



Набор реагентов для количественного определения ДНК маркерных микроорганизмов бактериального вагиноза методом полимеразной цепной реакции с детекцией в режиме «реального времени» «АмплиПрайм® BV»
по ТУ 21.20.23-032-09286667-2018

«АмплиПрайм® BV»

ИНСТРУКЦИЯ ПО ПРИМЕНЕНИЮ



ООО «НекстБио», Россия, 111394,
г. Москва, ул. Полимерная, д. 8, стр. 2,
тел. (495) 620-08-73, e-mail: info@nextbio.ru

ОГЛАВЛЕНИЕ

СПИСОК СОКРАЩЕНИЙ И ОБОЗНАЧЕНИЙ.....	3
1. НАЗНАЧЕНИЕ.....	4
1.1 Область применения	4
1.2. Показания к применению	4
1.3. Противопоказания к применению	4
2. ХАРАКТЕРИСТИКИ НАБОРА.....	4
2.1. Формы выпуска, состав и комплектность	4
2.2. Принцип метода	6
2.3. Прослеживаемость значений калибратора ПКО STI	7
3. КОНТРОЛЬ КАЧЕСТВА.....	8
3.1. Внутренний контроль качества	8
3.2. Рекомендуемые контрольные материалы	9
4. ОГРАНИЧЕНИЯ МЕТОДИКИ ИССЛЕДОВАНИЯ.....	9
5. МЕРЫ ПРЕДОСТОРОЖНОСТИ И ПРЕДУПРЕЖДЕНИЯ	10
6. ДОПОЛНИТЕЛЬНОЕ ОБОРУДОВАНИЕ И МАТЕРИАЛЫ.....	11
6.1. Взятие исследуемого материала	11
6.2. Экстракция ДНК из исследуемых образцов	12
6.3. Амплификация, детекция продуктов амплификации, анализ и интерпретация результатов	12
7. ИССЛЕДУЕМЫЙ МАТЕРИАЛ	14
8. ПРОВЕДЕНИЕ ИССЛЕДОВАНИЯ	14
8.1. Экстракция ДНК из исследуемого материала.....	14
8.2. Подготовка реагентов для амплификации	15
8.3. Внесение проб ДНК, проведение амплификации и детекции.....	16
8.4. Анализ и вычисление результатов	17
8.5. Интерпретация результатов.....	18
8.6. Возможные ошибки	19
8.7. Диагностическое значение полученного результата.....	20
9. ФУНКЦИОНАЛЬНЫЕ ХАРАКТЕРИСТИКИ НАБОРА.....	20
9.1. Предел обнаружения	20
9.2. Линейный диапазон измерения и предел измерения.....	20
9.3. Аналитическая специфичность	21
9.4. Воспроизводимость и повторяемость измерения.....	21
9.5. Правильность измерения	22
9.6. Оценка влияния интерферирующих веществ и ДНК человека.....	23
10. УСЛОВИЯ ХРАНЕНИЯ, ТРАНСПОРТИРОВАНИЯ И ПРИМЕНЕНИЯ НАБОРА	23
11. ГАРАНТИИ ПРОИЗВОДИТЕЛЯ	24
12. БИБЛИОГРАФИЯ	25
13. СИМВОЛЫ, ИСПОЛЬЗУЕМЫЕ В ДОКУМЕНТАЦИИ ПРОИЗВОДИТЕЛЯ	26

СПИСОК СОКРАЩЕНИЙ И ОБОЗНАЧЕНИЙ

Ct	– Cycle threshold (пороговый цикл)
ГЭ	– геномные эквиваленты
ДНК	– дезоксирибонуклеиновая кислота
ДНКаза	– дезоксирибонуклеаза
дНТФ	– дезоксирибонуклеотидтрифосфат
ИППП	– инфекции, передаваемые половым путем
Набор/ АмплиПрайм® BV	– Набор реагентов для количественного определения ДНК маркерных микроорганизмов бактериального вагиноза методом полимеразной цепной реакции с детекцией в режиме «реального времени» «АмплиПрайм® BV» по ТУ 21.20.23-032-09286667-2018
ПК	– положительный контроль
ПКО STI	– положительный контрольный образец, ДНК-калибратор
ОК	– отрицательный контроль
ОКО	– отрицательный контрольный образец
ПЦР	– полимеразная цепная реакция
РУ	– регистрационное удостоверение
УДГ	– урацил-ДНК-гликозилаза

1. НАЗНАЧЕНИЕ

Предназначен для количественного определения ДНК *Gardnerella vaginalis*, *Atopobium vaginae*, *Lactobacillus* spp. и общего количества бактерий (*Bacteria*) в биологическом материале (отделяемое слизистой оболочки влагалища) методом ПЦР с гибридизационно-флуоресцентной детекцией продуктов амплификации в режиме «реального времени». На основании полученных значений рассчитываются коэффициенты соотношения концентраций ДНК *Lactobacillus* spp., общего количества бактерий и условно-патогенной микрофлоры (*G. vaginalis* и *A. vaginae*), что позволяет определять состояние влагалищного биотопа в рамках диагностики бактериального вагиноза – заболевания, связанного с подавлением нормальной микрофлоры влагалища (*Lactobacillus* spp.) и заменой ее условно-патогенной (в том числе *G. vaginalis* и *A. vaginae*).

Использование набора позволяет проводить динамические наблюдения за состоянием влагалищного биотопа и контролировать эффективность проводимой терапии бактериального вагиноза.

Материалом для проведения ПЦР служат пробы ДНК, экстрагированные из исследуемого материала с помощью наборов реагентов, рекомендованных Производителем в разделе «Дополнительное оборудование и материалы».

1.1 Область применения

Набор используется в клинической лабораторной диагностике для исследования биологического материала, полученного от женщин репродуктивного возраста с подозрением на наличие бактериального вагиноза. Результаты ПЦР-исследования учитываются в комплексной диагностике бактериального вагиноза.

1.2. Показания к применению

Набор используется в комплексной диагностике бактериального вагиноза.

1.3. Противопоказания к применению

Нарушение целостности упаковки, истекший срок годности, несоблюдение требований инструкции.

2. ХАРАКТЕРИСТИКИ НАБОРА

2.1. Формы выпуска, состав и комплектность

Набор выпускается в двух формах (состав форм и комплектность поставки см. в таблице 1 и 2). Обе формы выпуска предназначены для проведения амплификации ДНК с гибридизационно-флуоресцентной детекцией в режиме «реального времени». Для проведения полного исследования необходимо использовать наборы реагентов для экстракции ДНК, рекомендованные в разделе «Дополнительное оборудование и материалы».

