

РУКОВОДСТВО ПО ПРЕАНАЛИТИКЕ ДЛЯ МЕД. РАБОТНИКОВ

МИКРОБИОЛОГИЧЕСКОЕ (КУЛЬТУРАЛЬНОЕ) ИССЛЕДОВАНИЕ

— это прямой метод обнаружения живых микроорганизмов, способных расти на питательных средах *in vitro*, с дальнейшим определением их чувствительности к антибиотикам, антимикотикам и бактериофагам.



ЗАБОР МОЧИ НА КУЛЬТУРАЛЬНОЕ ИССЛЕДОВАНИЕ

I. Контейнер для сбора:

- Пробирка вакуумная с борной кислотой зелёная/жёлтая крышка
- Uriswab жёлтая крышка

II. Хранение/транспортировка:

- +2...+8 не более 24ч. с момента взятия материала

III. Последовательность работы с вакуумной пробиркой с борной кислотой:

1. Предварительно соберите порцию мочи в стерильный контейнер с переходником с жёлтой крышкой (не менее 6 мл);
2. Перед тем как перенести пробу в вакуумную пробирку, аккуратно перемешайте содержимое контейнера;
3. Приподнимите защитную наклейку с крышки контейнера;
4. Вставьте пробирку с борной кислотой вниз резиновой пробкой, до упора, в углубление на крышке контейнера;
5. Моча автоматически будет поступать в пробирку, компенсируя созданный в ней вакуум;
6. Удерживайте пробирку в углублении контейнера, пока она не заполнится;
7. После наполнения вакуумной пробирки с борной кислотой, аккуратно извлеките её из держателя контейнера и приклейте защитную наклейку обратно;
8. Пробирку, необходимо перевернуть 8-10 раз, чтобы хорошо перемешать пробу мочи с борной кислотой;
9. После перемешивания, произведите маркировку пробы штрих-кодом на пробирке и соответствующим штрих-кодом на направлении;
10. Запакуйте пробирку в индивидуальный зип-лок;

11. Передайте пробу в лабораторию.



1



2



3

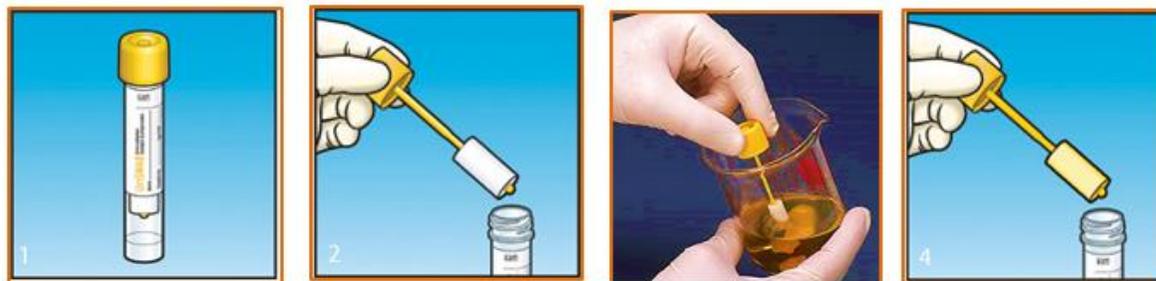


4



IV. Последовательность работы с Uriswab:

1. Открутить крышку;
2. Вынуть аппликатор с тампоном;
3. Опустить тампон в стерильный контейнер с предварительно собранной мочой на 10 секунд;
4. Поместить аппликатор с тампоном в пробирку;
5. Плотно закрыть пробирку;
6. Пробирку маркировать штрих-кодом, соответствующим со штрих-кодом на направлении;
7. Заpackовать пробирку в индивидуальный зип-лок;
8. Собранный образец мочи в составе тампона-губки транспортировать в лабораторию



ЗАБОР МОЧИ НА ПЦР ИССЛЕДОВАНИЕ

I. Контейнер для сбора:

- Стерильный контейнер с красной крышкой
- Стерильная пробирка без наполнителя

II. Хранение/транспортировка:

- +2...+8 не более 24ч. с момента взятия материала

III. Последовательность работы с взятием мочи в стерильную пробирку:

1. Предварительно соберите порцию мочи в стерильный контейнер с красной крышкой;
2. Перед тем как перенести пробу в пробирку, аккуратно перемешайте содержимое контейнера;
3. Перенесите содержимое контейнера в стерильную пробирку (не менее 2 мл);
4. Произведите маркировку пробы штрих-кодом на пробирке и соответствующим штрих-кодом на направлении;
5. Запакуйте пробирку в индивидуальный зип-лок;

6. Передайте пробу в лабораторию.

