

# **ЛЕКЦИЯ 10**

## **КУЛЬТИВИРОВАНИЕ И РОСТ МИКРООРГАНИЗМОВ**

~~Д/З 4~~

«Основные типы питательных сред»

«Методы выделения чистых культур микроорганизмов»

[7] Глава 3 стр. 54-61

# I. ТРЕБОВАНИЯ, ПРЕДЪЯВЛЯЕМЫЕ К СРЕДАМ

## Среды должны:

- быть питательными,
- иметь оптимальную концентрацию водородных ионов – рН,
- обладать буферностью, т.е. содержать вещества, нейтрализующие продукты обмена,
- быть изотоничными для микробной клетки, т.е. осмотическое давление в среде должно быть таким же, как и внутри клетки,
- быть стерильными,
- плотные среды должны быть влажными и иметь оптимальную для микроорганизмов консистенцию,
- обладать определенным окислительно-восстановительным потенциалом,
- быть унифицированными, т.е. содержать постоянные количества отдельных ингредиентов,
- быть прозрачными.

## Д/З 4 II. ОСНОВНЫЕ ТИПЫ ПИТАТЕЛЬНЫХ СРЕД

### 1. По исходным компонентам различают:

- ***Натуральные среды*** готовят из продуктов животного и растительного происхождения (например, МПБ, неохмеленное пивное сусло, дрожжевая и картофельные среды, почвенный экстракт). Имеют сложный, неопределенный химический состав.
- ***Синтетические среды*** готовят из определенных химически чистых органических и неорганических соединений, взятых в точно указанных концентрациях и растворенных в дважды дистиллированной воде. Наиболее удобны для исследования обмена веществ организмов.
- ***Полусинтетические среды*** относятся к средам неопределенного состава. Их главными составными частями являются углеводы, соли аммония, нитраты, фосфаты и т.д., а компонент неопределенного состава (кукурузный экстракт, дрожжевой автолизат, гидролизат казеина и др.) содержится в относительно низких концентрациях.

## 2. По консистенции среды бывают:

- **Жидкие** Основой является вода (отвары, экстракты (натуральные среды) или растворы химических веществ и др. компонентов (синтетические и полусинтетические)). При развитии микроорганизмы образуют суспензии, осадок или пленку.
  - **Плотные среды** готовят из жидких, к которым для получения среды нужной консистенции прибавляют обычно агар-агар или желатин. При развитии микроорганизмы образуют колонии. Они используются для:
    - ✓ изучения характера роста и классификации микроорганизмов,
    - ✓ количественного учета микроорганизмов,
    - ✓ выделения чистых культур микроорганизмов при микробиологическом анализе воздуха, воды, почвы и т.д.
    - ✓ пересылки культур микроорганизмов на расстояние,
    - ✓ длительного хранения культур.
- В качестве плотных сред применяют свернутую сыворотку крови, свернутые яйца, картофель, среды с силикагелем.
- **Сыпучие среды** (отруби) применяют для культивирования микроорганизмов в производстве биологически активных веществ

### 3. По составу среды делят на:

- *Простые.* К ним относят мясопептонный бульон (МПБ), мясопептонный агар (МПА), бульон и агар Хоттингера, питательный желатин и пептонную воду.
- *Сложные.* Среда готовят, прибавляя к простым средам кровь, сыворотку, углеводы и другие вещества, необходимые для размножения того или иного микроорганизма.

## **4. По назначению:**

### ***а) основные среды*** (общеупотребительные)

служат для культивирования большинства патогенных микробов

### ***б) специальные среды***

служат для выделения и выращивания микроорганизмов, не растущих на простых средах

### ***в) элективные (избирательные) среды***

предназначены для выделения чистых культур микроорганизмов из среды их естественного обитания (воды, почвы, пищевых продуктов и т.п.). Они задерживают или подавляют рост сопутствующих микроорганизмов. Жидкие среды называют средами накопления.

### ***г) дифференциально-диагностические среды***

позволяют быстро отличить (дифференцировать) один вид микробов от другого по ферментативной. Широко применяются в санитарной и медицинской микробиологии.

### ***д) консервирующие среды***

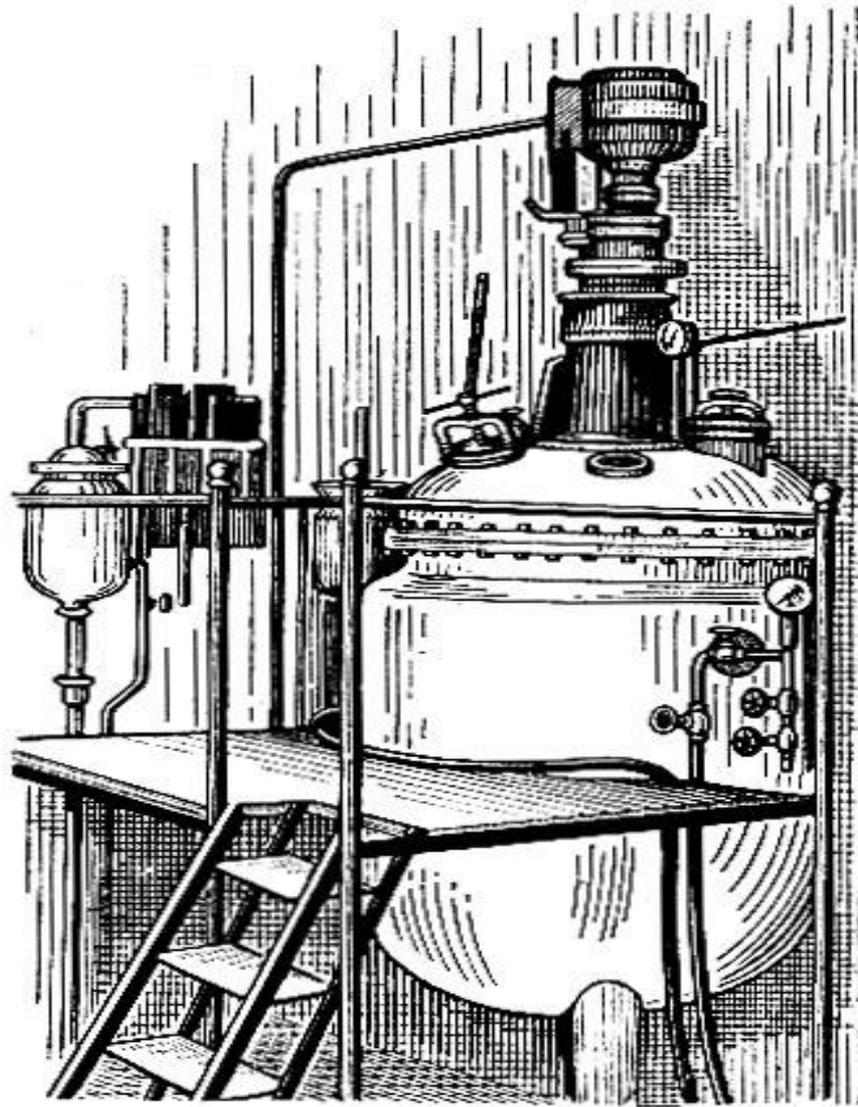
предназначены для первичного посева и транспортировки исследуемого материала. В них предотвращается отмирание патогенных микроорганизмов и подавляется развитие сапрофитов.

# III. Приготовление сред

## Требования к посуде:

- посуда не должна содержать посторонних веществ (например щелочей, выделяемых некоторыми сортами стекла, или окислов железа, которые могут попасть в среду при варке ее в ржавых кастрюлях).
- лучше всего пользоваться стеклянной, эмалированной или алюминиевой посудой.
- перед употреблением посуду необходимо тщательно вымыть, прополоскать и высушить.
- новую стеклянную посуду предварительно кипятят 30 мин в 1-2% растворе хлороводородной кислоты или погружают в этот раствор на ночь, после чего в течение часа прополаскивают в проточной воде.
- большие количества среды (десятки и сотни литров) готовят в специальных варочных котлах или реакторах.