Форма выпуска 1 включает смесь для проведения ПЦР, раскапанную под прослойку парафина по стрипованным (12 стрипов по 8 пробирок) пробиркам объемом 0,2 мл. Форма предназначена для применения совместно с амплификаторами планшетного типа и рассчитана на проведение исследования 96 образцов, включая контроли.

Форма выпуска 2 включает смесь для проведения ПЦР в пробирке объемом 1,5 мл для дозирования в любые типы пробирок. Форма предназначена для применения совместно с амплификаторами планшетного и роторного типа и рассчитана на проведение исследования 96 образцов, включая контроли. Форма может быть использована совместно с автоматическими станциями для приготовления и дозирования реакционных смесей.

Таблица 1

Состав форм выпуска набора

Компонент	Объем, мл	Количество	Описание
Форма выпуска 1			
ПЦР-смесь BV	0,01	96 пробирок (12 стрипов по 8 пробирок)	Буферный раствор со специфическими праймерами, флуоресцентно-мечеными зондами и ДНТФ. Прозрачная жидкость, раскапана под парафин.
Буфер А	0,96	1 пробирка	Буферный раствор с термостабильной ДНК-полимеразой Taq, сульфатом магния и урацил-ДНК-гликозилазой. Прозрачная жидкость.
ПКО STI	1,0	1 пробирка	Положительный контрольный образец, ДНК-калибратор. Прозрачная жидкость.
ОКО	1,0	1 пробирка	Отрицательный контрольный образец. Прозрачная жидкость.
Программное обеспечение «АмплиПрайм® BV ПО» версия 1.0	-	-	На USB флэш-накопителе.
Форма выпуска 2			
ПЦР-смесь BV	0,96	1 пробирка	Буферный раствор со специфическими праймерами, флуоресцентно-мечеными зондами и ДНТФ. Прозрачная жидкость.
Буфер А	0,96	1 пробирка	Буферный раствор с термостабильной ДНК-полимеразой Taq, сульфатом магния и урацил-ДНК-гликозилазой. Прозрачная жидкость.
ПКО STI	1,0	1 пробирка	Положительный контрольный образец, ДНК-калибратор. Прозрачная жидкость.
ОКО	1,0	1 пробирка	Отрицательный контрольный образец. Прозрачная жидкость.
Программное обеспечение «АмплиПрайм® BV ПО» версия 1.0	-	-	На USB флэш-накопителе.

Комплектность набора

Компонент	Формат	Количество
Набор реагентов (форма выпуска 1 или 2)	–	1
Инструкция по применению набора	в электронном виде на USB флэш-накопителе и на официальном сайте Производителя: http://www.nextbio.ru/reagents/	1
Краткое руководство по применению набора	в бумажном виде	1
Вкладыш к набору	в бумажном виде	1
Паспорт качества	в электронном виде на официальном сайте Производителя: http://www.nextbio.ru/passport/	1
Руководство оператора	в электронном виде на USB флэш-накопителе и на официальном сайте Производителя: http://www.nextbio.ru/reagents/	1

2.2. Принцип метода

Принцип тестирования основан на проведении одновременной реакции амплификации участков ДНК *G. vaginalis*, *A. vaginae*, *Lactobacillus* spp. и участка ДНК, общего для всех бактерий (*Bacteria*), при помощи специфичных к этим участкам праймеров и фермента Таq-полимеразы. Детекция продуктов амплификации происходит путем измерения флуоресцентного сигнала в режиме «реального времени» за счет использования в составе реакционной смеси флуоресцентно-меченых олигонуклеотидов (зондов). Зонды гибридизуются с комплементарным участком амплифицируемой ДНК-мишени, в результате чего происходит нарастание интенсивности флуоресценции. Это позволяет регистрировать накопление специфического продукта амплификации путем измерения интенсивности флуоресцентного сигнала с помощью амплификатора с системой детекции флуоресцентного сигнала в режиме «реального времени».

Количественное определение ДНК выявляемых микроорганизмов основывается на существовании линейной зависимости между исходной концентрацией ДНК-мишени в исследуемом образце и циклом начала экспоненциального увеличения флуоресцентного сигнала (пороговый цикл, Cycle threshold, Ct). Для проведения количественного теста ДНК из исследуемых образцов амплифицируют одновременно с калибратором ПКО STI – образцом с известной концентрацией ДНК-мишеней. По результатам амплификации калибратора проводится нормировка калибровочной линии с известной эффективностью амплификации, по которой происходит определение концентрации ДНК-мишени в исследуемых образцах.

Концентрация ДНК выявляемых микроорганизмов определяется в виде

количества геномных эквивалентов¹ клеток микроорганизмов в 1 мл биологического образца² (ГЭ/мл).

Набор содержит систему защиты от контаминации ампликонами за счет применения фермента урацил-ДНК-гликозилазы (УДГ) и трифосфата дезоксиуридина. Фермент УДГ распознает и катализирует разрушение цепей ДНК, содержащих дезоксиуридин, но не ДНК, содержащей дезокситимидин. Дезоксиуридин отсутствует в природной ДНК, но всегда присутствует в ампликонах, поскольку трифосфат дезоксиуридина входит в состав смеси дНТФ в реагентах для амплификации. Дезоксиуридин делает контаминирующие ампликоны восприимчивыми к разрушению ферментом УДГ до начала амплификации ДНК-мишени, и, следовательно, они не могут быть в дальнейшем амплифицированы.

Фермент УДГ термолабилен и инактивируется при нагревании выше 50 °С и поэтому не разрушает ампликоны мишени, нарабатываемые в процессе ПЦР.

На этапе амплификации в одной пробирке одновременно амплифицируются участки ДНК *G. vaginalis*, *A. vaginae*, *Lactobacillus* spp. и участок ДНК, общий для всех бактерий. Результаты амплификации регистрируются по четырем различным каналам флуоресцентной детекции (см. таблицу 3).

Таблица 3

Соответствие ДНК-мишеней и каналов флуоресцентной детекции

Канал для флуорофора	FAM	R6G ³	ROX	Cy5
ДНК-мишень	ДНК <i>G. vaginalis</i>	ДНК <i>A. vaginae</i>	ДНК <i>Lactobacillus</i> spp.	участок ДНК, общий для <i>Bacteria</i>
Область амплификации	<i>16S rRNA</i> gene	<i>16S rRNA</i> gene	<i>16S rRNA</i> gene	<i>16S rRNA</i> gene

2.3. Прослеживаемость значений калибратора ПКО STI

Измерение значений концентрации калибратора ПКО STI производится относительно рабочего калибратора производства ООО «НекстБио». Концентрацию рабочего калибратора определяют стандартизированной методикой прямого измерения концентрации контрольных образцов на основе геномодифицированных конструкций с использованием метода цифрового ПЦР [1, 2]. Коэффициент вариации измерений аттестованного значения концентраций калибратора ПКО STI составляет не более 5% (с уровнем доверительной вероятности 95%).

