

ТестГен

ГЕМОТИКА НОВОГО ПОКОЛЕНИЯ



УТВЕРЖДАЮ
Генеральный директор
ООО «ТестГен»
А. Н. Тороповский
«24» июля 2018 г

ИНСТРУКЦИЯ

**Набор реагентов для определения статуса мутаций
гена *EGFR* методом ПЦР-РВ в пробе геномной ДНК
человека из образцов фиксированной в парафине
ткани (Тест-EGFR-ткань)
по ТУ 21.20.23-005-97638376-2016**

Версия 3 от 24.07.2018

ЭЛЕКТРОННАЯ КОПИЯ ОФОРМЛЕНА ЦЕНТРОМ ИСПЫТАНИЙ И РЕГИСТРАЦИИ МЕДИЦИНСКИХ ИЗДЕЛИЙ

Содержание

1. Назначение	3
2. Характеристики набора	6
3. Принцип действия	7
4 Аналитические и диагностические характеристики набора	8
5. Перечень рисков, связанных с применением набора реагентов «Тест-EGFR-ткань»	11
6. Меры предосторожности при работе с набором	11
7. Оборудование и материалы, необходимые при работе с набором	13
8. Анализируемые пробы	14
9. Подготовка компонентов набора для исследования	18
10. Проведение анализа	18
11. Регистрация и интерпретация результатов	23
12. Условия хранения, транспортирования и эксплуатации набора	25
13. Утилизация	27
14. Гарантийные обязательства, контакты	28

1. Назначение

Назначение: набор реагентов «Тест-EGFR-ткань» предназначен для профессионального применения в медицинских учреждениях и клиничко-диагностических лабораториях онкологического профиля при обследовании пациентов с диагнозом «немелкоклеточный рак легкого» для качественного определения статуса мутации L858R и делеций (del) в 19 экзоне (обнаруживает наличие 27 делеций, но не различает их) гена *EGFR* методом аллель-специфической ПЦР в режиме реального времени в пробе геномной ДНК человека из образцов фиксированной в парафине ткани для определения показаний к таргетной терапии низкомолекулярными ингибиторами тирозинкиназы EGFR.

Область применения набора реагентов - клиническая лабораторная диагностика, онкология.

Тип анализируемого образца. Материалом для проведения ПЦР служат пробы геномной ДНК человека из образцов фиксированной в парафине ткани.

Принцип определения

Анализ проводится методом аллель-специфической ПЦР в режиме реального времени. Продукты ПЦР исследуемого гена *EGFR* идентифицируются в 5'-экзонуклеазной реакции с помощью зондов, меченных FAM и HEX. Набор содержит реагенты для анализа мутации L858R и делеций в 19 экзоне (обнаруживает наличие 27 делеций, но не различает их) исследуемого гена *EGFR*. ПЦР-смеси состоят из всех необходимых реагентов. Набор также включает положительный контрольный образец (ПКО), содержащий эквимольную смесь мутации L858R и делеций (del) в 19 экзоне в концентрации 5% и отрицательный контрольный образец (ОКО).

Все ПЦР-смеси содержат праймеры и зонды к внутреннему контрольному образцу (ВКО). Зонды к ВКО помечены HEX (см. раздел 11 «Регистрация и интерпретация результатов»). Это контроль эффективности экстракции ДНК и возможного наличия ингибиторов в пробе, присутствие которых может привести к ложноотрицательным результатам.

Описание целевого анализа, сведения о его научной обоснованности

Целевой анализ – ген *EGFR*, исследуемый при обследовании пациентов с диагнозом «немелкоклеточный рак легкого» для качественного определения статуса мутации L858R и делеций (del) в 19 экзоне гена *EGFR* для определения показаний к таргетной терапии низкомолекулярными ингибиторами тирозинкиназы *EGFR*.

Научная обоснованность. Рак легкого — одна из наиболее распространенных форм злокачественных онкологических заболеваний. Ежегодно в России от рака легкого погибают около 60 тыс. человек, что составляет 20% от всех умерших от злокачественных заболеваний.

Идентификация и расшифровка механизма действия рецептора эпидермального фактора роста опухоли (*EGFR* — Epidermal Growth Factor Receptor) стала одним из многообещающих открытий в онкологии.