# Общий вид реактора



## IV. Этапы приготовления сред:

### 1) *Варка*

На открытом огне, водяной бане, в автоклаве или варочных котлах, подогреваемых паром.

### 2) *Установление оптимальной величины рН*

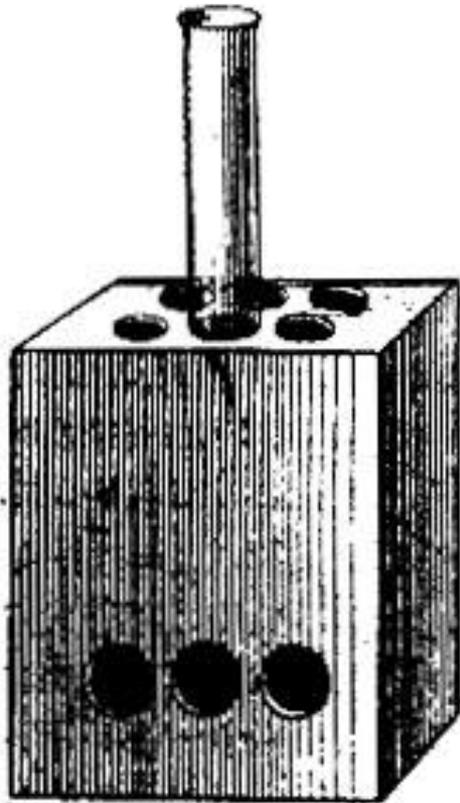
*Ориентировочно* производят с помощью индикаторных бумажек.

*Для точного определения рН* пользуются потенциометром, применяя стеклянные электроды в соответствии с инструкцией или **компаратором (аппарат Михаэлиса)**, состоящим из штатива с гнездами для пробирок и набора стандартов определенного рН.

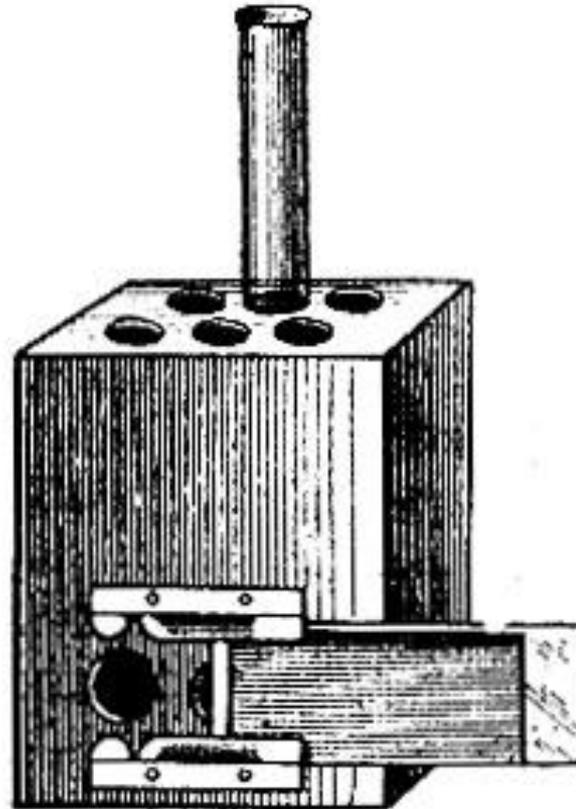
# Компаратор (аппарат макро-Михаэлиса).

1 - вид спереди; 2 - вид сзади;

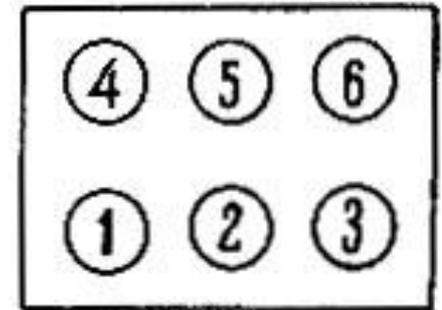
3 - схема расположения пробирок в штативе



1



2



3

### ***3) осветление сред***

Производят, если при варке они мутнеют или темнеют. Для осветления в среду, подогретую до 50° С, вливают белок куриного яйца, взбитый с двойным количеством воды, перемешивают и кипятят. Свертываясь, белок увлекает в осадок взвешенные в среде частицы. Таким же способом можно вместо яичного белка использовать сыворотку крови (20-30 мл на 1 л среды).

### ***4) Фильтрация сред***

Жидкие и расплавленные желатиновые среды фильтруют через влажный бумажный или матерчатые фильтры. Агаровые среды фильтруют через ватно-марлевый фильтр. Можно пользоваться бумажными или матерчатыми фильтрами, если проводить фильтрацию в горячем автоклаве или в воронках с подогревом. Фильтрацию агаровых сред можно заменить отстаиванием.

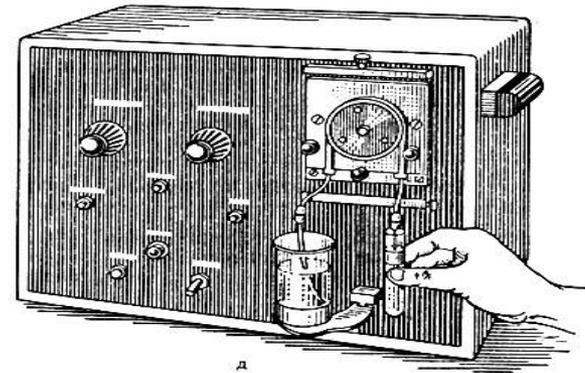
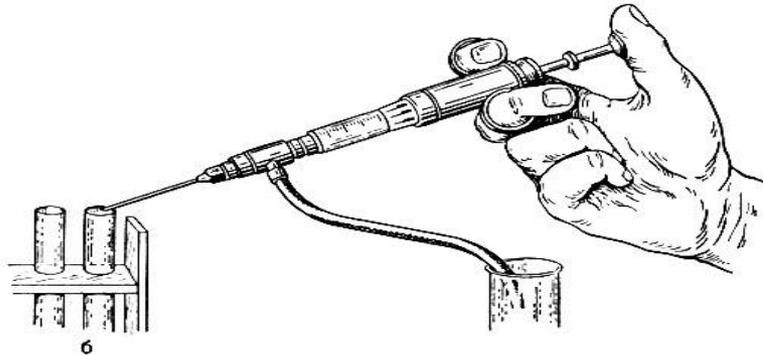
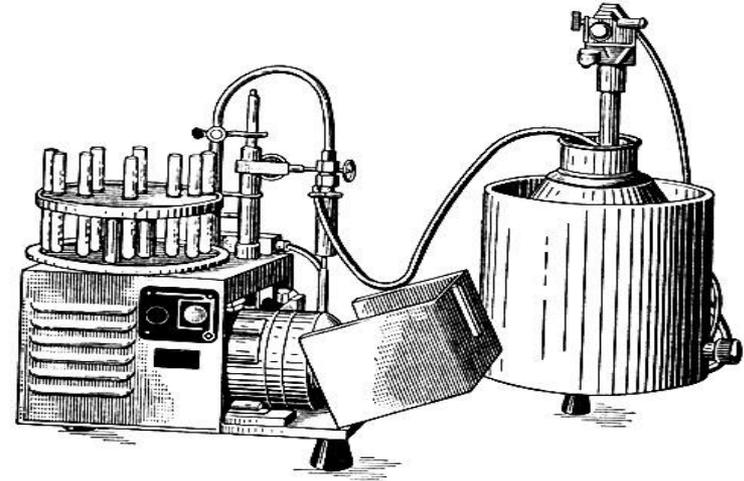
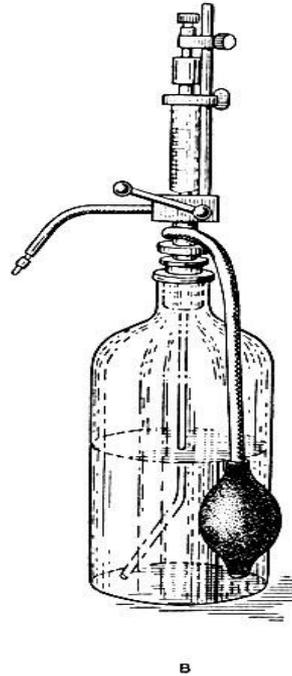
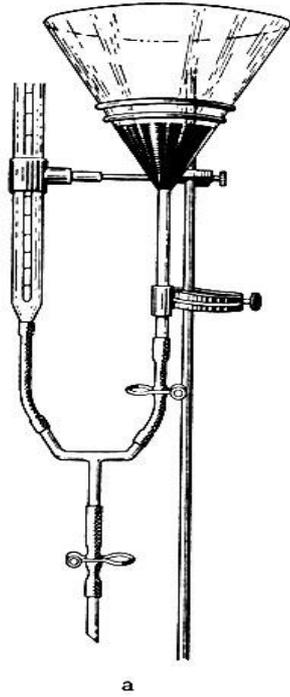
### ***5) Разлив среды***