¹ Геномный эквивалент - это «объем» генетического материала, соответствующий одному геному бактерии, гриба или простейшего.

² Отделяемое слизистой оболочки влагалища, помещенное в транспортную среду.

³ Детекция сигнала для флуорофора R6G осуществляется по каналу детекции для аналогичных флуорофоров Нех и Джо.

3. КОНТРОЛЬ КАЧЕСТВА

3.1. Внутренний контроль качества

3.1.1. Отрицательный и положительный контроли исследования

Для оценки качества получаемых результатов каждая группа экстрагируемых образцов и каждая индивидуальная постановка ПЦР должны включать контрольные образцы: отрицательный контроль (ОК), положительный контроль (ПК). Результаты для контролей должны соответствовать заданным критериям валидности, указанным в разделе «Интерпретация результатов».

В качестве отрицательного контроля используется реагент ОКО, входящий в состав набора. Отрицательный контроль тестируется, начиная с этапа экстракции, и позволяет контролировать возможную контаминацию другими образцами или ампликонами. В пробирке с отрицательным контролем ДНК выявляемых микроорганизмов и участок ДНК, общий для всех бактерий, не должны детектироваться в концентрации, превышающей граничное значение, указанное во вкладыше, прилагаемом к набору. В случае несоответствия результата для контроля заданным критериям валидности, результаты для всех образцов в постановке считаются недостоверными. Необходимо предпринять меры по выявлению и ликвидации источника контаминации и повторить исследование всех исследуемых образцов и контролей, начиная с этапа экстракции.

В качестве положительного контроля используется реагент ПКО STI, входящий в состав набора. В случае несоответствия результатов для положительного контроля заданным критериям валидности, результаты для всех образцов в постановке считаются недостоверными, требуется повторить исследование всех исследуемых образцов и контролей, начиная с этапа экстракции.

3.1.2. Анализ калибровки

Количественная оценка концентрации ДНК исследуемых образцов проводится относительно количественно охарактеризованного положительного контрольного образца ПКО STI. Исследование ПКО STI проводится параллельно с исследованием образцов, начиная с этапа экстракции. Определение концентрации ДНК производится в соответствии с заданными значениями концентраций ПКО и полученными значениями порогового цикла (Ct) для ПКО и исследуемых образцов. Для повышения точности количественной оценки дополнительно используется поправка, учитывающая эффективность экстракции ДНК из ПКО и исследуемых образцов.

3.1.3. Мониторинг лаборатории на наличие контаминации

Рекомендуется раз в месяц проводить мониторинг лаборатории на контаминацию продуктами амплификации, исследуемыми образцами, положительными контрольными образцами. Оценка наличия/отсутствия контаминации проводится путем исследования смывов с различных объектов: пипеток, рабочих поверхностей лабораторной мебели, оборудования и поверхностей помещений. Взятие и исследование смывов следует проводить согласно процедуре, описанной в МУ 1.3.2569-09 «Организация работы лабораторий, использующих методы амплификации нуклеиновых кислот при работе с материалом, содержащим микроорганизмы I-IV групп патогенности». При обнаружении контаминации необходимо провести обработку лаборатории моющими и дезинфицирующими растворами согласно указаниям, описанным в МУ 1.3.2569-09.

3.2. Рекомендуемые контрольные материалы

В качестве контрольных материалов для проверки заявленных функциональных характеристик набора могут быть использованы зарегистрированные на территории Российской Федерации панели контрольных образцов, предназначенные для проведения внутреннего и внешнего контролей качества лабораторных исследований по обнаружению ДНК выявляемых микроорганизмов.

4. ОГРАНИЧЕНИЯ МЕТОДИКИ ИССЛЕДОВАНИЯ

4.1. Набор применяется только для диагностики *in vitro*.

4.2. Набор предназначен для работы только с исследуемым материалом, указанным в разделе «Назначение». Исследование других видов биологического материала может привести к получению недостоверных результатов.

4.3. Получение достоверных результатов обеспечивается выполнением требований, предъявляемых к взятию, транспортированию и хранению образцов исследуемого материала (см. раздел «Исследуемый материал»).

4.4. При проведении исследования недопустимо использование экспресс-методов экстракции ДНК.

4.5. Применение набора возможно только персоналом, обученным методам молекулярной диагностики и правилам работы в клиничко-диагностической лаборатории.

4.6. При работе с набором следует использовать только амплификаторы с системой детекции флуоресцентного сигнала, характеристики которых удовлетворяют требованиям, указанные в разделе «Дополнительное оборудование и материалы».

5. МЕРЫ ПРЕДОСТОРОЖНОСТИ И ПРЕДУПРЕЖДЕНИЯ

5.1. Работа должна проводиться в лаборатории, выполняющей молекулярно-биологические (ПЦР) исследования биологического материала на наличие возбудителей инфекционных болезней, с соблюдением санитарно-эпидемиологических правил СП 1.3.2322-08 «Безопасность работы с микроорганизмами III–IV групп патогенности (опасности) и возбудителями паразитарных болезней», СанПиН 2.1.7.2790-10 «Санитарно-эпидемиологические требования к обращению с медицинскими отходами» и методических указаний МУ 1.3.2569-09 «Организация работы лабораторий, использующих методы амплификации нуклеиновых кислот при работе с материалом, содержащим микроорганизмы I–IV групп патогенности».

5.2. При работе необходимо всегда выполнять следующие требования:

- Применять набор строго по назначению в соответствии с данной инструкцией. Отклонение от прописанных процедур и порядка действий может привести к получению недостоверных результатов анализа.

- Лабораторный процесс должен быть однонаправленным. Анализ следует проводить в отдельных помещениях (зонах) в соответствии с МУ 1.3.2569-09. Не возвращать образцы, оборудование и реагенты в зону, в которой была проведена предыдущая стадия процесса.

- Рассматривать исследуемые образцы как инфекционно-опасные, организовывать работу и хранение в соответствии с СП 1.3.2322-08.

- Убирать и дезинфицировать разлитые образцы или реагенты, используя дезинфицирующие средства в соответствии с СП 1.3.2322-08.

- Удалять неиспользованные реагенты, реагенты с истекшим сроком годности, а также использованные реагенты, упаковку⁴, биологический материал⁵, включая материалы, инструменты и предметы, загрязненные биологическим материалом, в соответствии с требованиями СанПиН 2.1.7.2790-10.

ВНИМАНИЕ! При удалении отходов после амплификации (пробирок, содержащих продукты ПЦР) недопустимо открывание пробирок и разбрызгивание содержимого, поскольку это может привести к контаминации продуктами ПЦР лабораторной зоны, оборудования и реагентов.

