приготовленной суспензии микроорганизмов с размером до 0,4 мкм в ширину.
- Для подтверждения присутствия в суспензии монокультуры Brevundimonas diminuta проводят микроскопирование мазков, окрашенных методом Грама и методом, позволяющим идентифицировать жгутики.

#### Регистрация приготовления суспензии Brevundimonas diminuta

Процедуру приготовления суспензии Brevundimonas diminuta для валидации стерилизующеей фильтрации, регистрируют в соответствующих протоколах. Например:

- Протоколе приготовления суспензии Brevundimonas diminuta;
- Протоколе определения титра жизнеспособных клеток в суспензии Brevundimonas diminuta;
- Протоколе идентификации размера клеток и однородности cycneнзии Brevundimonas diminuta.

### Pacчет объёма суспензии Brevundimonas diminuta, обеспечивающего необходимую бионагрузку.

Объём бактериальной суспензии, например, с титром  $10^9$ , необходимый для проведения валидации стерилизующей фильтрации (удерживающей способности фильтра), рассчитывают исходя из активной площади фильтра и минимальной нагрузки на  $1 \text{ см}^2$  этой площади (не менее  $10^7 \text{ КОЕ/см}^2$ ).

Например, если площадь фильтра  $-0.8 \text{ м}^2$ :

$$V = \frac{10^{7} (KOE / cm^{2}) \cdot 0.8 \cdot 10^{4} (cm^{2})}{10^{9} (KOE / m\pi)} = 80 m\pi,$$

Где:  $10^7 \, \text{KOE/cm}^2$  - минимальная нагрузка на 1 см² активной площади фильтра;  $0.8 \cdot 10^4 \, \text{cm}^2$  - активная площадь фильтра (т. е.  $0.8 \, \text{m}^2$ );

10° КОЕ/мл - титр Brevundimonas diminuta в 1 мл приготовленной суспензии

Таким образом, для обеспечения необходимой минимальной нагрузки на фильтр площадью  $0.8~{\rm M}^2$  требуется не менее  $80~{\rm M}$ л суспензии Brevundimonas (Pseudomonas) diminuta в бульоне на основе гидролизата казеина и соевых бобов с титром  $10^9~{\rm KOE/M}$ л

#### Расчет бактериальной (предстерилизационной) нагрузки раствора лекарственного средства (модельного раствора)

- 80 мл приготовленной суспензии Brevundimonas diminuta с содержанием в 1 мл 10<sup>9</sup> КОЕ вносят в раствор ЛС (10%•V), при этом минимальная нагрузка на 1 см<sup>2</sup> активной площади фильтра составляет 10<sup>7</sup> КОЕ/ см<sup>2</sup> при площади фильтра 0,8 м<sup>2</sup>.
- Суммарная нагрузка на фильтр площадью  $0.8 \text{ м}^2$  составляет:  $80 \text{ мл} \cdot 10^9 \text{ КОЕ/мл} = 8 \cdot 10^{10} \text{ КОЕ}.$
- (10%•V) л приготовленной суспензии Brevundimonas diminuta в растворе ЛС содержит 8 · 10<sup>10</sup> КОЕ культуры Brevundimonas diminuta
- Количество КОЕ в 1 мл приготовленного раствора бактериальная (предстерилизационная) нагрузка раствора лекарственного средства (модельного раствора) составляет:

$$\frac{8 \cdot 10^{10} \text{KOE}}{(10\% \cdot \text{V}) \cdot 10^3 \text{ мл}}$$
, KOE/мл

где:  $((10\% \bullet V) \bullet 10^3 \text{ мл})$  – объем раствора ЛС или модельного раствора в мл

Пример расчета бактериальной (предстерилизационной) нагрузки для различных объемов лекарственных средств для фильтра площадью 0,8 м<sup>2</sup>:

Стандартный объем серии ЛС, л	(10%•V), л	Бактериальная (предстерилизационная) нагрузка, КОЕ/мл
250	25	$\frac{8 \cdot 10^{10} \text{ KOE}}{25 \cdot 10^3 \text{ мл}} = 0.32 \cdot 10^7$
215	21,5	$\frac{8 \cdot 10^{10} \text{ KOE}}{21,5 \cdot 10^3 \text{ мл}} = 0,37 \cdot 10^7$

#### Метод определения предстерилизационной нагрузки (титра жизнеспособных клеток в суспензии Brevundimonas diminuta)

- Метод десятикратных разведений в стерильном 0,9% раствор натрия хлорида. Из пробирок с десятикратными разведениями суспензии культуры ( 10<sup>-7</sup>, 10<sup>-8</sup> и 10<sup>-9</sup>) делают высевы по 0,1 мл суспензии в чашки Петри с агаром на основе гидролизата казеина и соевых бобов. Для каждого разведения используют не менее 2-х чашек Петри. Чашки инкубируют при температуре 30 35°C в течение 48 72 ч., после чего проводят учет результатов.
  - Параллельно осуществляют контроль чистоты культуры.
  - -Число жизнеспособных клеток в 1 мл исходной суспензии рассчитывают следующим образом:
- $x = a \cdot 10^{n} \cdot 10$ , где
- х титр клеток (КОЕ/мл),
- а среднее число выросших колоний в чашке Петри для каждого разведения,
- n степень соответствующего разведения,
- 10 коэффициент пересчета для перевода 0,1 мл в 1 мл.

Полученное значение должно соответствовать рассчитанному.

#### Проведение валидации (определение удерживающей способности)

- 1. Приготовление испытуемого раствора ЛС и/или модельного раствора (10% от V);
- 2. Приготовление суспензии Brevundimonas diminuta с титром не менее 10<sup>9</sup>КОЕ/мл определение размера клеток и однородности суспензии;
- 3. Инокуляция раствора ЛС или модельного раствора суспензией Brevundimonas diminuta с учетом обеспечения бионагрузки не менее 10<sup>7</sup>KOE/см<sup>2</sup> полезной площади стерилизующего фильтра;
- 4. Определение предстерилизационной бионагрузки;
- 5. Проведение процесса стерилизующей фильтрации;
- 6.Контроль стерильности раствора после проведения стерилизующей фильтрации путем высева пробы в жидкую питательную среду (СКБ).

#### Критерий приемлемости: фильтраты должны быть стерильны.

7. Валидацию проводят на трех сериях ЛС (модельных растворов).

#### Документирование процедуры:

- Разработка плана валидации, в котором содержится:
- подробное изложение цели и общей стратегии,
- характеристика валидируемого объекта,
- состав валидационной группы, обязанности и ответственность за этапы валидации,
- условия проведения валидации,
- контролируемые показатели и критерии приемлемости,
- порядок проведения испытаний,
- перечень отчетов и протоколов.
- Составление письменного отчета о проведении валидации: в соответствии с протоколом валидации.

## Микробиологический мониторинг производственной среды, контроль количества частиц в воздушной среде помещения стерилизующей фильтрации.

#### Мониторинг проводится:

- 1. В оснащенном состоянии (до начала процесса стерилизующей фильтрации, когда оборудование и помещение готовы к работе и персонал отсутствует):
- контроль рук и технологической одежды сотрудников;
- контроль материалов, внесенных в помещение фильтрации для отбора проб;
- контроль количества частиц.

•

- 2. В функционирующем (эксплуатируемом) состоянии (все системы помещения и технологическое оборудование функционируют установленным образом в присутствии необходимого количества персонала, выполняющего процесс):
- контроль воздушной среды;
- контроль рук и технологической одежды аппаратчика;
- контроль количества частиц.