Производится в пробирки (по 3-5 мл или по 10 мл), флаконы, колбы, матрацы и бутылки не более чем на  $\frac{2}{3}$  емкости.

Среды, которые стерилизуют при температуре выше 100° С, разливают в чистую сухую посуду.

Среды, стерилизуемые при более низкой температуре, обязательно разливают в стерильную посуду.

*Приспособления для мерного разлива сред. а - лабораторный монтаж; б - автоматический шприц-пипетка; в - дозатор; г - полуавтомат; д - автоматический дозатор*



## 6) Стерилизация

<sup>1</sup> (Жидкие среды с углеводами, белками или витаминами лучше стерилизовать с помощью бактериальных фильтров.)

Среды	Режим стерилизации		
	аппарат	температура, давление	время
Простые	Автоклав	120 °С (1 атм)	20 мин
Сложные: 1) с углеводами <sup>1</sup> , молоком, желатином	Автоклав с не- закрытой крыш- кой или аппарат Коха	100 °С (теку- чий пар)	30—60 мин 3 дня подряд (дробная стерилизация)
2) белковые (сы- вороточные или яичные) с уплотнением	Свертыватель Коха (возмож- ны два режима)	80—85 °С	1 ч 3 дня подряд
		95 °С	1 ч однократ- но
3) белковые <sup>1</sup> жидкие	Водяная баня или инактиватор	58 °С	1 ч 3—4 дня подряд

## 7) Контроль готовых сред:

### а) для контроля стерильности

- среды ставят в термостат на 2 сут, после чего просматривают.

### б) химический контроль:

- окончательно устанавливают рН,
- содержание общего и аминного азота, пептона, хлоридов (их количество должно соответствовать указанному в рецепте).  
Производят в химической лаборатории.

### в) биологический контроль:

- несколько образцов среды засевают подобранными культурами микроорганизмов, и по их росту судят о питательных свойствах среды.

К готовой среде прилагают этикетку и паспорт, в котором указывают название и состав среды, результаты контроля и др.

Хранят среды при комнатной температуре в шкафах. Некоторые среды в холодильнике.

# ЧИСТЫЕ КУЛЬТУРЫ МИКРООРГАНИЗМОВ И ИХ ПОЛУЧЕНИЕ

- **Культивирование** – выращивание микроорганизмов на питательных средах. Вырастают *культуры микроорганизмов*.
- **Чистая культура** – культура микроорганизмов одного вида, представленная потомством одной клетки. Для выделения чистой культуры используют плотные питательные среды, на которых каждая клетка вырастает в виде *изолированной колонии*.
- **Изолированная колония** – потомство микроорганизмов, образовавшееся из одной клетки.
- **Рост культуры** – физиологический процесс, в результате которого увеличивается *биомасса*

# ЧИСТЫЕ КУЛЬТУРЫ МИКРООРГАНИЗМОВ И ИХ ПОЛУЧЕНИЕ

- **Биомасса** — масса клеточного вещества данного микроорганизма.
- **Накопительные культуры** состоят преимущественно из клеток микроорганизмов одного вида.
- **Посев** - внесение части исследуемого материала в стерильную питательную среду.
- **Пересев** — перенос части выросшей на питательной среде культуры микроорганизмов на другую свежую питательную среду.
- **Элективные условия** — это условия, которые способствуют развитию одной выделяемой культуры и ограничивают развитие сопутствующих микроорганизмов.

**Для изучения морфологических и физиологических свойств определенного вида микроорганизма необходимо выделить микроорганизмы в чистую культуру (изолировать от других видов).**

**Включает три этапа:**

- 1. получение накопительной культуры в элективных условиях**
- 2. выделение чистой культуры**
- 3. определение чистоты выделенной культуры**

## **1. получение накопительной культуры в элективных условиях.**

*Элективными условиями могут быть:*

- использование элективных сред,
- повышенная температура для термоустойчивых форм,
- повышенная кислотность для кислотоустойчивых и т.д.

В этих условиях происходит преимущественное накопление выделяемой культуры, а сопутствующие микроорганизмы не будут развиваться.

## **2. выделение чистой культуры**

## **3. определение чистоты выделенной культуры:**

- визуальный метод
- микроскопирование
- посев на ряд питательных сред

# СПОСОБЫ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ МИКРООРГАНИЗМОВ

Культивирование можно проводить:

1. **поверхностным или глубинным,**
2. **периодическим или непрерывным методами,**
3. **в аэробных или анаэробных условиях.**

Способ культивирования зависит от конечной цели культивирования:

- ✓ накопление биомассы,
- ✓ получение определенного продукта жизнедеятельности микроорганизма (метаболита).

# СПОСОБЫ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ МИКРООРГАНИЗМОВ

**Поверхностный метод** – выращивание аэробных микроорганизмов на поверхности жидких и сыпучих питательных сред.

При поверхностном культивировании стараются увеличить площадь соприкосновения среды с воздухом.

- На жидких средах микроорганизмы растут в виде пленок (например, в производстве лимонной кислоты).
- На сыпучих питательных средах поверхностным методом получают ферментные препараты.

## СПОСОБЫ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ МИКРООРГАНИЗМОВ

**Глубинный метод** – осуществляется на жидких средах, в которых микроорганизмы развиваются во всей толще. Сочетание питательной среды и растущих в ней микроорганизмов называют *культуральной жидкостью*.

Так как микроорганизмы могут утилизировать только растворенный в воде кислород, а растворимость кислорода в воде невелика, то для обеспечения роста аэробных микроорганизмов их необходимо постоянно снабжать кислородом. Процесс подвода кислорода вглубь жидкой среды называется *аэрированием*. Аэрирование осуществляется путем продувания стерильного воздуха через культуральную жидкость.

# СПОСОБЫ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ МИКРООРГАНИЗМОВ

**Глубинный метод** широко используется для:

- ✓ получения биомассы микроорганизмов (прессованные хлебопекарные дрожжи, кормовые дрожжи)
- ✓ Получения различных продуктов жизнедеятельности микроорганизмов (органических кислот, ферментов, антибиотиков, аминокислот).