За последние несколько лет изучение рецептора эпидермального фактора роста стало одним из актуальных аспектов современной онкологии. Установлено, что высокая частота гиперэкспрессии *EGFR* характерна для немелкоклеточного рака легкого (40—70%), рака яичников (35—70%), толстой кишки (25—77%) и др. Известно, что выявление повышенной экспрессии *EGFR* является фактором неблагоприятного прогноза течения болезни. Активация механизмов с участием *EGFR* приводит к усилению пролиферативной активности опухолевых клеток, неоангиогенезу, замедлению апоптоза, более раннему появлению метастазов.

Большинство соматических мутаций гена *EGFR*, обнаруживаемых у больных немелкоклеточным раком легкого (НМРЛ), локализованы в экзонах 18—21, кодирующих тирозинкиназный домен. Открытие этих мутаций немедленно связали с положительным ответом на терапию ингибиторами тирозинкиназы *EGFR*.

Наиболее частыми являются делеции в экзоне 19 (45% от всех мутаций), за ними следует нуклеотидная замена Т на G в положении 2573 экзона 21, что приводит к аминокислотной замене лейцина на аргинин в положении 858 аминокислотной последовательности (L858R, 41%), на вставки в экзоне 20 и нуклеотидные замены в

экзонах 18 и 20 приходится 14% мутаций. Данные мутации встречаются у 10% больных НМРЛ европеоидного происхождения и у 50% азиатов.

Назначение ингибиторов тирозинкиназы (ТК) больным НМРЛ с наличием делеций в 19 экзоне (Del19) или мутации L858R гена *EGFR*, связанных с чувствительностью к ингибиторам тирозинкиназы (ТК), является эффективным методом лечения, приводящим к существенному сокращению размеров опухолевых очагов и контролю проявлений заболевания на достаточно продолжительный срок.

Специфическая патология, состояние или фактор риска, для обнаружения, определения или дифференцирования которого предназначено медицинское изделие для диагностики in vitro - набор реагентов предназначен для определения показаний к таргетной терапии при обследовании пациентов с диагнозом «немелкоклеточный рак легкого» для качественного определения статуса мутации L858R и делеций (del) в 19 экзоне (обнаруживает наличие 27 делеций, но не различает их) гена *EGFR*.

Показания и противопоказания к применению

Показания к применению: Набор реагентов «Тест-EGFR-ткань» рекомендуется при обследовании пациентов с диагнозом «немелкоклеточный рак легкого» для качественного определения статуса мутации L858R и делеций (del) в 19 экзоне (обнаруживает наличие 27 делеций, но не различает их) гена *EGFR* методом аллель-специфической ПЦР в режиме реального времени в пробе геномной ДНК человека из образцов фиксированной в парафине ткани, для определения показаний к таргетной терапии низкомолекулярными ингибиторами тирозинкиназы EGFR.

Противопоказания: отсутствуют.

Набор предназначен для профессионального применения в медицинских учреждениях и клиничко-диагностических лабораториях онкологического профиля. Профессиональный уровень потенциальных пользователей – врач клинической лабораторной диагностики, медицинский лабораторный техник.

Общее время проведения анализа составляет 2-2,5 ч.

2. Характеристики набора

Набор реагентов выпускается в 1 форме комплектации – «Тест-EGFR-ткань». Каждый набор «Тест-EGFR-ткань» содержит реагенты, рассчитанные на проведение 24 определений.

Состав набора

Набор реагентов «Тест-EGFR-ткань» включает:

Таблица 1 – Состав набора реагентов «Тест-EGFR-ткань»

№ пп	Название реагента	Маркировка на крышке пробирки	Описание	Количество пробирок, объём, мкл
1	ПЦР-смесь del	del	Прозрачная жидкость розового цвета	1 пробирка (120 мкл)
2	ПЦР-смесь L858R	L858R	Прозрачная жидкость розового цвета	1 пробирка (120 мкл)
3	ПКО	K+	Прозрачная бесцветная жидкость	1 пробирка (120 мкл)
4	ОКО	K-	Прозрачная бесцветная жидкость	1 пробирка (120 мкл)
5	Тaq- полимераза	Taq	Прозрачная бесцветная жидкость	1 пробирка, (580 мкл)

Положительный контрольный образец (ПКО) готов к использованию и представляет собой смесь геномной ДНК из культуры клеток человека линии Jurkat в концентрации 400 копий гена *EGFR* в 1 мкл и искусственно синтезированной вставки размером 300 п.н., содержащей эквимольную смесь мутации L858R и делеций (del) в 19 экзоне гена *EGFR*, в плазмидный вектор pAL-TA с концентрацией 20 копий плазмидной ДНК в 1 мкл. Содержит 5% мутантных и 95% нормальных копий ДНК.