ЗАБОР КАЛА НА КУЛЬТУРАЛЬНОЕ И ПЦР ИССЛЕДОВАНИЯ

I. Контейнер для сбора:

- Стерильный контейнер с ложкой и красной крышкой (подходит для забора на культуральное и ПЦР исследование)



- Пробирка с транспортной средой Cary-Blair (подходит только для культуральных исследований, кроме исследований на дисбактериоз, иерсинии, исследование кала на токсины A и B Clostridium difficile)



II. Хранение/транспортировка:

- +2...+8 не более 24ч. с момента взятия материала – пробирка с транспортной средой Cary-Blair;
- +2...+8 не более 4 ч. с момента взятия материала – стерильный контейнер с красной крышкой с ложечкой.

III. Последовательность сбора кала в стерильный контейнер с красной крышкой с ложечкой:

Для сбора кала пациента заранее подготавливается судно/горшок:

- Ёмкость вымыть с мылом и тёплой водой (не допускается применение дезинфицирующих средств);
- Многократно ополоснуть проточной водой;
- Обдать ёмкость кипятком;
- Высушить.

После естественной дефекации производится отбор пробы:

1. Проба отбирается из подготовленной ёмкости с помощью стерильной ложечки в комплекте с контейнером в количестве 1/3 от объёма контейнера;
2. Плотно закрыть крышку контейнера;
3. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
4. Заpackовать пробу в индивидуальный зип-лок;
5. Передать пробу в лабораторию.

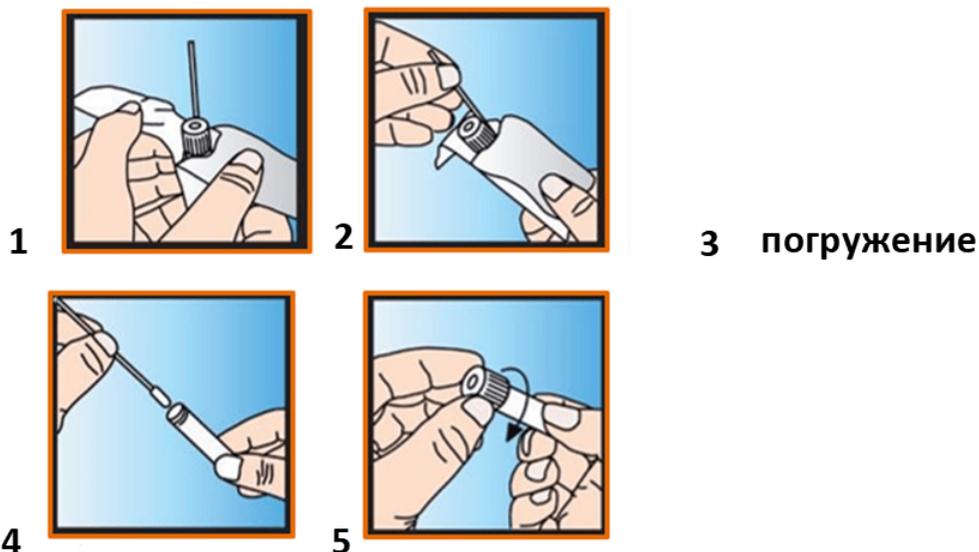
IV. Последовательность сбора кала пробирку с транспортной средой Cary-Blair:

Для исследования допускается один из вариантов взятия образца:

- Ректальный мазок:

1. Путём вращения велюр-тампона провести взятие клеточного материала со стенки прямой кишки;

2. Поместить рабочую часть велюр-тампона с биоматериалом в пробирку с транспортной средой Кэри-Блейр, вращать в течение 10-15 сек., затем ручку тампона обломить по красной линии надлома;
3. Велюр-тампон оставить внутри пробирки;
4. Плотно закрыть пробирку;
5. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
6. Заpackовать пробирку в индивидуальный зип-лок;
7. Передать пробу в лабораторию.