- Использовать и менять при каждой операции одноразовые наконечники для автоматических дозаторов с фильтром. Одноразовую пластиковую посуду (пробирки, наконечники) необходимо сбрасывать в специальный контейнер,

⁴ Неиспользованные реагенты, реагенты с истекшим сроком годности, использованные реагенты, упаковка относятся к классу опасности медицинских отходов Г.

⁵ Биологический материал, включая инструменты и предметы, загрязненные материалом, относятся к классу опасности медицинских отходов Б.

содержащий дезинфицирующее средство, которое может быть использовано для обеззараживания медицинских отходов.

- Набор предназначен для однократного применения для проведения ПЦР-исследования указанного количества образцов (см. раздел «Формы выпуска, состав и комплектность»).

- К работе с набором допускается только персонал, обученный методам молекулярной диагностики и правилам работы в клиничко-диагностической лаборатории в установленном порядке (в соответствии с требованиями СП 1.3.2322-08).

- Не использовать набор, если нарушена внутренняя упаковка или внешний вид реагента не соответствует описанию.

- Не использовать набор, если не соблюдались условия транспортирования и хранения согласно инструкции.

- Не смешивать реагенты разных серий.

- Не использовать набор по истечении срока годности.

- Использовать одноразовые неопудренные перчатки, лабораторные халаты, защищать глаза во время работы с образцами и реагентами. Тщательно вымыть руки по окончании работы. Все операции проводятся только в перчатках для исключения контакта с организмом человека.

- Не есть, не пить и не курить в процессе использования набора. Избегать контакта реагентов с кожей, глазами и слизистой оболочкой. Не глотать.

- При контакте немедленно промыть пораженное место большим количеством воды и при плохом самочувствии обратиться за медицинской помощью. При попадании внутрь, рвоту не вызывать, прополоскать рот водой, обратиться к врачу при плохом самочувствии.

5.3. При использовании по назначению и соблюдении вышеперечисленных мер предосторожности набор безопасен. Реагенты набора содержат натрия азид в концентрации не более 0,1 % и соответственно не классифицируются как опасные и не требуют соблюдения специальных мер предосторожности.

5.4. Специфические воздействия набора на организм человека:

- Канцерогенный эффект отсутствует.

- Мутагенное действие отсутствует.

- Репродуктивная токсичность отсутствует.

6. ДОПОЛНИТЕЛЬНОЕ ОБОРУДОВАНИЕ И МАТЕРИАЛЫ

6.1. Взятие исследуемого материала

6.1.1. Транспортная среда для взятия, транспортирования и хранения

биологического материала (отделяемого слизистой оболочки влагалища), содержащая изотонический водно-солевой раствор с консервантом.

6.1.2. Зонд универсальный стерильный для забора клинического материала (отделяемое слизистой оболочки влагалища), однократного применения, изготовленный из полипропилена, состоящий из головки (рабочая часть) и ручки. Рабочая часть зонда может отламываться по имеющейся насечке.

6.2. Экстракция ДНК из исследуемых образцов

6.2.1. Набор реагентов для экстракции ДНК «МагноПрайм ФАСТ» (РУ № РЗН 2019/8043 от 22.01.2019), либо «АмплиПрайм® ДНК-сорб-АМ» (РУ № РЗН 2015/2879 от 15.07.2015), либо любой другой рекомендованный производителем набор, зарегистрированный в РФ и соответствующий следующим требованиям:

- набор позволяет выделять ДНК из биологического материала (отделяемое слизистой оболочки влагалища) для последующего исследования методом полимеразной цепной реакции;

- набор не относится к экспресс-методам экстракции ДНК;

- набор позволяет исследовать образцы объемом не менее 100 мкл;

- набор позволяет проводить элюцию очищенной ДНК в объеме не менее 100 мкл.

6.2.2. Дополнительные материалы и оборудование, необходимые для экстракции ДНК, – согласно инструкции к набору реагентов для экстракции ДНК.

6.3. Амплификация, детекция продуктов амплификации, анализ и интерпретация результатов

6.3.1. Одноразовые полипропиленовые пробирки, свободные от ДНКаз, следующих видов (при работе с формой выпуска 2):

- завинчивающиеся пробирки и крышки к ним или плотно закрывающиеся пробирки объемом 1,5 мл – для приготовления реакционной смеси;

- тонкостенные пробирки для ПЦР объемом 0,2 мл с выпуклой или плоской оптически прозрачной крышкой или пробирки объемом 0,2 мл в стрипах по 8 шт. с прозрачными крышками – для проведения ПЦР при использовании прибора планшетного типа;

- тонкостенные пробирки для ПЦР объемом 0,2 мл с плоской крышкой или пробирки для ПЦР объемом 0,1 мл в стрипах по 4 шт. с крышками – для проведения ПЦР при использовании прибора роторного типа.

6.3.2. Одноразовые наконечники, свободные от ДНКаз, для дозаторов

переменного объема с фильтром до 100 мкл.

6.3.3. Штативы для пробирок объемом 0,2 мл или 0,1 мл (в соответствии с используемыми пробирками для ПЦР).

6.3.4. Бокс абактериальной воздушной среды (ПЦР-бокс).

6.3.5. Вортекс.

6.3.6. Автоматические дозаторы переменного объема.

6.3.7. Станция автоматическая с модулем для приготовления и дозирования реакционных смесей и комплект расходных материалов к ней согласно инструкции Производителя, - при работе с формой выпуска 2 в случае приготовления реакционных смесей с использованием автоматической станции.

6.3.8. Программируемый амплификатор с системой детекции флуоресцентного сигнала в режиме «реального времени» роторного типа – Rotor-Gene Q, либо планшетного типа – C1000 Touch в комплекте с модулем CFX96, либо аналогичный, рекомендованный производителем, зарегистрированный в РФ и соответствующий следующим требованиям:

- наличие независимых каналов флуоресцентной детекции для флуорофоров FAM, R6G, ROX и Cy5 с характеристиками, указанными в таблице 4;

Таблица 4

Требуемые характеристики каналов флуоресцентной детекции

Канал для флуорофора	Длины волн, нм			
	Возбуждения		Детекции	
	Минимум	Максимум	Минимум	Максимум
FAM	450	470	510	530
R6G	515	532	545	580
ROX	565	585	605	650
Cy5	620	640	660	690

- для приборов планшетного типа наличие подогреваемой крышки с температурой более 100°C;

- точность поддержания температуры $\leq \pm 0,4^\circ\text{C}$;

- скорость нагрева не менее $2^\circ\text{C}/\text{сек}$;

- скорость охлаждения не менее $1^\circ\text{C}/\text{сек}$.

6.3.9. Холодильник от 2 до 8 °C.

