

УТВЕРЖДАЮ

**Главный государственный
санитарный врач
Российской Федерации**

Г. Г. Онищенко

«02» 03 2010 г.

№ 01-11/109-10

ИНСТРУКЦИЯ

**по применению набора реагентов
“ЛЮИС-ТЕСТ”**

**для определения ассоциированных с сифилисом реагиновых антител
Комплект 2**

Содержание

I. Назначение.....	3
II. Общая информация.....	3
III. Принцип теста.....	3
IV. Состав набора “ЛЮИС-ТЕСТ”.....	3
V. Меры предосторожности	4
VI. Инструкции по безопасности	4
VII. Необходимые материалы и оборудование, не поставляемые с набором реагентов	5
VIII. Отбор и подготовка образцов.....	5
IX. Подготовка реагентов.....	5
X. Контроль кардиолипинового антигена	5
XI. Учет результатов исследования.....	6
XII. Анализ исследуемых образцов.....	6
XIII. Срок годности. Условия хранения и транспортирования.....	7
XIV. Объяснение символов.....	8

Набор реагентов выпускается в двух комплектах:

Комплект 2 - рассчитан на проведение 500 определений на тест-картах в реакции микропреципитации ассоциированных с сифилисом реагиновых антител, включая исследование контрольных образцов.

I. НАЗНАЧЕНИЕ

Набор реагентов "ЛЮИС-ТЕСТ" - предназначен для выявления ассоциированных с сифилисом реагиновых антител в сыворотке (плазме) крови человека как скрининговый тест при диагностике сифилиса, а так же при контроле эффективности лечения.

II. ОБЩАЯ ИНФОРМАЦИЯ

У больных активными формами сифилитической инфекции в сыворотке (плазме) крови появляются реагиновые антитела, специфически взаимодействующие с липоидными антигенами клеточной мембрании возбудителя заболевания, *T.pallidum*. К регламентированным методам исследования, применяемым для диагностики сифилитической инфекции, относятся нетрепонемные тесты, предназначенные для определения реагиновых антител с использованием кардиолипинового антигена: реакция микропреципитации (РМП), тест быстрого определения реагинов плазмы (Raped Plasma Reagin Test, RPR) и другие.

Кардиолипиновый антиген, входящий в состав набора реагентов «ЛЮИС-ТЕСТ», содержит кардиолипин, лецитин, холестерин, холин-хлорид, ЭДТА и тимеросал в качестве консерванта.

После успешного проведения специфической терапии с применением антибактериальных средств у пациентов с сифилитической инфекцией наблюдается снижение содержания реагиновых антител к *T. pallidum*, и обычно через несколько месяцев результаты реагиновых тестов становятся отрицательными. Результаты полуколичественного определения реагиновых антител (титра антител) могут быть использованы в качестве критериев оценки эффективности антибиотикотерапии больных сифилисом, излеченности и возможности снятия с клинико-диагностического наблюдения.

III. ПРИНЦИП ТЕСТА

При проведении реакции микропреципитации кардиолипиновый антиген взаимодействует с присутствующими в сыворотке (плазме) крови больных сифилисом реагиновыми антителами с образованием визуально определяемых тёмных частиц (агрегатов). Определение проводят в реакции микропреципитации на тест-картах.

IV. СОСТАВ НАБОРА "ЛЮИС-ТЕСТ"

Таблица 1

Реагент	Форма выпуска комплект 2
КА (кардиолипиновый антиген) – суспензия, содержащая кардиолипин в концентрации 0,033%, лецитин в концентрации 0,27%, холестерин в концентрации 0,9%, с добавлением холин-хлорида в конечной концентрации 10%, ЭДТА - стабилизатора в конечной концентрации 0,0125 моль/л и тимеросала - консерванта в конечной концентрации 0,1%, краситель судан черный. После тщательного перемешивания осторожным опрокидыванием флакона КА представляет собой суспензию темного сине-серого цвета, при отстаивании разделяется на опалесцирующую бесцветную или голубоватую жидкость с осадком темного сине-серого цвета.	2 флакона по 5,0 мл
K+ (положительный контрольный образец), инактивированный, жидкий - сыворотка крови человека, содержащая реагиновые антитела к антигенам <i>T.pallidum</i> , не содержащая антитела к ВИЧ-1,2 и вирусу гепатита С человека, а также p24 ВИЧ и HBsAg; инактивированная. Прозрачная или слегка опалесцирующая жидкость красного цвета.	1 флакон 1,0 мл

Реагенты помещены в коробку картонную или пакет полиэтиленовый, куда вложена инструкцию по применению.