Глубинное культивирование продуцентов этих веществ в производстве осуществляют в специальных аппаратах В ферментаторах (объем может достигать  $100 \text{ м}^3$  (100 000 л)).

### **Преимущества глубинного культивирования:**

- ✓ способ не требует больших площадей и громоздкого оборудования, объем ферментаторов можно увеличить за счет увеличения высоты;
- ✓ простота обслуживания;
- ✓ возможность автоматизации;
- ✓ удобство выделения целевого продукта из культуральной жидкости.

# СПОСОБЫ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ МИКРООРГАНИЗМОВ

Глубинное культивирование микроорганизмов может быть **периодическим и непрерывным**:

## □ Периодический метод культивирования

Весь объем питательной среды засевают чистой культурой и выращивание ведут в оптимальных условиях определенный период времени до накопления нужного количества целевого продукта.

Поскольку культивирование ведется на невозобновляемой питательной среде (в стационарных условиях), клетки все время находятся в меняющихся условиях:

- ✓ Сначала они имеют в избытке все питательные вещества,
- ✓ затем постепенно наступает недостаток питания и отравление вредными продуктами обмена. В связи с этим культура в своем развитии проходит четыре фазы роста и размножения. В течение этих фаз изменяются размеры клеток, скорость размножения, морфологические и физиологические свойства.

# Периодический метод культивирования

**I - лаг-фаза** (фаза задержки роста).

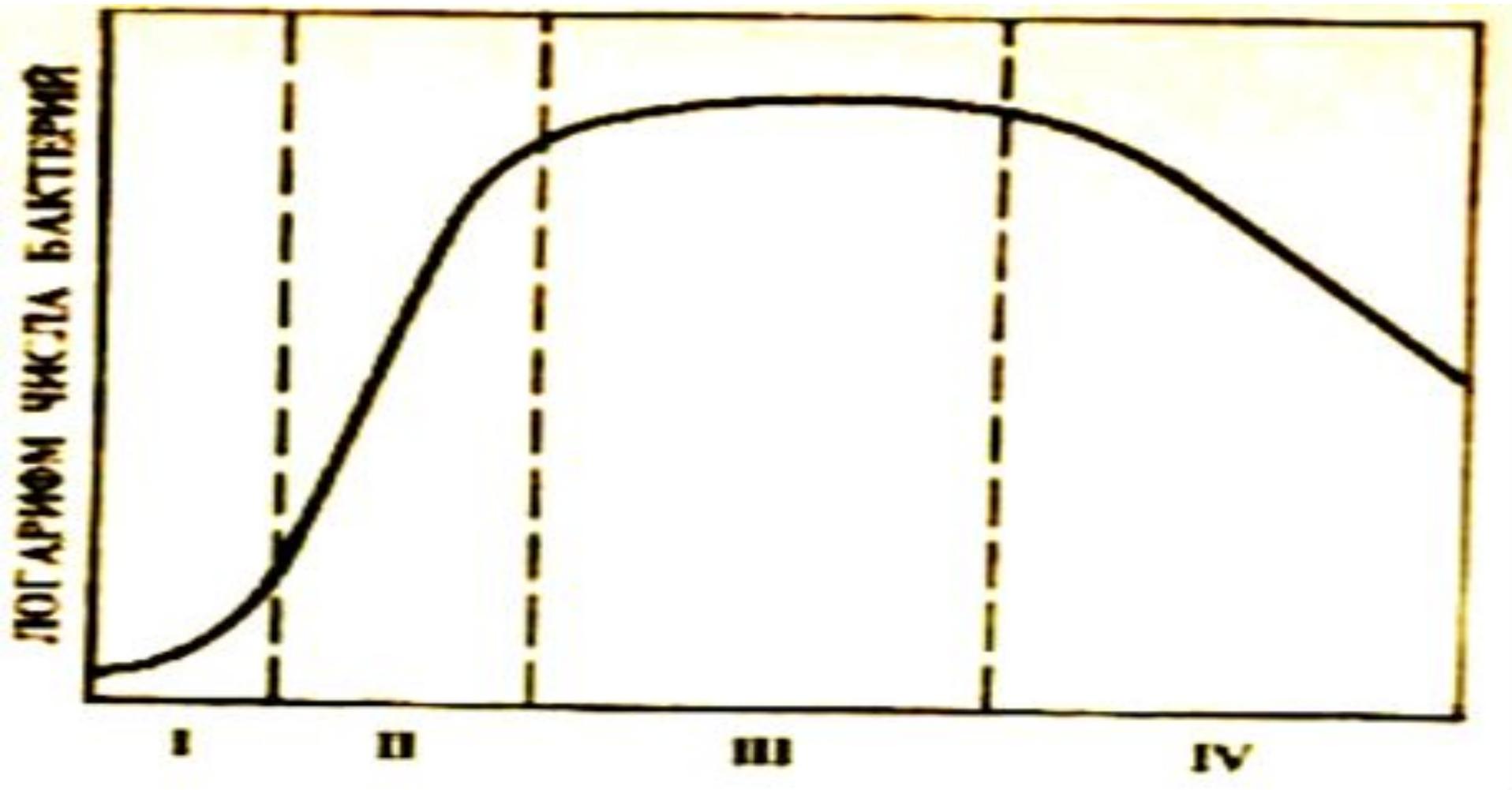
Эта фаза следует непосредственно за внесением посевного материала в питательную среду. Микроорганизмы не размножаются. Они приспосабливаются к среде, происходит повышение содержания нуклеиновых кислот, увеличение размера.

Эта стадия является подготовкой к дальнейшему интенсивному синтезу белка клеткой, т. е. ее росту и размножению.

**II - фаза логарифмического роста.**

Характеризуется высокой скоростью размножения клеток, так как в среде много питательных веществ и мало вредных продуктов обмена. Время, необходимое для удвоения числа клеток, называется *продолжительностью генерации*. В благоприятных условиях клетки бактерий делятся каждые 20-30 мин., их число увеличивается в геометрической прогрессии (1, 2, 4, 8, 16 и т. д.).

# Периодический метод культивирования



Кривая роста бактериальной культуры:

I — лаг-фаза; II — логарифмическая фаза; III — стационарная фаза; IV — фаза отмирания

# **Периодический метод культивирования**

## **III – стационарная фаза (фаза зрелости).**

Размножение микроорганизмов замедляется. Скорости размножения и отмирания уравниваются. В результате - число клеток остается постоянным.

## **IV - фаза отмирания.**

Начинается гибель клеток и их количество снижается за счет отмирания и автолиза (самопереваривания).

# Периодический метод культивирования

Осуществляется во многих производствах, основанных на жизнедеятельности микроорганизмов.

*Недостаток* периодического культивирования :

✓ нерациональные затраты времени на прохождение всех четырех стадий развития культуры, причем период самой активной жизнедеятельности - фаза логарифмического роста - занимает небольшую часть производственного цикла.

# СПОСОБЫ КУЛЬТИВИРОВАНИЯ МИКРООРГАНИЗМОВ

## **Метод непрерывного культивирования микроорганизмов:**

Культура находится в специальном аппарате. В него постоянно притекает свежая питательная среда и с такой же скоростью отводится *культуральная жидкость*. Посевной материал выращивается до стадии логарифмического роста и вносится в питательную среду. Длительность периода логарифмического роста зависит от:

- ✓ количества питательных веществ в среде,
- ✓ количества вредных продуктов обмена, выделяемых клеткой.