В качестве ОКО используют воду деионизованную.

Все ПЦР-смеси содержат праймеры и зонды к внутреннему контрольному образцу (ВКО). Зонды к ВКО помечены HEX (см. раздел 11 «Регистрация и интерпретация результатов»). Это контроль эффективности экстракции ДНК и возможного наличия

ингибиторов в пробе, присутствие которых может привести к ложноотрицательным результатам.

3. Принцип действия

Качественное определение статуса мутации L858R и делеций (del) в 19 экзоне (обнаруживает наличие 27 делеций, но не различает их) гена *EGFR* методом аллель-специфической ПЦР в режиме реального времени в пробе геномной ДНК человека из образцов фиксированной в парафине ткани включает в себя три этапа:

- 1) подготовку ПЦР;
- 2) ПЦР-амплификацию ДНК и гибридационно-флуоресцентную детекцию продуктов амплификации в режиме «реального времени»;
- 3) интерпретацию результатов.

С пробами геномной ДНК человека из образцов фиксированной в парафине ткани проводятся реакции амплификации участков гена *EGFR* в реакционном буфере при помощи специфичных к этим участкам ДНК праймеров и фермента Taq-полимеразы. В составе реакционной смеси для амплификации присутствуют аллель-специфичные флуоресцентно-меченные олигонуклеотидные зонды, которые гибридизуются с комплементарным участком амплифицируемой ДНК-мишени и разрушаются Taq-полимеразой, в результате чего происходит нарастание интенсивности флуоресценции. Это позволяет регистрировать накопление специфического продукта амплификации путем измерения интенсивности флуоресцентного сигнала. Детекция флуоресцентного сигнала осуществляется непосредственно в ходе ПЦР с помощью амплификатора с системой детекции флуоресцентного сигнала в режиме «реального времени».

По каналу, соответствующему флуорофору HEX, детектируется продукт амплификации ДНК нормального варианта гена *EGFR*, по каналу, соответствующему флуорофору FAM, детектируется продукт амплификации ДНК мутантных вариантов гена *EGFR* и делеций в экзоне 19 (обнаруживает наличие 27 делеций, но не различает их).

Набор делеций, определяемых с помощью набора реагентов «Тест-EGFR-ткань»	COSMIC ID**
2239_2247del9	6218
2239_2253del15	6254
2239_2256del18	6255
2239_2248TTAAGAGAAG>C	12382
2239_2258>CA (complex)	12387
2240_2251del12	6210
2240_2257del18	12370
2240_2254del15	12369
2239_2251>C (complex)	12383
2236_2252>AT (complex)	26680
2236_2251>T (complex)	26513
2238_2252del15	23571
2237_2252>T (complex)	12386
2235_2255>GGT (complex)	85797
c.2235_2246del12	28517
2235_2251>AG (complex)	13549
2236_2253>CAA (complex)	22999

** идентификационный номер мутации согласно международной базе соматических мутаций при раковых заболеваниях COSMIC (Catalog of Somatic Mutations in Cancer).

4.2 Диагностические характеристики:

Диагностическая специфичность – 94,3 % с доверительной вероятностью 90%

Диагностическая чувствительность – 90,9 % с доверительной вероятностью 90%

Специфичность анализа определяется олигонуклеотидными затравками (праймерами), подобранными к гомологичным участкам генов, а также специфичными флуоресцентными олигонуклеотидными зондами для гибридизации с комплементарными участками ампликонов (специфических продуктов амплификации), что исключает перекрестные реакции.

Ограничения метода

Обнаружение мутаций зависит от целостности образца и количества амплифицируемой ДНК, присутствующей в образце. Чистота выделенной ДНК, выраженная в отношении оптических плотностей (A_{260}/A_{280}), необходимая для проведения исследования, должна составлять не менее 1,4. Концентрация ДНК, достаточная для проведения исследования должна составлять 1-100 нг/мкл.