- **Фекальный мазок:**

1. Для взятия пробы фекалий используют испражнения сразу после дефекации;
2. Опустить рабочую часть велюр-тампона в полученный материал, вращать в течение 10-15 сек., «набирая» материал на тампон;

3. Поместить рабочую часть велюр-тампона с биоматериалом в пробирку с транспортной средой Кэри-Блейр, вращать в течение 10-15 сек., затем ручку тампона обломить по красной линии надлома;
4. Велюр-тампон оставить внутри пробирки;
5. Плотно закрыть пробирку;
6. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
7. Заpackовать пробирку в индивидуальный зип-лок;
8. Передать пробу в лабораторию.

Примечания:

- Исследованию подлежит средняя порция испражнений;
- Необходимо избегать включения в пробу фекалий, контаминированных мочой или содержащих непереваренные остатки пищи;
- При наличии в испражнениях патологических примесей (слизь, кровь, хлопья, гной) – включают их в исследуемую пробу;
- Не допускается замораживать пробу.

ЗАБОР СТЕРИЛЬНЫХ ЖИДКОСТЕЙ НА КУЛЬТРАЛЬНЫЕ И ПЦР ИССЛЕДОВАНИЯ

Исследуют перитонеальную, синовиальную, плевральную, суставную, перикардальную жидкости, ликвор и желчь. Для бактериологического исследования используют биологические жидкости, взятые при пункции и аспирации.

I. Контейнер для сбора:

- Флакон с питательной средой (для культуральных исследований)

флакон с питательной средой



+20...+25
не более 24 часов с момента
взятия материала

Не хранить в холодильнике!

- Флакон для гемокультивирования (аэробный или педиатрический, для культуральных исследований)



- Транспортные системы без наполнителя (стерильные контейнеры/пробирки для культуральных и ПЦР исследований)



II. Хранение/транспортировка:

- +20...+25 не более 24ч. с момента взятия материала – флакон с питательной средой/флакон для гемокультивирования (аэробный или педиатрический)
- +20...+25 не более 4 ч. с момента взятия материала – транспортные системы без наполнителя (стерильные контейнеры/пробирки)

III. Последовательность сбора стерильной жидкости во флакон с питательной средой:

1. Сразу после пункции не менее 5 мл и не более 10 мл полученной жидкости асептически следует внести во флакон (при определённых клинических случаях необходим анаэробный флакон);
2. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
3. Заpackовать пробу в индивидуальный зип-лок;
4. Передать пробу в лабораторию.

IV. Последовательность сбора стерильной жидкости во флакон для гемокультивирования (аэробный или педиатрический):

1. Сразу после пункции объём от 1 до 5 мл полученной жидкости асептически следует внести во флакон аэробный или педиатрический (при определённых клинических случаях необходим анаэробный флакон);
2. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении. Штрих-код следует клеить так, чтобы он не закрывал заводские штрих-коды с информацией о флаконе;
3. Заpackовать пробу в индивидуальный зип-лок;
4. Передать пробу в лабораторию.

V. Последовательность сбора стерильной жидкости в транспортные системы без наполнителя:

1. Сразу после пункции объём от 1 до 5 мл полученной жидкости асептически следует внести в стерильную пробирку/контейнер;
2. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении.
3. Заpackовать пробу в индивидуальный зип-лок;
4. Передать пробу в лабораторию.

Примечания:

- Первые порции ликвора имеют самый высокий потенциал для загрязнения микроорганизмами с кожных покровов и должны быть отброшены;
- Пробы нельзя замораживать, хранить в холодильнике или термостате, только при комнатной температуре;
- Не подвергать пробы воздействию солнечных лучей, до транспортировки хранить в сухом месте;
- Не допускается замораживать пробу.