**При большой скорости притока среда быстро обновляется, питательные вещества не успевают исчерпаться, продукты обмена не успевают накопиться и культура поддерживается долго в активном состоянии, не достигая стадии отмирания.**

**Метод непрерывного культивирования** имеет ряд преимуществ по сравнению с периодическим способом.

# Метод непрерывного культивирования

- ✓ широко используется в пищевой и микробиологической промышленности,
- ✓ создает возможность автоматического поддержания заданных оптимальных условий. Благодаря этому обеспечивается стандартность готового продукта при наименьших затратах.

# Метод непрерывного культивирования

При непрерывном способе культивирования культура поддерживается в какой-то фазе роста:

1. если цель культивирования - *получение биомассы продуцента*, то процесс целесообразно вести в режиме логарифмической фазы, когда микроорганизм способен обеспечить максимальную скорость роста популяции.

Для поддержания культуры в логарифмической фазе культивирование микробной популяции проводят в условиях хемотрата (турбидостата).

2. Если целью культивирования является *получение метаболита* (например, этилового спирта) - применяется способ непрерывного выращивания в двух или нескольких последовательно соединенных аппаратах (позволяет расчленить процесс на несколько стадий).

# КУЛЬТИВИРОВАНИЕ АЭРОБНЫХ И АНАЭРОБНЫХ МИКРООРГАНИЗМОВ

Микроорганизмы по-разному относятся к молекулярному кислороду. Это определяет различия в способах их культивирования.

## 1. Культивирование аэробных микроорганизмов:

- проводят на поверхности плотных сред или в тонком слое жидких сред, когда микроорганизмы получают кислород непосредственно из воздуха;
- в жидких средах (глубинное культивирование). В этом случае микроорганизмы используют растворенный в среде кислород (требуется постоянное аэрирование).

# КУЛЬТИВИРОВАНИЕ АЭРОБНЫХ И АНАЭРОБНЫХ МИКРООРГАНИЗМОВ

**2. Культивирование анаэробных микроорганизмов** более сложно, чем выращивание аэробов (должен быть минимальным контакт микроорганизмов с молекулярным кислородом).

Микроорганизмы культивируют в замкнутом пространстве и используют *физические, химические и биологические методы* создания анаэробных условий:

- **К физическим методам** относится культивирование в микроанаэроостате. Это вакуумный аппарат для выращивания микроорганизмов, в котором воздух замещен газовой смесью (часто это такой состав: азот с 5% CO<sub>2</sub> и 10% H<sub>2</sub>).
- **К химическим методам относится:**
  - 1) использование химических веществ, поглощающих молекулярный кислород (щелочной раствор пиригалиола, дитионит натрия (Na<sub>2</sub>S<sub>2</sub>O<sub>4</sub>), металлическое железо и др.).
  - 2) использование восстанавливающих агентов, которые добавляют в большинство сред для снижения окислительно-восстановительного потенциала среды: тиогликолат натрия, цистеин, аскорбиновая кислота.

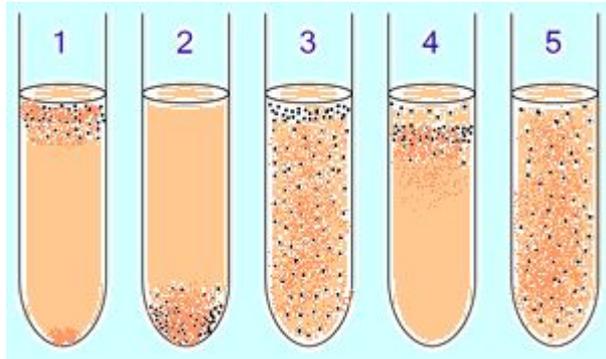
# КУЛЬТИВИРОВАНИЕ АЭРОБНЫХ И АНАЭРОБНЫХ МИКРООРГАНИЗМОВ

- **К биологическим методам** создания анаэробных условий **относится:**
  - ✓ выращивание совместно с аэробными или факультативно анаэробными бактериями. Например, питательную среду в чашке Петри разделяют желобком на две половины, на одну половину засевают какой-либо аэробный микроорганизм, на другой - анаэроб. Края чашки заливают парафином. Рост анаэробного микроорганизма начнется только после полного использования кислорода аэробом.
  - ✓ выращивание в высоком слое среды;
  - ✓ выращивание в толще плотной среды;
  - ✓ культивирование в вязких средах, в которых диффузия молекулярного кислорода в жидкость уменьшается с увеличением ее плотности;
  - ✓ заливка среды с посевом высоким слоем стерильного вазелинового масла или парафина.

**Спасибо за внимание!**

**Аэробные и анаэробные бактерии предварительно идентифицируются в жидкой питательной среде по градиенту концентрации  $O_2$ :**

- 1. Облигатные аэробные** бактерии в основном собираются в верхней части пробирки, чтобы поглощать максимальное количество кислорода. (Исключение: микобактерии - рост пленкой на



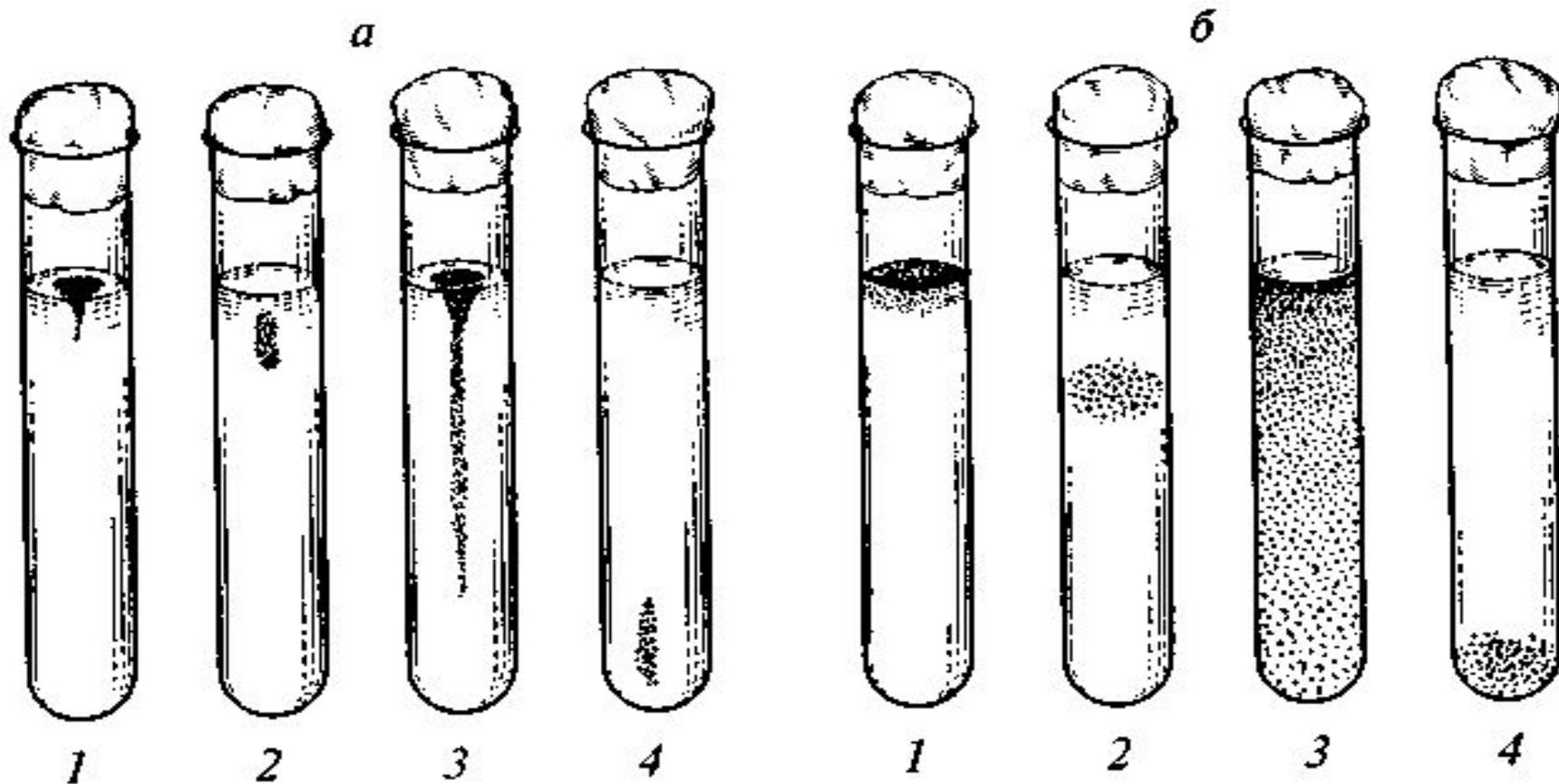
поверхности из-за восколипидной мембраны.