Ткань опухоли не является гомогенной, в связи с этим результаты анализа, полученные из образца ткани, могут не совпадать с результатами других секций той же самой опухоли. Кроме того, образцы опухоли могут содержать и нормальную (неопухолевую ткань). При использовании пробы геномной ДНК, выделенной из ткани, не содержащей опухоль, набор «Тест-EGFR-ткань» не сможет выявить мутации гена *EGFR*.

Метод ПЦР крайне чувствителен к контаминации. Соблюдайте осторожность, чтобы избежать контаминации образцов исследуемой ДНК и реакционных смесей содержимым из пробирки ПКО или продуктами ПЦР.

Набор реагентов «Тест-EGFR-ткань» не может использоваться для диагностики какой-либо патологии. Набор реагентов «Тест-EGFR-ткань» предназначен только для качественного определения статуса мутации L858R и делеций (del) в 19 экзоне (обнаруживает наличие 27 делеций, но не различает их) гена *EGFR*.

Реагенты, входящие в набор «Тест-EGFR-ткань», обладают низкой упругостью пара и исключают возможность ингаляционного отравления.

1

1

1

—

Таблица 4 – Концентрация интерферирующих веществ, проверенных при исследовании влияния интерферирующих веществ

Интерферирующие вещества	Максимальная концентрация (мкл / 200 мкл раствора ДНК)	Минимальная концентрация (мкл / 200 мкл раствора ДНК)
Парафин (в ксилоле)	$2,00 \cdot 10^{-4}$	$5,00 \cdot 10^{-5}$
Ксилол	$2,00 \cdot 10^{-4}$	$5,00 \cdot 10^{-5}$
Этиловый спирт (95%)	$1,35 \cdot 10^{-3}$	$3,38 \cdot 10^{-4}$
Буфера для связывания ДНК	$5,40 \cdot 10^{-4}$	$1,35 \cdot 10^{-4}$
Протеиназа К	$1,32 \cdot 10^{-5}$	$3,30 \cdot 10^{-6}$
Элюент	$1,33 \cdot 10^{-3}$	$3,33 \cdot 10^{-5}$
Раствор для промывки №1	0,50	$1,25 \cdot 10^{-1}$
Раствор для промывки №2	5,00	1,25

Ни одно из потенциально интерферирующих веществ, оцениваемых при концентрациях, которые, как ожидается, будут встречаться при нормальном использовании набора реагентов, не влияет на способность набора реагентов «Тест-EGFR-ткань» различать мутантные и нормальные варианты гена *EGFR*.

В дополнение к исследованию интерферирующих веществ было оценено влияние некротической ткани в образцах опухолей на способность набора реагентов «Тест-EGFR-ткань» выдавать достоверные результаты. Исследование влияния некроза было проведено на 10 образцах, которые имели некроз на уровне > 50%, как определено в обзоре патологии. После проведения анализа с помощью набора реагентов «Тест-EGFR-ткань» и интерпретации результатов, полученные данные сравнивались с результатами двунаправленного секвенирования данных образцов по Сэнгеру. В ходе проведения исследования был выявлен 1 ложноотрицательный

результат, что может быть связано с недостаточным количеством ДНК.

Ограничения по использованию анализируемого материала:

- Анализируемый материал не подлежит использованию при нарушении условий хранения и транспортировки (температура, продолжительность, многократное замораживание-оттаивание). Анализируемая ДНК должна храниться при температуре от 2 °С до 8 °С и использоваться для анализа в течение 24 часов. Для хранения более 24 часов раствор ДНК рекомендуется хранить при температуре -20 °С.

- Чистота анализируемой ДНК, выраженная в отношении оптических плотностей (A260/280нм), необходимая для проведения исследования, должна составлять не менее 1,4.

- Концентрация ДНК, достаточная для проведения исследования, должна составлять 1-100 нг/мкл.

- Не допускается использование образцов, загрязнённых посторонним биологическим материалом.

- Для анализа необходимо использовать пробы геномной ДНК, выделенные из ткани опухоли, подтвержденной гистологически.