6.3.10. Отдельный халат, шапочки, обувь и одноразовые перчатки в соответствии с МУ 1.3.2569-09.

6.3.11. Емкость для сброса наконечников.

7. ИССЛЕДУЕМЫЙ МАТЕРИАЛ

Материалом для исследования служит отделяемое слизистой оболочки влагалища (мазки).

Взятие, транспортирование и хранение исследуемого биологического материала следует проводить в соответствии с нижеперечисленными требованиями, несоблюдение которых может привести к получению некорректных результатов исследования.

Взятие материала провести из заднебокового свода влагалища с помощью стерильного одноразового зонда-тампона или универсального зонда из полипропилена/полистирола для забора клинического материала в пробирку с транспортной средой в соответствии с инструкцией по применению зонда. Головка (рабочая часть) зонда может отламываться по имеющейся насечке от ручки зонда. Необходимо максимально полно собрать отделяемое. Допустимо минимальное присутствие примесей в виде слизи и крови.

Биологический материал, помещенный в транспортную среду (содержащую изотонический водно-солевой раствор с консервантом) хранить и транспортировать в течение 7-28 дней согласно требованиям, указанным в инструкции к используемой транспортной среде. Допускается лишь однократное замораживание-оттаивание материала.

8. ПРОВЕДЕНИЕ ИССЛЕДОВАНИЯ

Исследование должно проводиться при нормальных показателях микроклимата клинико-диагностической лаборатории⁶:

- температура окружающего воздуха от 20 до 28 °С;
- относительная влажность 40–75 %.

8.1. Экстракция ДНК из исследуемого материала

Для экстракции ДНК использовать наборы реагентов, рекомендованные производителем в разделе «Дополнительное оборудование и материалы». Порядок работы с наборами для экстракции ДНК смотрите в инструкции по их применению.

ВНИМАНИЕ! При проведении исследования недопустимо использование экспресс-методов экстракции ДНК.

Каждая группа экстрагируемых образцов должна сопровождаться постановкой отрицательного контроля (ОК) в одном повторе, положительного контроля (ПК) в одном повторе.

⁶ Указаны допустимые нормы температуры и относительной влажности воздуха в рабочей зоне производственных помещений в соответствии с требованиями ГОСТ 12.1.005-88 «Система стандартов безопасности труда. Общие санитарно-гигиенические требования к воздуху рабочей зоны».

В процессе экстракции ДНК использовать следующие объемы реагентов и исследуемых образцов:

- объем исследуемого образца – **100 мкл** в пробирки для исследуемых образцов;
- объем реагента ОКО – **100 мкл** в пробирку для ОК;
- объем реагента ПКО STI – **100 мкл** в пробирку для ПК;
- объем реагента, используемого для элюции ДНК, – **100 мкл**. Допускается увеличение объема элюции до 200 мкл.

8.2. Подготовка реагентов для амплификации

8.2.1. При использовании формы выпуска 1

8.2.1.1. Отобрать необходимое количество стрипованных пробирок с **ПЦР-смесью BV** для амплификации ДНК исследуемых и контрольных образцов, полученной на этапе экстракции.

8.2.1.2. Убедиться, что парафин полностью покрывает раствор на дне пробирок. В противном случае, не использовать данные пробирки.

8.2.1.3. На поверхность парафина внести по **10 мкл Буфера А**, при этом он не должен проваливаться под прослойку парафина и смешиваться с ПЦР-смесью.

8.2.2. При использовании формы выпуска 2

ВНИМАНИЕ! Компоненты реакционной смеси следует смешивать непосредственно перед проведением ПЦР.

ВНИМАНИЕ! В случае приготовления реакционной смеси с помощью автоматической станции следуйте указаниям инструкции по ее использованию.

8.2.2.1. Рассчитать объемы **ПЦР-смеси BV** и **Буфера А**, требующиеся для приготовления реакционной смеси (см. таблицу 5). Смесь готовить на общее число исследуемых и контрольных образцов плюс запас не менее чем на одну реакцию.

Таблица 5

Расчет объемов компонентов реакционной смеси

Реагент	Объем, мкл	Обозначения
ПЦР-смесь BV	$10,0 \cdot (N+1)$	N – количество образцов ДНК, полученных на этапе экстракции, включая контроли
Буфер А	$10,0 \cdot (N+1)$	

8.2.2.2. Перемешать содержимое пробирок с ПЦР-смесью BV и Буфером А, осадить капли на вортексе.

8.2.2.3. Приготовить реакционную смесь, добавив компоненты в отдельную пробирку в объемах, рассчитанных в п. 8.2.2.1. Перемешать смесь и осадить капли на вортексе.

8.2.2.4. Отобрать необходимое количество пробирок или стрипов для амплификации ДНК исследуемых и контрольных образцов, полученной на этапе

экстракции. Выбор пробирок для амплификации зависит от используемого амплификатора с системой детекции в режиме «реального времени».

8.2.2.5. Внести в пробирки по **20 мкл** приготовленной **реакционной смеси**.

ВНИМАНИЕ! Неиспользованные остатки реакционной смеси хранению не подлежат.

8.3. Внесение проб ДНК, проведение амплификации и детекции

ВНИМАНИЕ! При добавлении проб ДНК, экстрагированных с помощью наборов реагентов для проведения экстракции методом сорбции на силикагеле или магнитной сепарации, необходимо избегать попадания сорбента в реакционную смесь.

ВНИМАНИЕ! Программирование и запуск амплификатора проводить согласно инструкции по его применению. Рекомендуемые параметры для программирования амплификаторов указаны во вкладыше, прилагаемом к набору.

8.3.1. Внести в подготовленные пробирки с реакционной смесью по **10 мкл проб ДНК**, полученных в результате экстракции из исследуемых и контрольных образцов.

8.3.2. Запрограммировать амплификатор с системой детекции в режиме «реального времени» для выполнения единой программы амплификации и детекции флуоресцентного сигнала (см. таблицу 6).

Таблица 6

Единая программа амплификации и детекции флуоресцентного сигнала

Цикл	Температура, °С	Время	Детекция по каналам для флуорофоров	Количество циклов
1	50	15 мин	–	1
2	95	15 мин	–	1
3	95	10 с	–	45
	60	20 с	FAM, R6G ⁷ , ROX, Cy5	

Примечание - С использованием единой программы можно одновременно проводить в одном приборе любое сочетание тестов, включая тесты с обратной транскрипцией и амплификацией. При одновременном проведении нескольких тестов детекция флуоресцентного сигнала назначается и по другим используемым каналам, помимо указанных в таблице. В случае если в одном приборе одновременно проводятся тесты только для выявления ДНК, можно удалить из данной программы первый шаг обратной транскрипции (50 °С – 15 мин) для экономии времени.