- 2. Облигатные анаэробные** бактерии собираются в нижней части, чтобы избежать кислорода (либо не дают роста).

- 3. Факультативные** бактерии собираются в основном в верхнем, однако они могут быть найдены на всем протяжении среды, так как от  $O_2$  не зависят.

- 4. Микроаэрофилы** собираются в верхней части пробирки, но их оптимум - малая концентрация кислорода.
- 5. Аэротолерантные анаэробы** не реагируют на концентрации кислорода и равномерно распределяются по пробирке

# Отношение к молекулярному кислороду



*Рост микроорганизмов при посеве уколом (а). Рост микроорганизмов при посеве в расплавленную плотную среду (б)*

*1 – аэробы; 2 – микроаэрофилы; 3 – факультативные анаэробы; 4 – анаэробы*

*Строгие аэробы* растут на поверхности среды и в верхнем слое, *микроаэрофилы* – на некотором расстоянии от поверхности. *Факультативные анаэробы* обычно развиваются по всей толще среды. *Строгие анаэробы* растут только в глубине среды, у самого дна пробирки.

# ТЕХНИКА И МЕТОДЫ ПОСЕВА МИКРООРГАНИЗМОВ

Для посевов применяют микробиологические петли, реже - иглы и шпатели.

Чаще всего для культивирования используются пробирка и чашка Петри.

Универсальным инструментом для засева культуры является бактериальная петля. Помимо неё, для посева уколом применяют специальную бактериальную иглу, а для посевов на чашках Петри — металлические или стеклянные шпатели.

Для посевов жидких материалов наряду с петлёй используются градуированная и пастеровская пипетки.

# ТЕХНИКА И МЕТОДЫ ПОСЕВА МИКРООРГАНИЗМОВ

1. Посев в жидкую питательную среду.
2. Посев на поверхность плотной питательной среды (поверхностный посев):
  - а) сплошной посев;
  - б) посев штрихом петлей;
  - в) посев штрихом на скошенную поверхность питательной среды петлей или иглой.
3. Посев уколом в столбик питательной среды
4. Глубинный метод посева в плотные среды.

# МЕТОДЫ ВЫДЕЛЕНИЯ ЧИСТЫХ КУЛЬТУР

## 1. Метод разведений

Из исследуемого посевного материала делают ряд последовательных разведений в жидкой питательной среде: 1 мл посевного материала вносят в пробирку с РПБ, из нее 1 мл переносят в следующую пробирку и так до 8-10 пробирок.

## 2. Чашечный метод

В стерильную чашку Петри стерильной пипеткой вносят 1 или 0,1 мл исследуемого материала, заливают расплавленным и охлажденным до температуры 45-50 С РПА.

## 3. Метод Дригальского (метод фракционированного посева)

Основан на механическом разобщении микробных клеток на поверхности плотной питательной среды.

## 4. Метод фильтрации

Основан на пропускании исследуемого материала через специальные фильтры с порами определенного диаметра и разделении содержащихся в нем микроорганизмов разной величины. Применяют для отделения вирусов от бактерий.

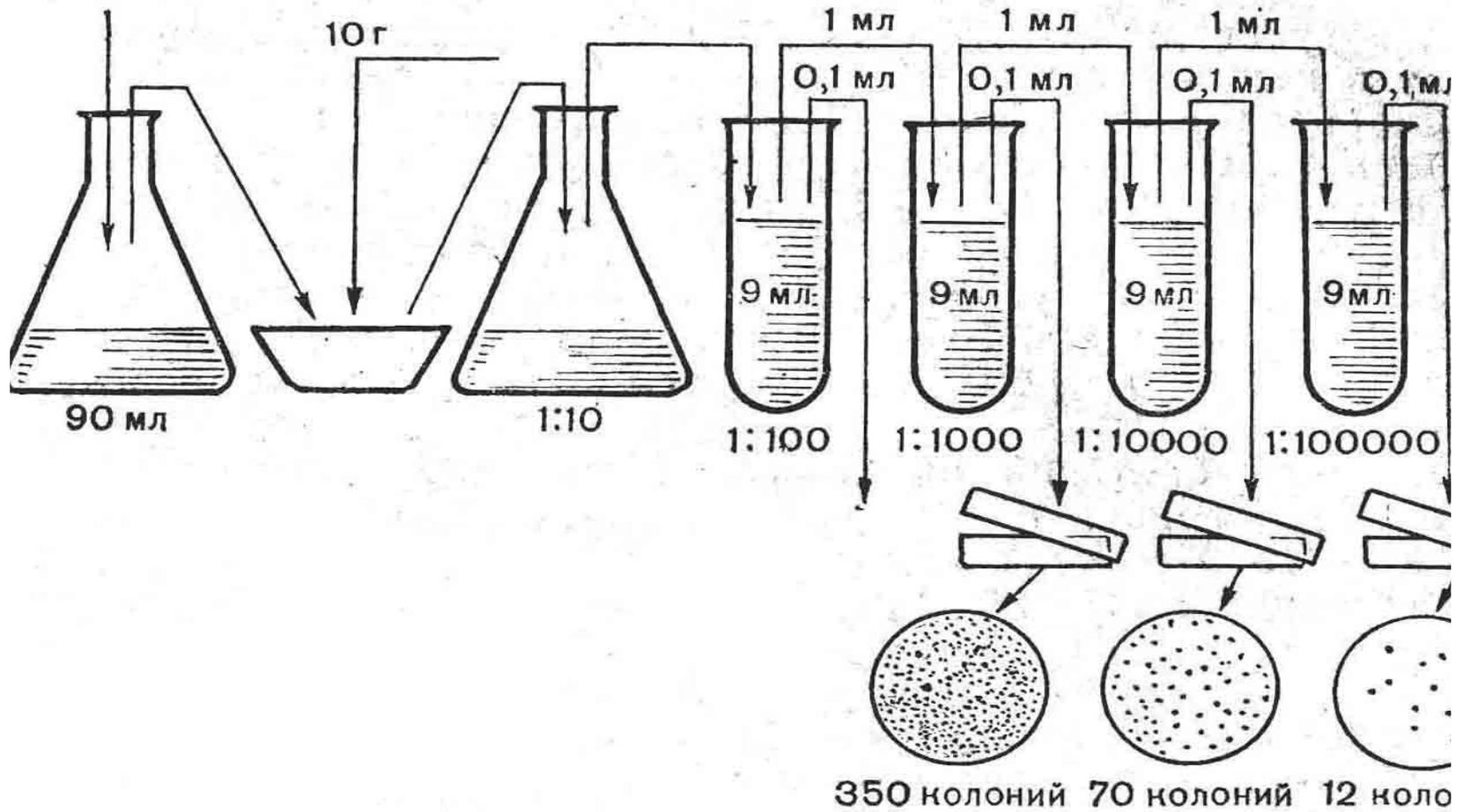
## 5. С помощью нагревания

Применяется для выделения чистых культур, споровых форм бактерий (гнилостные, масляно-кислые бактерии). Перед посевом исследуемый материал прогревают на водяной бане при 80 С в течение 20-30 мин. При этом вегетативные клетки погибают, их споры остаются живыми и при последующих высевах на плотную среду прорастают в колонии.