8.3 Условия возможного хранения анализируемых образцов

Условия хранения пробы геномной ДНК человека, выделенной из образцов фиксированной в парафине ткани:

Полученная ДНК должна храниться при температуре от 2 °С до 8 °С и использоваться для анализа в течение 24 часов. Для хранения более 24 часов раствор ДНК рекомендуется хранить при температуре -20 °С.

Условия хранения исходного клинического материала:

Наиболее доступным клиническим материалом для выделения ДНК является ткань, фиксированная в формалине и заключенная в парафин (FFPE-блоки). FFPE-блоки могут храниться при комнатной температуре.

Парафиновые срезы могут храниться при комнатной температуре в течение 4 недель до выделения ДНК.

Условия хранения биопсийного материала, предназначенного для выделения ДНК¹:

- при комнатной температуре - в течение 6 часов;
- при температуре 2–8 °С - в течение 3 суток;
- при температуре минус 20 °С - в течение 1 недели;
- при температуре минус 70 °С - длительно.

9. Подготовка компонентов набора для исследования

Установка, монтаж, настройка, калибровка медицинского изделия для ввода в эксплуатацию не требуется.

Тщательно перемешать содержимое пробирок переворачивая каждую пробирку 10 раз или перемешать на вортексе на низкой скорости в течение 3-5 сек, а затем осадить капли с крышек пробирок коротким центрифугированием.

ВНИМАНИЕ! Не встряхивать Таq-полимеразу (Таq) на вортексе, так как это может инактивировать фермент.

10. Проведение анализа

ПЦР-исследование состоит из следующих этапов:

- А) Подготовка ПЦР;
- Б) ПЦР-амплификация ДНК и гибридизационно-флуоресцентная детекция продуктов амплификации в режиме «реального времени»;
- В) Интерпретация результатов (подробно описано в главе 11).

А) Подготовка ПЦР

(производится в ЗОНЕ пре-ПЦР – помещении для раскапывания реагентов и подготовки к ПЦР-амплификации)

Общий объем реакции – 20 мкл.

ВНИМАНИЕ! Запрещено изменять объем реакции. При изменении объема чувствительность метода резко снижается!!!

¹ МУ 1.3.2569-09 Организация работы лабораторий, использующих методы амплификации нуклеиновых кислот при работе с материалом, содержащим микроорганизмы I-IV групп патогенности

Непосредственно перед проведением анализа необходимо приготовить реакционные смеси (мастермиксы) для анализируемой ДНК, ПКО и ОКО. Для этого в отдельных стерильных пробирках смешать все компоненты исходя из того, что для проведения одной реакции необходимо взять 4 мкл ПЦР-смеси и 10 мкл Таq-полимеразы. Обязательно использовать отдельный наконечник с аэрозольным барьером для каждого компонента реакции каждой пробы.

Готовить мастермиксы необходимо согласно таблице 4. В таблице учтен запас реактивов (+1 объём каждого вида) для компенсации возможных потерь при раскапывании.

ВНИМАНИЕ! При работе с Таq-полимеразой отбирайте из пробирки нужный объем, не опуская наконечник глубоко в реагент, чтобы не взять избыточный объем фермента за счет его попадания на внешнюю поверхность наконечника.

Таблица 4 - Приготовление мастермиксов (в расчете на количество анализируемых образцов).

Количество образцов	ПЦР-смесь, мкл	Таq, мкл	Итого, мкл
1	16	40	56
2	20	50	70
3	24	60	84
4	28	70	98
5	32	80	112
6	36	90	126
7	40	100	140
8	44	110	154
9	48	120	168
10	52	130	182
11	56	140	196
12	60	150	210
13	64	160	224

Таблица 5 - Рекомендуемый порядок расположения реакций

96-луночный планшет												
Тест	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
<i>del</i>	ОКО	ПКО	О1	О2	О3	О4	О5	О6	О7	О8	О9	О10
<i>L858R</i>	ОКО	ПКО	О1	О2	О3	О4	О5	О6	О7	О8	О9	О10
<i>del</i>	О11	О12	И т.д.									
<i>L858R</i>	О11	О12	И т.д.									

О1 – ДНК, выделенная из анализируемого образца №1 и т.д.