8.3.3. Установить пробирки или стрипы в ячейки реакционного модуля прибора.

Примечание - Рекомендуется перед постановкой в амплификатор планшетного типа осадить капли со стенок пробирок на вортексе.

⁷ Детекция сигнала для флуорофора R6G осуществляется по каналу детекции для аналогичных флуорофоров Нех и Джо.

8.3.4. Запустить выполнение программы амплификации с детекцией флуоресцентного сигнала.

8.3.5. Прибор проводит регистрацию флуоресцентного сигнала автоматически в режиме «реального времени».

8.4. Анализ и вычисление результатов

ВНИМАНИЕ! Обработку данных (флуоресцентных кривых), полученных в программном обеспечении прибора, используемого для проведения ПЦР с детекцией в режиме «реального времени», проводить согласно инструкции по его применению. Рекомендуемые параметры для обработки данных указаны во вкладыше, прилагаемом к набору.

ВНИМАНИЕ! Количественный анализ результатов возможно проводить только в автоматическом режиме с использованием программного обеспечения к набору «АмплиПрайм® BV ПО» версии 1.0, согласно руководству оператора по применению программного обеспечения. Руководство оператора и программное обеспечение находятся на USB флэш-накопителе, входящем в состав набора, а также на официальном сайте Производителя по адресу: <http://www.nextbio.ru/reagents/>. Необходимые значения для расчета результатов указаны во вкладыше, прилагаемом к набору.

Обработка и расчет результатов происходит на основании наличия (или отсутствия) пересечения кривой флуоресценции S-образной (сигмообразной) формы с установленной на соответствующем уровне пороговой линией, что определяет наличие (или отсутствие) для данной пробы ДНК значения порогового цикла (Ct) в соответствующей графе таблицы результатов.

Кривые накопления флуоресцентного сигнала анализируются по четырем каналам детекции (см. таблицу 7).

Таблица 7

Детекция флуоресцентного сигнала

Канал для флуорофора	FAM	R6G	ROX	Cy5
Продукт амплификации	ДНК <i>G. vaginalis</i>	ДНК <i>A. vaginae</i>	ДНК <i>Lactobacillus</i> spp.	участок ДНК, общий для <i>Bacteria</i>

На основании полученных значений Ct для образца ПК и исследуемых образцов и исходя из заданных значений концентраций для образца ПК происходит автоматический расчет значений концентрации геномных эквивалентов ДНК выявляемых микроорганизмов в 1 мл исследуемых и контрольных образцов.

Полученные расчетные значения концентраций ДНК *Bacteria*, *G. vaginalis*, *A. vaginae* и *Lactobacillus* spp. для исследуемых образцов используются для расчета

коэффициентов соотношений (КС1, КС2 и КС3), на основании которых производится интерпретация полученных данных, по формулам, представленным в таблице 8.

Таблица 8

Расчет коэффициентов соотношений

Коэффициент соотношения	Описание	Формула
КС1	Отражает соотношение концентраций <i>Lactobacillus</i> spp. (Lac) и анаэробных микроорганизмов <i>G. vaginalis</i> и <i>A. vaginae</i> (Gv+Av)	$КС1 = \lg [\text{ДНК Lac}] - \lg [\text{ДНК (Gv+Av)}]$
КС2	Отражает соотношение концентраций <i>Bacteria</i> (Bac) и <i>Lactobacillus</i> spp. (Lac)	$КС2 = \lg [\text{ДНК Bac}] - \lg [\text{ДНК Lac}]$
КС3	Отражает соотношение концентраций <i>Bacteria</i> (Bac) и анаэробных микроорганизмов <i>G. vaginalis</i> и <i>A. vaginae</i> (Gv+Av)	$КС3 = \lg [\text{ДНК Bac}] - \lg [\text{ДНК (Gv+Av)}]$

8.5. Интерпретация результатов

Интерпретация результатов проводится автоматически с использованием программного обеспечения к набору «АмплиПрайм® BV ПО» версии 1.0. Используемые в программном обеспечении алгоритм интерпретации результатов для исследуемых образцов и критерии валидности результатов, полученных для контролей, представлены в таблицах 9 и 10 соответственно.

Таблица 9

Интерпретация результатов для исследуемых образцов

Результат	Интерпретация
По каналу для флуорофора Cy5 отсутствует значение Ct или общее количество ДНК бактерий меньше 1×10^5 ГЭ/мл и/или меньше рассчитанного значения концентрации по каналу для флуорофора ROX более чем на 0,5 Lg.	Невалидный
$КС1 < -0,3$	Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют бактериальному вагинозу.
$КС1 > 1$ и общее количество ДНК бактерий больше 1×10^6 ГЭ/мл	На основании соотношений концентраций ДНК микроорганизмов бактериальный вагиноз не установлен.
$-0,3 \leq КС1 \leq 1$	Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют промежуточному состоянию микрофлоры.
$КС2 > 1$ и $КС3 > 2$, любое значение КС1	Соотношения концентраций ДНК микроорганизмов соответствуют дисбиозу неуточненной этиологии.
$КС1 > 1$ и общее количество ДНК бактерий находится в диапазоне от 1×10^5 до 1×10^6 ГЭ/мл	Снижение степени бактериальной обсеменённости.

Результаты для контролей

Контроль	Результаты амплификации по каналу для флуорофора			
	FAM	R6G	ROX	Sy5
ОК (отрицательный контроль)	Значение концентрации отсутствует или определено не больше граничного ⁸ .	Значение концентрации отсутствует или определено не больше граничного.	Значение концентрации отсутствует или определено не больше граничного.	Значение концентрации отсутствует или определено не больше граничного.
ПК (положительный контроль)	Определено значение Ct не больше граничного ⁸ и рассчитана концентрация по каждому каналу детекции.			

8.6. Возможные ошибки

8.6.1. Для отрицательного контроля (ОК) по каналам для флуорофоров FAM и/или R6G и/или ROX и/или Sy5 определено значение концентрации больше граничного. Вероятна контаминация лаборатории продуктами амплификации или контаминация реагентов или исследуемых образцов другими образцами или продуктами амплификации на каком-либо этапе исследования. Необходимо предпринять меры по выявлению и ликвидации источника контаминации и повторить исследование для всех образцов, начиная с этапа экстракции ДНК.

8.6.2. Для положительного контроля (ПК) значение Ct отсутствует или определено больше граничного по какому-либо из указанных каналов для флуорофоров (см. таблицу 10). Требуется повторное исследование всех образцов, начиная с этапа экстракции ДНК.