## 6. С помощью микроманипулятора –

Это прибор, который позволяет с помощью микропипетки или микропетли извлекать одну клетку из суспензии. Эту операцию контролируют под микроскопом.

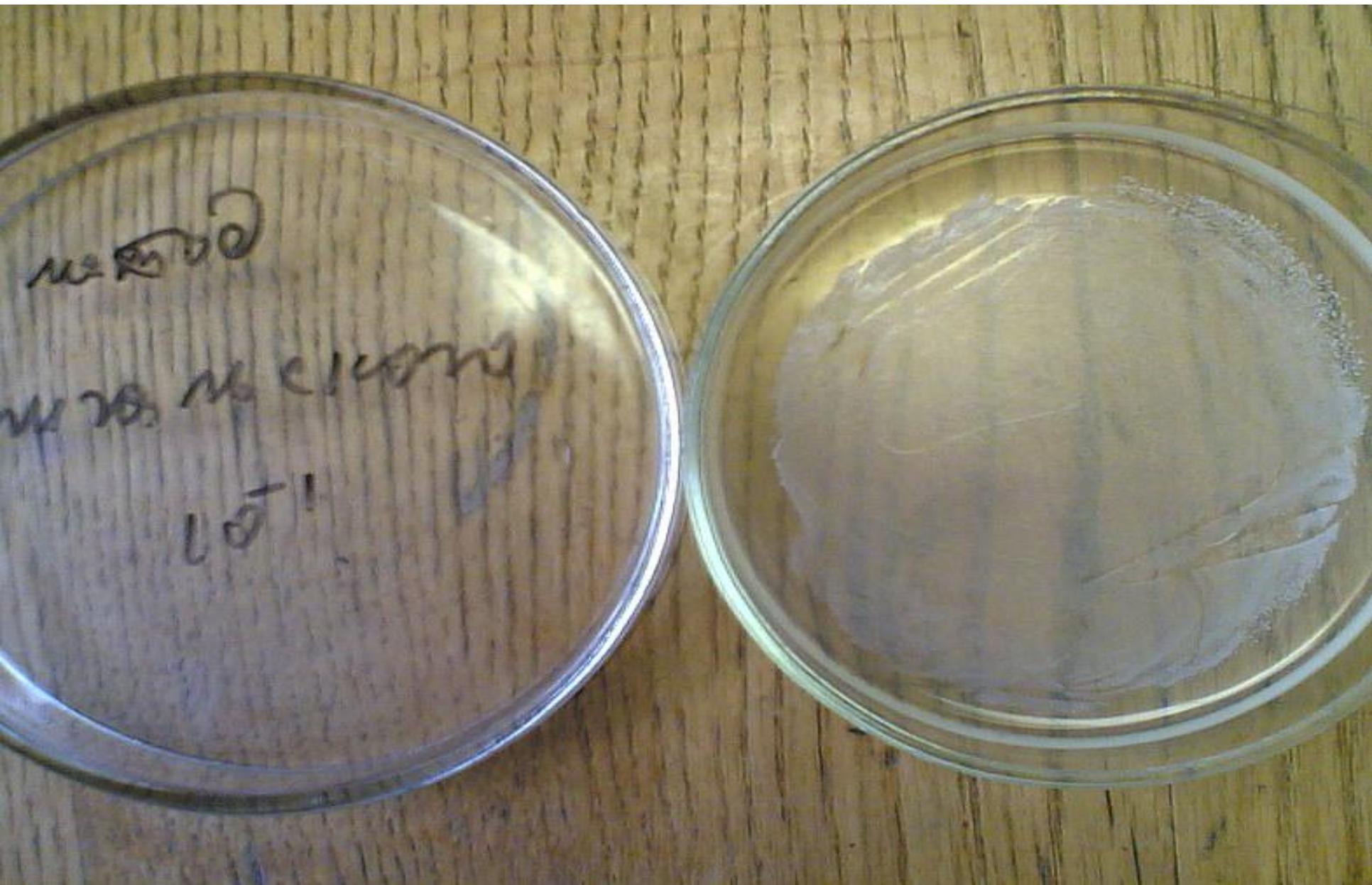