Б) ПЦР-амплификация ДНК и гибридационно-флуоресцентная детекция продуктов амплификации в режиме «реального времени»

(производится в ЗОНЕ ПЦР – помещении для проведения ПЦР-амплификации)

1. Установить пробирки в реакционный модуль прибора для ПЦР в «реальном времени». Обратите внимание, что приборы для ПЦР в «реальном времени» должны обслуживаться, калиброваться и использоваться в соответствии с рекомендациями производителя. Использование данного набора в неоткалиброванном приборе может оказать влияние на рабочие характеристики теста.

2. Запрограммировать прибор для выполнения соответствующей программы амплификации и детекции флуоресцентного сигнала согласно описанию для данного прибора (см. табл. 6, 7).

11. Регистрация и интерпретация результатов

Регистрацию результатов проводят с помощью программного обеспечения используемого прибора для проведения ПЦР с детекцией в режиме «реального времени». Анализируют кривые накопления флуоресцентного сигнала по двум каналам:

– по каналу **FAM** регистрируется сигнал, свидетельствующий о накоплении продуктов амплификации ДНК мутантных вариантов гена *EGFR* и делеций в экзоне 19 (обнаруживает наличие 27 делеций, но не различает их).

– по каналу **HEX** регистрируется сигнал, свидетельствующий о накоплении продуктов амплификации ДНК нормальных вариантов гена *EGFR* (выступает в качестве внутреннего контрольного образца – ВКО).

Результаты интерпретируются на основании наличия или отсутствия пересечения кривой флуоресценции пороговой линии.

Принцип интерпретации результатов в исследуемых образцах и контрольных образцах представлен в табл. 8 и табл. 9 соответственно.

Таблица 8 - Интерпретация результатов в исследуемых образцах

Пробирки	Мутантная ДНК гена <i>EGFR</i> обнаружена	Мутантная ДНК гена <i>EGFR</i> не обнаружена	Сомнительный	Невалидный
del, L858R	Канал FAM : $Ct \leq 35$ Канал HEX : подъём кривой амплификации (любой Ct) или отсутствие подъёма кривой.	Канал FAM : отсутствие кривой амплификации. Канал HEX : $Ct \leq 35$	Канал FAM : подъём кривой амплификации, $Ct > 35$ Канал HEX : $Ct \leq 35$	Отсутствие кривой амплификации по обоим каналам HEX и FAM

Таблица 9 - Интерпретация результатов в контрольных образцах

Пробирки	Правильный результат	Невалидный результат
ПКО	Канал FAM и HEX : $Ct \leq 35$	Отсутствие подъема кривой амплификации по HEX и/или FAM
ОКО	Канал FAM и HEX : отсутствие подъема кривой амплификации	Подъем кривой амплификации по каналу FAM и/или HEX (любой Ct)

Интерпретация результатов в контрольных образцах

Результат ПЦР-исследования считается достоверным при прохождении реакций «del», «L858R» в пробирках с соответствующими ПКО по каналам **FAM** и **HEX** не позднее 35 цикла и при отсутствии подъема кривой амплификации в реакциях «del» и «L858R» с ОКО по каналам **FAM** и **HEX**.

Интерпретация результатов в исследуемых образцах

Интерпретацию результатов для исследуемых образцов проводят только при правильных результатах для ОКО и ПКО данной постановки.

Интерпретация производится с помощью программного обеспечения используемого прибора. Пороговая линия устанавливается на уровне перехода кривых в экспоненциальную фазу роста.

Мутантная ДНК гена *EGFR* обнаружена, если кривая амплификации по каналу **FAM** поднимается выше установленной пороговой линии, и при этом $Ct \leq 35$. По каналу **HEX** подъем кривой амплификации (любой Ct) или отсутствие подъема кривой.

Мутантная ДНК гена *EGFR* не обнаружена, если кривая амплификации по каналу **FAM** не поднимается выше установленной пороговой линии, а кривая амплификации по каналу **HEX** поднимается выше установленной пороговой линии, $Ct \leq 35$ (то есть проходит ВКО).

Результат анализа сомнительный, если кривая амплификации по каналу **FAM** поднимается выше установленной пороговой линии, но при этом $Ct > 35$. Кривая амплификации по каналу **HEX** поднимается выше установленной пороговой линии и $Ct \leq 35$.

Результат анализа невалидный, если кривые амплификации не поднимаются ни по каналу FAM, ни по каналу HEX выше установленной пороговой линии. Это свидетельствует о том, что не прошли реакции ни на нормальную ДНК, ни на мутантную.