МАЗОК С КОНЪЮНКТИВЫ ПРАВОГО/ЛЕВОГО ГЛАЗА НА КУЛЬТУРАЛЬНОЕ ИССЛЕДОВАНИЕ

I. Контейнер для сбора:

- eSwab Amies оранжевая крышка
- Тупфер Amies с углём



II. Хранение/транспортировка:

- +2...+8 не более 24ч. с момента взятия материала

III. Последовательность взятия мазка в eSwab Amies оранжевая крышка/тупфер Amies с углём:

1. Вскрыть индивидуальную упаковку сваба и достать велюр-тампон;
2. Велюр-тампоном произвести взятие материала с внутренней поверхности нижнего века движением от наружного к внутреннему углу глазной щели;
3. Поместить велюр-тампон в пробирку с транспортной средой и вращать в течение 10-15 сек., для выхода материала в транспортную среду;
4. Обломить велюр-тампон по красной метке о стенки пробирки, велюр-тампон оставить внутри (у тупфера с углём зонд не обламывать, убрать в тупфер и плотно закрыть);
5. Плотно закройте пробирку;
6. Следует несколько раз перевернуть пробирку для равномерного распределения образца в среде;
7. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
8. Запакуйте пробирку в индивидуальный зип-лок;
9. Передать пробу в лабораторию.

Примечания:

- Материал для посева отбирается утром до умывания;
- При наличии обильного гнойного отделяемого – обязательно включаем в исследуемую пробу;
- Необходимо следить, чтобы во время отбора пробы ресницы не касались велюр-тампона;
- Не допускается замораживать пробу.

МАЗОК ИЗ ПРАВОГО/ЛЕВОГО УХА НА КУЛЬТУРАЛЬНОЕ ИССЛЕДОВАНИЕ

I. Контейнер для сбора:

- eSwab Amies розовая/фиолетовая/оранжевая крышка
- Тупфер Amies с углём

II. Хранение/транспортировка:

- +2...+8 не более 24ч. с момента взятия материала

eSwab Amies розовая/оранжевая крышка

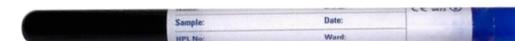


или



+2...+8

не более 24 часов с момента
взятия материала



III. Последовательность взятия мазка в eSwab Amies розовая/фиолетовая/оранжевая крышка/тупфер Amies с углём:

1. Кожу наружного слухового прохода обрабатывают 70% спиртом и промывают физиологическим раствором;
2. При помощи зонда из ушного канала удаляют соринки/корки;
3. Вскрыть индивидуальную упаковку сваба и достать велюр-тампон;
4. Велюр-тампоном произвести взятие материала путём интенсивного вращения в наружном слуховом проходе;
5. Поместить велюр-тампон в пробирку с транспортной средой и вращать в течение 10-15 сек., для выхода материала в транспортную среду;
6. Обломить велюр-тампон по красной метке о стенки пробирки, велюр-тампон оставить внутри (у тупфера с углём зонд не обламывать, убрать в тупфер и плотно закрыть);
7. Плотно закройте пробирку;
8. Следует несколько раз перевернуть пробирку для равномерного распределения образца в среде;
9. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
10. Запакуйте пробирку в индивидуальный зип-лок;
11. Передать пробу в лабораторию.

МАЗОК ИЗ ЗЕВА

КУЛЬТУРАЛЬНОЕ ИССЛЕДОВАНИЕ

I. Контейнер для сбора:

- eSwab Amies розовая/фиолетовая крышка
- Тупфер Amies с углём



II. Хранение/транспортировка:

- +2...+8 не более 24ч. с момента взятия материала



III. Последовательность взятия мазка в eSwab Amies розовая/фиолетовая/ крышка/тупфер Amies с углём:

1. Вскрыть индивидуальную упаковку сваба и достать велюр-тампон;
2. Аккуратно прижать шпателем язык, велюр-тампоном провести между дужками миндалин, по язычку и задней стенке глотки, не прикасаясь к губам, щекам и языку;
3. Поместить велюр-тампон в пробирку с транспортной средой и вращать в течение 10-15 сек., для выхода материала в транспортную среду;
4. Обломить велюр-тампон по красной метке о стенки пробирки, велюр-тампон оставить внутри (у тупфера с углём зонд не обламывать, убрать в тупфер и плотно закрыть);
5. Плотно закройте пробирку;
6. Следует несколько раз перевернуть пробирку для равномерного распределения образца в среде;

7. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
8. Запакуйте пробирку в индивидуальный зип-лок;
9. Передать пробу в лабораторию.