8.6.3. Для исследуемого образца определено значение порогового цикла, при этом на графике флуоресценции отсутствует участок характерного экспоненциального подъема (график представляет собой приблизительно прямую линию). Необходимо проверить правильность выбранного уровня пороговой линии или параметров расчета базовой линии. Если результат получен при правильном уровне пороговой линии (базовой линии), требуется повторно провести амплификацию и детекцию для этого образца.

8.6.4. В случае получения невалидных результатов требуется повторное исследование образца, начиная с этапа экстракции ДНК. В случае воспроизводимого результата рекомендуется повторно провести взятие и исследование биологического материала.

⁸ Граничные значения Ct и граничные значения концентрации указаны во вкладыше, прилагаемом к набору.

8.7. Диагностическое значение полученного результата

ПЦР-исследование является одним из методов всестороннего обследования пациента, на основании которых лечащий врач устанавливает диагноз и выбирает мероприятия по лечению пациента. Результаты, полученные при использовании набора, следует рассматривать и интерпретировать в сочетании с данными других клинических и лабораторных исследований.

9. ФУНКЦИОНАЛЬНЫЕ ХАРАКТЕРИСТИКИ НАБОРА

9.1. Предел обнаружения⁹

Предел обнаружения набора «АмплиПрайм® BV» был определен с использованием пробит-анализа с 95%-ой доверительной вероятностью (см. таблицу 11).

Значения характеристики, указанные в таблице 11, достигаются при соблюдении правил, указанных в разделе «Исследуемый материал».

Таблица 11

Предел обнаружения набора

Микроорганизм	Предел обнаружения по Probit 95%, ГЭ/мл ¹⁰	95%-ый доверительный интервал, ГЭ/мл
<i>G. vaginalis</i>	1x10 ³	7,20x10 ² – 1,48x10 ³
<i>A. vaginae</i>	1x10 ³	6,70x10 ² – 1,50x10 ³
<i>Lactobacillus</i> spp.	1x10 ³	7,10x10 ² – 1,46x10 ³

9.2. Линейный диапазон измерения и предел измерения

Диапазон, в котором набор «АмплиПрайм® BV» дает линейный ответ, приведен в таблице 12. Предел измерения набора является нижним пределом линейного диапазона измерения набора.

Указанные значения характеристики достигаются при соблюдении правил, указанных в разделе «Исследуемый материал».

Таблица 12

Линейный диапазон измерения набора

Микроорганизм	Линейный диапазон измерения, ГЭ/мл
<i>G. vaginalis</i>	3x10 ³ – 1x10 ⁹
<i>A. vaginae</i>	
<i>Lactobacillus</i> spp.	

⁹ Предел обнаружения – 95%-ое положительное пороговое значение концентрации (концентрация ДНК определяемого микроорганизма, при которой 95% тестов дают положительный результат).

¹⁰ Количество геномных эквивалентов микроорганизма (ГЭ) в биологическом материале (отделяемое слизистой оболочки влагалища), помещенном в транспортную среду, в пересчете на 1 мл.

9.3. Аналитическая специфичность

Набор «АмплиПрайм® BV» обнаруживает фрагменты ДНК *Gardnerella vaginalis*, *Atopobium vaginae*, *Lactobacillus* spp. и участок ДНК, общий для *Bacteria*.

Аналитическая специфичность набора оценивалась тестированием ДНК микроорганизмов (см. таблицу 13) и геномной ДНК человека. ДНК микроорганизмов в концентрации не менее 1×10^6 ГЭ/мл и геномную ДНК человека в концентрации 1 мкг/мл вносили в образцы биологического материала, не содержащие определяемые с помощью набора микроорганизмы.

Дополнительно подтверждалось отсутствие перекрестных реакций между выявляемыми микроорганизмами при тестировании ДНК микроорганизмов в концентрации не менее 1×10^7 ГЭ/мл.

Таблица 13

Микроорганизмы, ДНК которых использовалась для оценки аналитической специфичности

Микроорганизмы	
<i>Herpes simplex virus type 1</i>	<i>Neisseria gonorrhoeae</i>
<i>Herpes simplex virus type 2</i>	<i>Neisseria flava</i>
<i>Human papilloma virus 16</i>	<i>Neisseria mucosa</i>
<i>Cytomegalovirus</i>	<i>Neisseria sicca</i>
<i>Candida albicans</i>	<i>Neisseria subflava</i>
<i>Candida glabrata</i>	<i>Staphylococcus aureus</i>
<i>Candida krusei</i>	<i>Streptococcus agalactiae</i>
<i>Candida parapsilosis</i>	<i>Streptococcus pyogenes</i>
<i>Candida tropicalis</i>	<i>Treponema pallidum</i>
<i>Chlamydia trachomatis</i>	<i>Trichomonas vaginalis</i>
<i>Enterococcus faecium</i>	<i>Toxoplasma gondii</i>
<i>Mycoplasma genitalium</i>	<i>Ureaplasma parvum</i>
<i>Mycoplasma hominis</i>	<i>Ureaplasma urealyticum</i>

При тестировании образцов ДНК вышеперечисленных микроорганизмов и геномной ДНК человека, а также ДНК выявляемых микроорганизмов в высоких концентрациях с использованием набора перекрестных реакций выявлено не было.

9.4. Воспроизводимость и повторяемость измерения

Воспроизводимость и повторяемость измерений с помощью набора «АмплиПрайм® BV» оценивали путем тестирования модельных образцов биологического материала, содержащих ДНК выявляемых микроорганизмов в трех диапазонах концентраций (см. таблицу 14 и 15). Модельные образцы были приготовлены разведением стандартных образцов предприятия, содержащих ДНК выявляемых микроорганизмов, в биологическом материале, не содержащем ДНК

указанных микроорганизмов и каких-либо других возбудителей ИППП. Каждый образец проходил все этапы исследования (экстракцию ДНК, амплификацию ДНК и детекцию результатов).

Тестирование каждого разведения для оценки повторяемости проводилось в 40 повторях, для оценки воспроизводимости – в 80 повторях.