Дополнительно набор может быть укомплектован пластмассовыми пипетками (капельницами) для дозирования КА.

V. МЕРЫ ПРЕДОСТОРОЖНОСТИ

- Нельзя использовать реагенты с истекшим сроком годности.
- Нельзя использовать реагенты из наборов разных серий и смешивать их в процессе приготовления растворов.
- Необходимо использовать новый наконечник для каждого исследуемого образца.
- Необходимо использовать только валидированные пипетки и оборудование.
- Нельзя изменять процедуру проведения исследования.
- Нельзя подвергать реагенты воздействию тепла или света во время хранения.
- Нельзя использовать пластиковые флаконы для хранения КА в связи с сорбцией антигена на стенках флакона.
- После использования пипетки тщательно промыть водой дистиллированной и высушить.
- Во время работы не прикасаться к контрольным поверхностям тест-карты, поскольку жировые пятна могут повлиять на результаты исследования. При распределении образца по поверхности круга не касаться наконечником (пипеткой) поверхности круга. Не допускать высыхания жидкости на поверхности круга!

VI. ИНСТРУКЦИИ ПО БЕЗОПАСНОСТИ

- Все реагенты набора предназначены для лабораторной диагностики “in vitro”.
- Образцы сыворотки (плазмы) крови человека, использованные при приготовлении положительного контрольного образца (K+), не содержат поверхностного антигена вируса гепатита В человека (HBsAg), p24 ВИЧ и антител к вирусам гепатита С человека и к ВИЧ-1,2.
- При работе с исследуемыми образцами нужно обращаться как с потенциально опасными материалами, т.к. ни один используемый метод тестирования не может гарантировать отсутствие в них инфекционных агентов.
- В помещении с иммунодиагностическими материалами нельзя употреблять пищу, пить, курить, применять косметику.
- Нельзя пипетировать ртом.
- При работе с любым оборудованием, которое контактирует с исследуемыми образцами нужно обращаться как с потенциально опасными материалами. Инструменты и рабочие поверхности оборудования до и после работы необходимо протирать 2 раза 70% раствором этилового спирта.
- При работе с набором реагентов и исследуемыми образцами использовать специальную одежду и одноразовые перчатки, тщательно мыть руки после работы.
- Избегать расплескивания образцов или растворов, содержащих образцы. При расплескивании немедленно дезактивировать поверхность разрешенными к применению дезинфицирующими растворами, например, 3 % раствором хлорамина Б.
- После проведения исследования твердые отходы (использованные тест-карты, наконечники к дозаторам, флаконы, лабораторная посуда, одноразовые перчатки и т.д.) должны быть обеззаражены: путем погружения в 6% раствор перекиси водорода с 0,5% синтетического моющего средства или в 3% раствор хлорамина Б при длительности дезактивации не менее 1 часа (допустимо применение другого разрешенного к применению дезинфекционного средства в соответствии с инструкцией по его использованию) или автоклавированием в течение часа при температуре от 124 до 128°C под давлением 1,5 кГс/см² (0,15 МПа).
- Жидкие отходы (разведения сыворотки/плазмы крови, промывочные воды) следует обеззараживать добавлением сухого хлорамина Б из расчета 30 г/л (длительность дезактивации – не менее 2 часов) или кипячением в течение 30 минут или автоклавированием в течение 1 часа под давлением 1,5 кГс/см² (0,15 МПа) при температуре от 124 до 128°C.