Примечания:

- Мазок берут натошак или не ранее, чем через 2-3 часа с последнего приёма пищи или питья;
- Перед взятием материала исключить полоскание ротовое полости/орошение;
- При наличии гнойных наложений мазок следует брать на границе здоровых и поражённых тканей (так как именно в этой области наибольшее количество микробов);
- Не допускается замораживать пробу.

ПЦР ИССЛЕДОВАНИЕ

I. Контейнер для сбора:

- Эппендорф с транспортной средой (желтый)

II. Хранение/транспортировка:

- +2...+8 не более 24ч. с момента взятия материала



III. Последовательность взятия мазка в эппендорф с транспортной средой:

1. Извлеките зонд из индивидуальной упаковки;
2. Аккуратно прижмите шпателем язык, проведите ворсистой частью зонда по правой и левой миндалине, по нёбным дужкам и язычку и задней стенке глотки, не прикасаясь к губам, щекам и языку;
3. Свободной рукой возьмите эппендорф, откройте крышку при помощи большого пальца;
4. Поместите зонд в эппендорф и вращайте его в растворе в течение 10-15 секунд;
5. Полностью извлеките зонд и утилизируйте его;
6. Закройте плотно эппендорф до щелчка;
7. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
8. Запакуйте эппендорф в индивидуальный зип-лок;
9. Передать пробу в лабораторию.

МАЗОК ИЗ НОСА

КУЛЬТУРАЛЬНОЕ ИССЛЕДОВАНИЕ

I. Контейнер для сбора:

- eSwab Amies оранжевая крышка
- Тупфер Amies с углём



II. Хранение/транспортировка:

- +2...+8 не более 24ч. с момента взятия материала

III. Последовательность взятия мазка в eSwab Amies оранжевая крышка/тупфер Amies с углём:

1. Вскрыть индивидуальную упаковку сваба и достать велюр-тампон;
2. Введите велюр-тампон в носовой ход на глубину 2-2,5 см на уровне носовой раковины;
3. Прижмите велюр-тампон крылом носа к носовой перегородке и путём вращения соберите материал со слизистой носа;
4. Такими же манипуляциями соберите материал из другого носового хода;
5. Поместить велюр-тампон в пробирку с транспортной средой и вращать в течение 10-15 сек., для выхода материала в транспортную среду;
6. Обломить велюр-тампон по красной метке о стенки пробирки, велюр-тампон оставить внутри (у тупфера с углём зонд не обламывать, убрать в тупфер и плотно закрыть);
7. Плотно закройте пробирку;
8. Следует несколько раз перевернуть пробирку для равномерного распределения образца в среде;
9. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
10. Запакуйте пробирку в индивидуальный зип-лок;
11. Передать пробу в лабораторию.

Примечания:

- Для обоих носовых ходов используется один велюр-тампон;
- Перед взятием материала нос не промывается, если полость носа заполнена слизью, рекомендуется высмаркивание;
- Не допускается замораживать пробу.

ПЦР ИССЛЕДОВАНИЕ

I. Контейнер для сбора:

- Эппендорф с транспортной средой (желтый)

Хранение/транспортировка:

- +2...+8 не более 24ч. с момента взятия материала

III. Последовательность взятия мазка в эппендорф с транспортной средой:

1. Извлеките зонд из индивидуальной упаковки;
2. Поместите зонд в правый или левый носовой ход;
3. Осторожно введите зонд вдоль наружной стенки носового хода примерно на 4 см (длину узкой части зонда), прокрутите;
4. Извлеките зонд;
5. Свободной рукой возьмите эппендорф, откройте крышку при помощи большого пальца;
6. Поместите зонд в эппендорф и вращайте его в растворе в течение 10-15 секунд;
7. Полностью извлеките зонд и утилизируйте его;
8. Закройте плотно эппендорф до щелчка;
9. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
10. Запакуйте эппендорф в индивидуальный зип-лок;
11. Передать пробу в лабораторию.