# 1. МЕТОД РАЗВЕДЕНИЙ



## 2. ЧАШЕЧНЫЙ МЕТОД



### 3. МЕТОД ДРИГАЛЬСКОГО

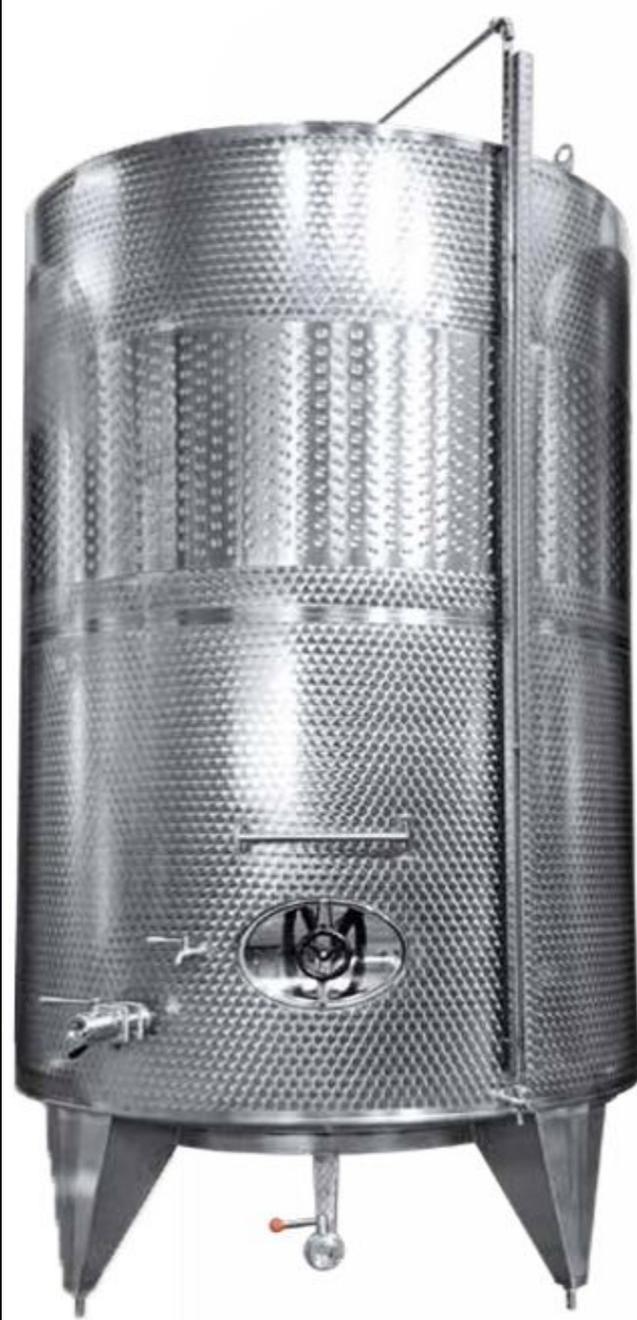
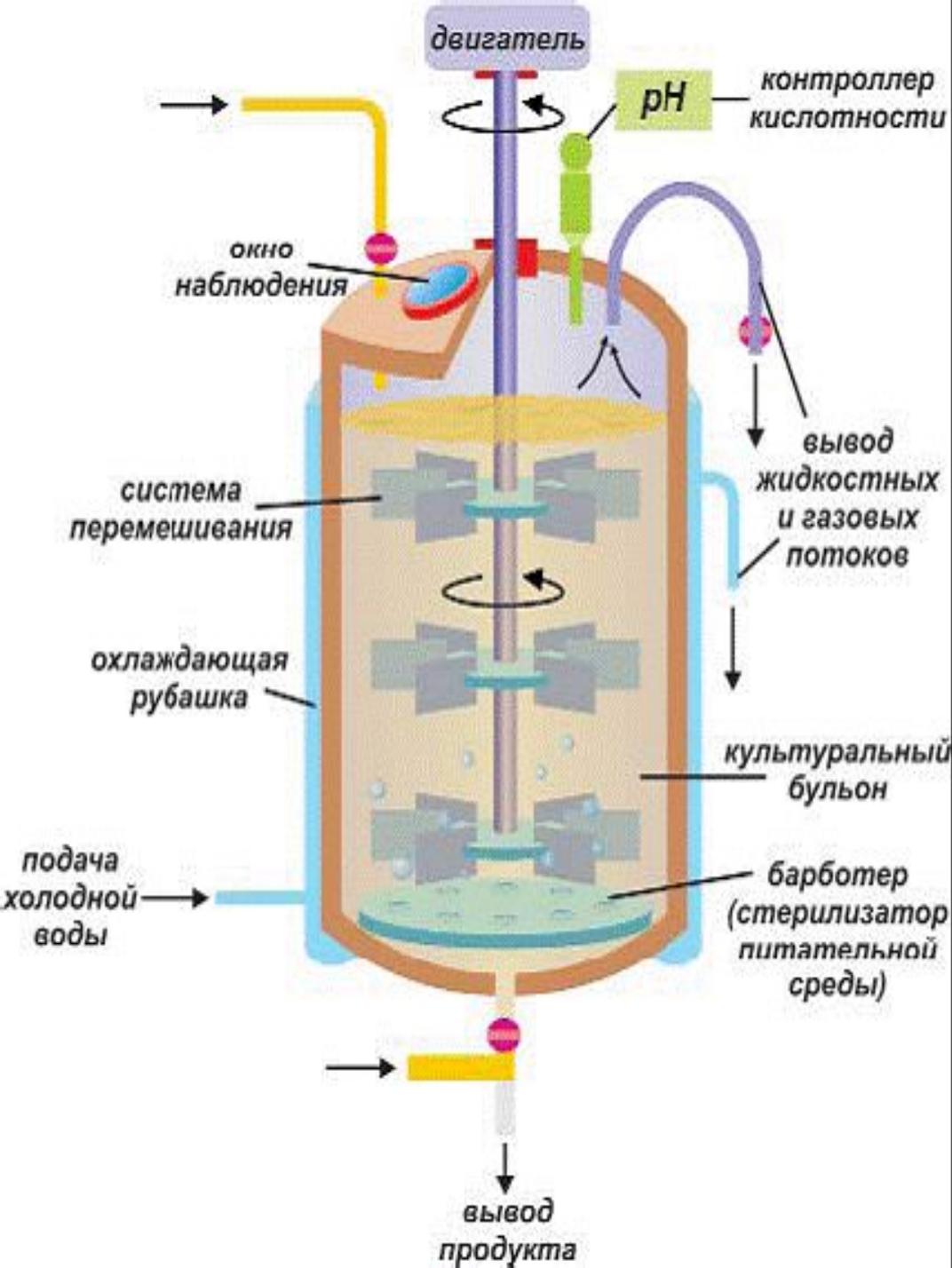


## 4. Метод фильтрации

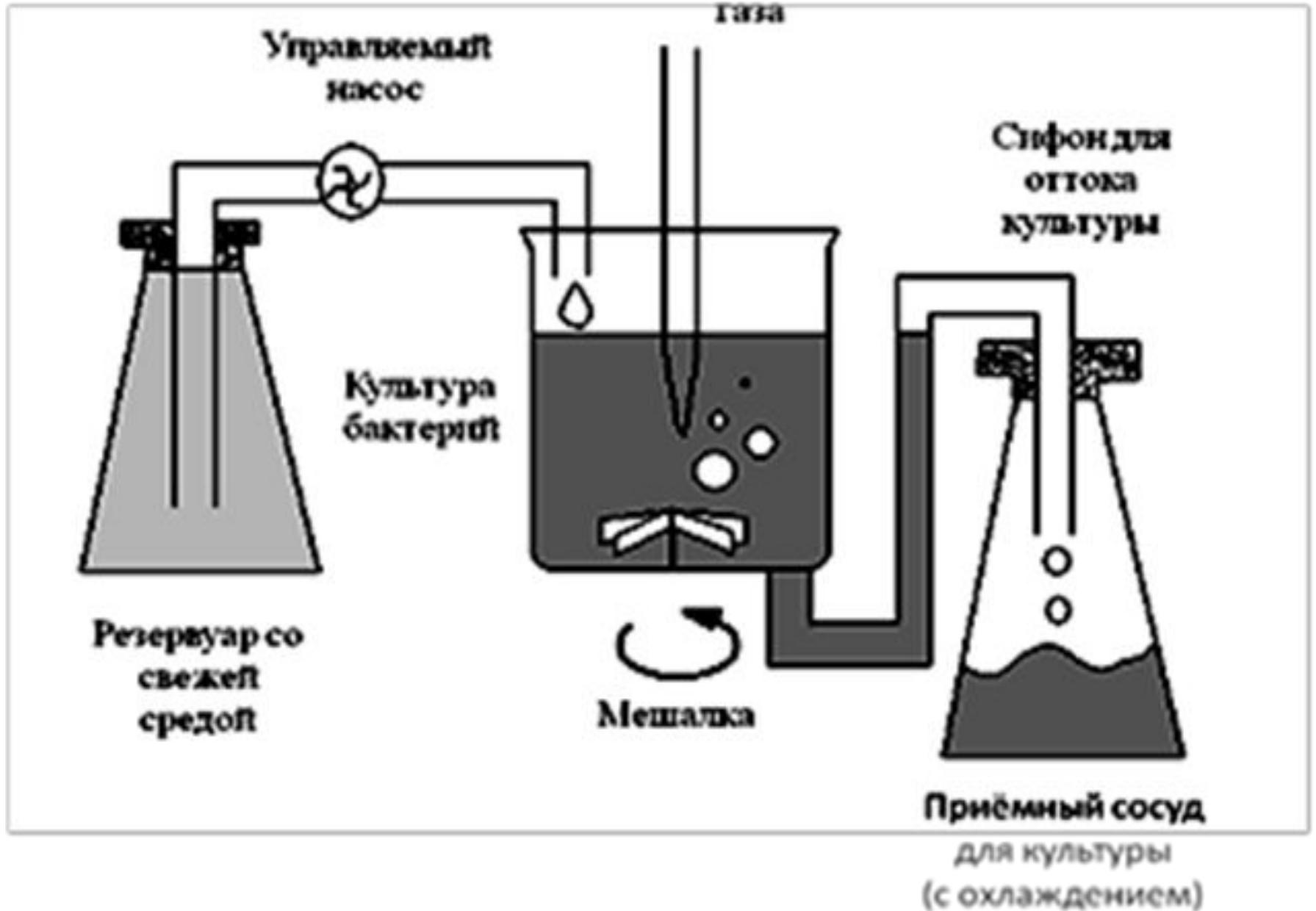


# 6. Микроманипулятор





# ХеMOSTат



# Микроанаэростат