VII. НЕОБХОДИМЫЕ МАТЕРИАЛЫ И ОБОРУДОВАНИЕ, НЕ ПОСТАВЛЯЕМЫЕ С НАБОРОМ РЕАГЕНТОВ

- Вода дистиллированная.
- Автоматические пипетки переменного объема (одно- или многоканальные).
- Одноразовые наконечники к пипеточным дозаторам.
- Шейкер с частотой колебаний 200 об/мин или ротатор с частотой колебаний 100 ± 50 об/мин.
- Колба мерная объемом 100 мл.
- Стакан стеклянный вместимостью 500 мл.
- Бумага фильтровальная лабораторная.
- Перчатки медицинские.
- Натрий хлористый в порошке или таблетках.

VIII. ОТБОР И ПОДГОТОВКА ОБРАЗЦОВ

Сыворотку (плазму) крови получать стандартными методами. Для исследования можно использовать как прогретые в течение 30 мин при температуре 56 °C, так и непрогретые образцы сыворотки крови. Образцы сыворотки, содержащие агрегаты и осадок, необходимо осветлять центрифугированием. Для получения плазмы в качестве антикоагулянтов используют ЭДТА, или гепарин, или цитрат натрия.

Образцы сыворотки крови с выраженным гемолизом, гиперлипидемией и бактериальным ростом анализу не подлежат. Образцы можно хранить при температуре от 2 до 8 °C в течение 3 дней; допустимо их длительное хранение в замороженном состоянии при температуре минус 20 °C и ниже. Нельзя использовать образцы, замороженные и размороженные более 1 раза.

IX. ПОДГОТОВКА РЕАГЕНТОВ

Перед использованием все реагенты выдержать при температуре от 18 до 24 °C в течение 30 мин.

1. Растворы, требующие предварительной подготовки:

Раствор натрия хлорида 0,9% изотонический. Навеску 0,9 г натрия хлорида внести в мерную колбу с 99,10 мл дистиллированной воды и тщательно перемешать до полного растворения соли, профильтровать. Использовать для контроля КА и разведения K⁺ и исследуемых образцов при определении титра реагиновых антител.

Положительный контрольный образец (K⁺) - перед проведением исследования выдержать 20-30 мин при температуре от 18 до 24 °C.

Кардиолипиновый антиген (КА) - перед использованием перемешать, осторожно опрокидывая флакон не менее 30 раз до получения гомогенной суспензии. Необходимое для исследования количество КА отобрать в чистый стеклянный флакон и выдержать 20-30 мин при температуре от 18 до 24 °C.

При использовании капельницы – резервуар капельницы сжать, иглу опустить в стеклянный флакон с доведенным до гомогенного состояния кардиолипиновым антигеном (осторожным перемешиванием) и набрать необходимое количество его в капельницу. По окончании заполнения капельницы флакон с кардиолипиновым антигеном необходимо закрыть!

2. Хранение неиспользованных реагентов

После вскрытия флаконов, оставшиеся неиспользованными реагенты набора "ЛЮИС-ТЕСТ": положительный контрольный образец (K⁺), кардиолипиновый антиген (КА) хранить при температуре от 2 до 8 °C в течение срока годности набора.

X. КОНТРОЛЬ КАРДИОЛИПИНОВОГО АНТИГЕНА

Контроль кардиолипинового антигена с положительным контрольным образцом K⁺ и с раствором натрия хлорида 0,9% изотоническим должен проводиться каждый раз в день тестирования.

а) На поверхность одного из кругов тест-карты дозатором пипеточным нанести 50 мкл K⁺ и равномерно распределить его наконечником дозатора по поверхности круга, после чего наконечник

сбросить в ёмкость для дезинфекции. На поверхность другого круга нанести 50 мкл раствора натрия хлорида 0,9% изотонического, который также распределить по всей поверхности круга.

б) На поверхность кругов тест-карты с нанесенными K⁺ и раствором натрия хлорида 0,9% изотонического пипеточным дозатором добавить по 16 мкл гомогенной суспензии кардиолипинового антигена (при использовании капельницы из состава набора реагентов – по 1 капле).