МОКРОТА НА КУЛЬТУРАЛЬНОЕ И ПЦР ИССЛЕДОВАНИЯ

I. Контейнер для сбора:

- Стерильный контейнер с красной крышкой/стерильная пробирка без наполнителя (подходит для забора на культуральное и ПЦР исследование)



- eSwab Amies оранжевая/розовая/фиолетовая крышка (подходит только для культурального исследования)

eSwab Amies розовая/оранжевая крышка



или



+2...+8
не более 24 часов с момента
взятия материала

II. Хранение/транспортировка:

- +2...+8 не более 24ч. с момента взятия материала

III. Последовательность сбора мокроты в стерильный контейнер с красной крышкой:

1. Перед сбором мокроты необходимо тщательно почистить зубы и прополоскать полость рта кипяченой водой несколько раз;
2. Подготовить стерильный контейнер: вскрыть индивидуальную упаковку, приоткрыть крышку, не прикасаясь к внутренним стенкам контейнера и крышки;
3. Путём глубокого кашля собрать порцию мокроты в стерильный контейнер;
4. Плотно закрыть крышку;
5. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
6. Заpackовать пробу в индивидуальный зип-лок;
7. Передать пробу в лабораторию.

Примечания:

- Если мокрота отделяется плохо, накануне пациенту дают отхаркивающие средства;
- Исследованию подлежит утренняя мокрота;
- При откашливании нужно внимательно следить, чтобы в исследуемую пробу не попали слюна и носоглоточная слизь;
- Не допускается замораживать пробу.

IV. Последовательность сбора мокроты в eSwab Amies оранжевая/розовая/фиолетовая крышка:

1. После сбора мокроты в стерильный контейнер её допустимо перенести в eSwab Amies оранжевая/розовая/фиолетовая при помощи зонда;
2. Плотно закрыть крышку пробирки;
3. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
4. Заpackовать пробу в индивидуальный зип-лок;
5. Передать пробу в лабораторию.

МАЗОК ИЗ ДЕСНЕВОГО КАРМАНА

I. Контейнер для сбора:

- eSwab Amies оранжевая/розовая/фиолетовая крышка

II. Хранение/транспортировка:

- +2...+8 не более 24ч. с момента взятия материала

eSwab Amies розовая/оранжевая крышка



или



+2...+8

не более 24 часов с момента
взятия материала



III. Последовательность сбора материала в eSwab Amies оранжевая/розовая/фиолетовая крышка:

1. Промыть десневой карман и прилегающую поверхность зуба стерильным физиологическим раствором, удалив слюну, остатки пищи и зубной налёт;
2. Осторожно удалить с помощью инструментов участок воспаленной ткани и, соблюдая правила асептики, перенести его в пробирку с транспортной средой;
3. Перемешать содержимое пробирки в течение 10-15 сек. с помощью велюр-тампона, входящего в состав пробирки с транспортной средой;
4. Велюр-тампон обломить о край стенки пробирки по красной метке, велюр-тампон оставьте в пробирке;
5. Плотнo закрыть пробирку;
6. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
7. Заpackовать пробу в индивидуальный зип-лок;
8. Передать пробу в лабораторию.

Если получить биоптат не удастся:

1. Потереть стерильным бумажным или другим подходящим по размеру аппликатором (или зубной нитью) в десневом кармане;
2. Стерильными ножницами отрезать исследуемый край аппликатора над открытой пробиркой с транспортной средой, так, чтобы он попал в неё.
3. Перемешать содержимое пробирки в течение 10-15 сек. с помощью велюр-тампона, входящего в состав пробирки с транспортной средой;
4. Велюр-тампон обломить о край стенки пробирки по красной метке, велюр-тампон оставьте в пробирке;
5. Плотнo закрыть пробирку;

6. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
7. Заpackовать пробу в индивидуальный зип-лок;
8. Передать пробу в лабораторию.