Таблица 14

Повторяемость измерения

Микроорганизм	Исходное значение концентрации, ГЭ/мл	Среднее измеренное значение концентрации, log ₁₀	Стандартное отклонение (SD), log ₁₀	Коэффициент вариации (CV), %
<i>G. vaginalis</i>	5x10 ³ – 1x10 ⁴	3,85	0,17	4,4%
<i>A. vaginae</i>		3,83	0,17	4,4%
<i>Lactobacillus spp.</i>		3,85	0,15	3,9%
<i>G. vaginalis</i>	5x10 ⁴ – 1x10 ⁵	4,88	0,11	2,3%
<i>A. vaginae</i>		4,89	0,13	2,6%
<i>Lactobacillus spp.</i>		4,89	0,11	2,3%
<i>G. vaginalis</i>	5x10 ⁵ – 1x10 ⁶	5,85	0,16	2,7%
<i>A. vaginae</i>		5,83	0,18	3,1%
<i>Lactobacillus spp.</i>		5,82	0,16	2,7%

Таблица 15

Воспроизводимость измерения

Микроорганизм	Исходное значение концентрации, ГЭ/мл	Среднее измеренное значение концентрации, log ₁₀	Стандартное отклонение (SD), log ₁₀	Коэффициент вариации (CV), %
<i>G. vaginalis</i>	5x10 ³ – 1x10 ⁴	3,80	0,19	4,9%
<i>A. vaginae</i>		3,80	0,19	5,0%
<i>Lactobacillus spp.</i>		3,79	0,18	4,7%
<i>G. vaginalis</i>	5x10 ⁴ – 1x10 ⁵	4,88	0,13	2,6%
<i>A. vaginae</i>		4,87	0,12	2,6%
<i>Lactobacillus spp.</i>		4,89	0,13	2,6%
<i>G. vaginalis</i>	5x10 ⁵ – 1x10 ⁶	5,85	0,16	2,7%
<i>A. vaginae</i>		5,85	0,18	3,1%
<i>Lactobacillus spp.</i>		5,82	0,16	2,8%

9.5. Правильность измерения

Правильность измерения с помощью набора «АмплиПрайм® BV» была определена путем тестирования стандартных образцов предприятия в 104 повторях (см. таблицу 16).

Правильность измерения

Микроорганизм	Среднее значение измерения, log ₁₀	Установленное значение концентрации, log ₁₀	Систематическая погрешность (В)	
			log ₁₀	%
<i>G. vaginalis</i>	4,88	4,70	0,18	3,90
<i>A. vaginae</i>	4,86	4,70	0,16	3,31
<i>Lactobacillus spp.</i>	4,87	4,70	0,17	3,70

9.6. Оценка влияния интерферирующих веществ и ДНК человека

Влияние интерферирующих веществ, потенциально содержащихся или присутствующих в отделяемом слизистой оболочки влагалища, на эффективность ПЦР при использовании набора «АмплиПрайм® BV» отсутствует. Не выявлено ингибирование реакции амплификации при добавлении к образцам отделяемого слизистой оболочки влагалища на этапе экстракции следующих интерферирующих веществ в максимально возможной концентрации для данного вида биоматериала:

- муцина в концентрации 0,23 мг/100 мкл;
- гемоглобина в концентрации 0,20 мМ/100 мкл;
- мочевины в концентрации 0,033 мМ/100 мкл;
- лубрикантов в концентрации 5 мкг/100 мкл;
- семенной жидкости в концентрации 5 мкг/100 мкл;
- мирамистина в концентрации действующего вещества 0,001%;
- итраконазола в концентрации 6,5 мкг/100 мкл;
- метронидазола в концентрации 5 мкг/100 мкл;
- дидрогестерона в концентрации 5 мкг/100 мкл;
- прогестерона в концентрации 5 мкг/100 мкл.

Также при использовании набора «АмплиПрайм® BV» не выявлено ингибирование реакции амплификации при добавлении к образцам отделяемого слизистой оболочки влагалища искусственно-синтезированной ДНК человека в максимально возможной концентрации ($7,5 \times 10^5$ - $3,0 \times 10^6$ ГЭ/мл) для данного вида биоматериала.

10. УСЛОВИЯ ХРАНЕНИЯ, ТРАНСПОРТИРОВАНИЯ И ПРИМЕНЕНИЯ НАБОРА

10.1. Срок годности

Срок годности набора составляет 12 месяцев от даты изготовления. После вскрытия реагенты использовать до истечения срока годности набора. Набор с истекшим сроком годности применению не подлежит.

10.2. Транспортирование

Набор транспортировать при температуре от 2 до 8 °С всеми видами крытых

транспортных средств в термоконтейнерах с хладоэлементами или в авторефрижераторах. Не допускается замораживание реагентов.

Допускается транспортирование при температуре от 8 до 25 °С не более 3 суток.

Набор, транспортированный с нарушением указанного температурного режима, применению не подлежит.

10.3. Хранение

Набор хранить при температуре от 2 до 8 °С в защищенном от света месте в течение всего срока годности набора. Не допускается замораживание реагентов.

Реагенты после вскрытия хранить в тех же условиях, что и реагенты до вскрытия. Невскрытые и вскрытые реагенты стабильны в течение срока годности, указанного на этикетке, при соблюдении указанных условий хранения. При использовании формы выпуска 2 реакционная смесь, приготовленная из ПЦР-смеси BV и Буфера А, хранению не подлежит.

Набор, хранившийся с нарушением указанного режима хранения, применению не подлежит.

11. ГАРАНТИИ ПРОИЗВОДИТЕЛЯ

Производитель гарантирует соответствие характеристик набора требованиям, указанным в технической и эксплуатационной документации, в течение указанного срока годности при соблюдении всех условий транспортирования, хранения и применения.

Рекламации на качество набора «АмплиПрайм® BV» направлять в адрес производителя ООО «НекстБио»: 111394, г. Москва, ул. Полимерная, 8 стр. 2, тел. (495) 620-08-73, e-mail: info@nextbio.ru.

При выявлении нежелательных реакций при использовании набора, фактов и обстоятельств, создающих угрозу жизни и здоровью граждан и медицинских работников при обращении и эксплуатации набора, рекомендуется направить сообщение по адресу, указанному выше, и в уполномоченную государственную регулирующую организацию (в Российской Федерации – Федеральная служба по надзору в сфере здравоохранения) в соответствии с действующим законодательством.

Консультацию по работе с набором, а также по вопросам, касающимся качества набора, можно получить по контактам, указанным на официальном сайте Производителя: www.nextbio.ru.

12. БИБЛИОГРАФИЯ

1. Pavšič J., Devonshire A., Blejec A., et al. Inter-laboratory assessment of different digital PCR platforms for quantification of human cytomegalovirus DNA. *Analytical and Bioanalytical Chemistry* 2017; 409: 2601–2614.
2. Hayden R.T., Gu Z., Sam S.S., et al. Comparative evaluation of three commercial quantitative cytomegalovirus standards by use of digital and real-time PCR. *Journal of Clinical Microbiology* 2015; 53(5): 1500-1505.

13. СИМВОЛЫ, ИСПОЛЬЗУЕМЫЕ В ДОКУМЕНТАЦИИ ПРОИЗВОДИТЕЛЯ



Номер по каталогу



Изготовитель



Код партии



Дата изготовления



Медицинское изделие для диагностики *in vitro*



Использовать до



Содержимого достаточно для проведения n-количества тестов



Температурный диапазон



Обратитесь к инструкции по применению



Не допускать попадания солнечного света



Осторожно! Обратитесь к инструкции по применению