Если для пробы получен невалидный результат, требуется повторить ПЦР-исследование соответствующего исследуемого образца, начиная с повторного выделения ДНК из образца ткани или отвергнуть образец, как непригодный для данного вида анализа.

Если получен сомнительный результат, требуется повторить ПЦР-исследование соответствующего образца, начиная с повторного выделения ДНК из образца ткани.

Набор непригоден к дальнейшему использованию, если кривые амплификации по каналам FAM и HEX в пробирках ПКО ниже установленной пороговой линии и этот результат устойчиво воспроизводится.

12. Условия хранения, транспортирования и эксплуатации набора

Хранение.

Набор реагентов «Тест-EGFR-ткань» в упаковке предприятия-изготовителя должен храниться при температуре от 2 °С до 8 °С в течение всего срока годности набора.

После вскрытия упаковки компоненты набора следует хранить при следующих условиях:

- компоненты набора следует хранить при температуре от 2 °С до 8 °С в течение всего срока годности набора;
- ПЦР-смеси del, L858R следует хранить в защищённом от света месте в течение всего срока годности набора.

Набор реагентов, хранившийся с нарушением регламентированного режима, применению не подлежит.

Транспортирование.

Транспортировать набор реагентов «Тест-EGFR-ткань» следует транспортом всех видов в крытых транспортных средствах в соответствии с правилами перевозок, действующими на транспорте данного вида.

Набор реагентов транспортировать при температуре от 2°C до 8°C. Допускается транспортировка при комнатной температуре (15–25°C) не более пяти суток.

Атмосферное давление не контролируется, т.к. не влияет на качество изделия.

Для обеспечения соблюдения условий транспортирования на протяжении всего срока транспортирования набор реагентов помещается в термоконтейнер пенополиуретановый многоразового использования для временного хранения и транспортирования с подготовленными хладоэлементами. Тип, объём и количество хладоэлементов, закладываемых в термоконтейнер с транспортируемыми наборами реагентов, а также объём термоконтейнера подбираются в зависимости от продолжительности и условий транспортирования.

Наборы реагентов, транспортированные с нарушением температурного режима, применению не подлежат.

Срок годности. Срок годности набора «Тест-EGFR-ткань» 12 месяцев со дня приемки ОТК предприятия-изготовителя при соблюдении всех условий транспортирования, хранения и эксплуатации. Набор реагентов с истекшим сроком годности применению не подлежит.

Срок годности вскрытых компонентов набора. 12 месяцев со дня приемки ОТК предприятия-изготовителя при условии хранения при температуре от 2 °C до 8 °C.

Срок годности приготовленных для работы компонентов набора. 1 час при соблюдении условий, препятствующих высыханию компонентов, а также контаминации посторонним биологическим материалом.

13. Утилизация

Наборы реагентов, пришедшие в непригодность, в том числе в связи с истечением срока годности, подлежат утилизации в соответствии с требованиями СанПиН 2.1.7.2790-10 «Санитарно-эпидемиологические требования к обращению с медицинскими отходами».

В соответствии с классификацией медицинских отходов наборы относятся к классу А (эпидемиологически безопасные отходы, приближенные по составу к твёрдым бытовым отходам). Неиспользованные реактивы в соответствии с п. 4.28 СанПиН 2.1.7.2790-10 «Санитарно-эпидемиологические требования к обращению с медицинскими отходами» собираются в одноразовую маркированную упаковку любого цвета (кроме жёлтого и красного).

Оставшиеся после выполнения работ пробирки и материалы утилизируют в соответствии с МУ 287-113 (Методические указания по дезинфекции, предстерилизационной очистке и стерилизации изделий медицинского назначения).

Жидкие компоненты (реагенты, реактивы) уничтожаются сливом в канализацию с предварительным разбавлением реагента водопроводной водой 1:100 и вывозом остатка упаковок как производственный или бытовой мусор.

Потребительская упаковка набора реагентов «Тест-EGFR-ткань» подлежит механическому разрушению с вывозом остатков как производственного или бытового мусора.

Персонал, осуществляющий уничтожение набора реагентов, должен соблюдать правила безопасности проведения того или иного способа уничтожения.