Примечания:

- Для исследования непригоден весь аппликатор, т.к. часть его может быть контаминирована;
- Не допускается замораживать пробу.

БРОНХОАЛЬВЕОЛЯРНЫЙ ЛАВАЖ/ЭНДОТРАХЕАЛЬНЫЙ/НАЗОФАРИНГЕАЛЬНЫЙ АСПИРАТ

I. Контейнер для сбора:

- Стерильный контейнер с красной крышкой/стерильная пробирка без наполнителя
- eSwab Amies оранжевая/розовая/фиолетовая крышка



eSwab Amies розовая/оранжевая крышка



или

+2...+8
не более 24 часов с момента
взятия материала



II. Хранение/транспортировка:

- +2...+8 не более 24ч. с момента взятия материала

III. Последовательность сбора материала в стерильный контейнер с красной крышкой/стерильную пробирку без наполнителя/ eSwab Amies оранжевая/розовая/фиолетовая крышка:

1. Сразу после пункции материал переносят в стерильную пробирку/сваб с транспортной средой;
2. Плотно закрыть крышку пробирки;
3. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
4. Заpackовать пробу в индивидуальный зип-лок;
5. Передать пробу в лабораторию.

КРОВЬ

КУЛЬТУРАЛЬНОЕ ИССЛЕДОВАНИЕ

I. Контейнер для сбора:

- Флакон для гемокультивирования аэробный
- Флакон для гемокультивирования анаэробный
- Флакон для гемокультивирования педиатрический



II. Хранение/транспортировка:

- +20...+25 не более 24 ч. с момента взятия материала

III. Последовательность забора крови в комплект аэроб + анаэроб при помощи набора для взятия крови типа «бабочка»:

1. Тщательно вымыть руки тёплой водой с мылом, осушить;
2. Удалите пластиковые съёмные колпачки с флаконов для посева крови и продезинфицируйте прокалываемую крышку соответствующим дезинфицирующим средством, например, 2% Хлоргексидином в 70% изопропиловом спирте, 70% изопропиловым спиртом или йодом с помощью тампона или аппликатора. Для каждого флакона используйте свежий тампон/аппликатор. Чтобы дезинфекция была полной, дайте крышечкам флаконов высохнуть;
3. Наложите жгут и пропальпируйте вену;
4. Тщательно продезинфицировать кожу над ней (допускается применять Хлоргексидин в 70% изопропиловом спирте или тампон/аппликатор, смоченный раствором йода);
5. Соедините набор для взятия крови типа «бабочка» с колпачком-адаптером для сбора крови;
6. Введите иглу в подготовленную вену;
7. Установите колпачок-адаптер на аэробный флакон и нажмите, чтобы проткнуть крышку флакона;
8. Удерживая флакон в вертикальном положении ниже уровня взятия крови, с помощью градуировочных меток точно отмерьте объем образца (можно заранее себе пометить на флаконе). Внесите до 10 мл крови на флакон для взрослых и до 4 мл на флакон для детей. Как только произведена инокуляция в аэробный флакон, снимите колпачок-адаптер и повторите процедуру с анаэробным флаконом;
9. Наклеить на пробу штрих-код, соответствующий штрих-коду на направлении;
10. Заpackовать пробу в индивидуальный зип-лок;
11. Передать пробу в лабораторию.

Примечания:

- Убедитесь, что дополнительные этикетки не закрывают штрих-коды на флаконе, и что отрывные этикетки со штрих-кодами не удалены;
- Дополнительная информация и штрих-коды клеятся только на свободное для этого поле на флаконе;
- Перед использованием осматривайте флаконы на повреждения/наличие контаминации (мутность среды и признаки повышенного давления газа в них укажут на это);
- Рекомендуется избегать отбора крови из венозного или артериального катетера, поскольку использование этих устройств часто бывает связано с повышенной частотой контаминации;