Если при работе используется капельница, то перед исследованием антиген в капельнице осторожно перемешать, капельницу перевести в вертикальное положение иглой вниз, первую каплю сбросить, проверяя тем самым проходимость иглы, а следующие капли нанести на поверхности кругов (не касаясь кончиком иглы поверхности круга!).

Реакционную среду перемешать осторожным покачиванием тест-карты на шейкере с частотой колебаний 200 об/мин в течение 8-10 мин или на ротаторе с частотой колебаний 100±50 об/мин в течение 8 мин, после чего немедленно провести учет результатов.

XI. УЧЕТ РЕЗУЛЬТАТОВ ИССЛЕДОВАНИЯ

Учёт результатов провести визуально в условиях достаточного освещения. На поверхности круга тест-карты с K⁺ должны быть видны крупные тёмные агрегаты (хлопья) частиц с четкими просветлениями жидкости между ними, результат исследования оценивается как положительный (реакция ++++). В круге с раствором натрия хлорида 0,9% изотонического, в котором реакционная среда должна оставаться без агрегатов и просветлений, с равномерно распределенными в ней частицами.

XII. ИССЛЕДОВАНИЕ ОБРАЗЦОВ

1. Определение присутствия реагиновых антител (качественный анализ).

На поверхность одного из кругов тест-карты дозатором пипеточным нанести 50 мкл образца и равномерно распределить его наконечником дозатора по всей поверхности круга, после чего наконечник сбросить в ёмкость для дезинфекции.

На поверхность круга тест-карты к исследуемому образцу добавить дозатором пипеточным 16 мкл гомогенной суспензии КА (при использовании капельницы – 1 капля).

Ингредиенты реакции перемешать осторожным покачиванием тест-карты на шейкере с частотой колебаний 200 об/мин в течение 8-10 мин или на ротаторе с частотой колебаний 100±50 об/мин в течение 8 мин.

Результаты исследования считать положительными, свидетельствующими о наличии реагиновых антител в исследуемом образце, если на поверхности круга тест-карты с исследуемым образцом видны тёмные агрегаты (хлопья) частиц разной величины (крупные – реакция ++++, средние – реакция +++, мелкие – реакция ++) с четкими просветлениями жидкости между ними. Слабоположительный результат ++ соответствует картине, наблюдаемой при проведении исследования с K⁺ в разведении 1:А, где А – титр реагиновых антител, который определяется для каждой серии препарата на предприятии-изготовителе и указывается в рабочей инструкции по применению и паспорте на набор реагентов.

При отрицательном результате исследования, свидетельствующем об отсутствии реагиновых антител в исследуемом образце, на поверхности круга с образцом состояние реакционной среды не изменяется, наблюдается равномерное распределение частиц без образования агрегатов.

Образцы, показавшие в качественном исследовании положительные результаты (++++ , +++) необходимо исследовать полуколичественным методом для определения титра реагиновых антител.

2. Определение титра реагиновых антител (полуколичественное исследование).

2.1. На поверхности кругов тест-карты приготовить 2-кратные разведения образцов исследуемых сывороток на растворе натрия хлорида 0,9% изотоническом от 1:2 до 1 : 16 в соответствии с приведенной схемой постановки (см. таблицу 2). Для этого на поверхность кругов № 2-5 дозатором пипеточным внести по 50 мкл изотонического раствора. На поверхность круга № 1 внести 50 мкл образца и наконечником дозатора равномерно распределить по поверхности круга. На поверхность круга № 2 к 50 мкл изотонического раствора добавить 50 мкл этого же

образца и смесь осторожно перемешать пипетированием (разведение - 1 : 2). Далее 50 мкл разведения 1 : 2 исследуемого образца перенести на поверхность круга № 3, а оставшиеся в круге № 2 50 мкл равномерно распределить по поверхности круга. После тщательного перемешивания 50 мкл разведения 1 : 4 исследуемого образца перенести из круга № 3 в круг № 4 (разведение 1 : 8), а оставшееся количество равномерно распределить по поверхности круга № 3 и т.д. 50 мкл последнего разведения образца из круга удалить в ёмкость для инфицированного материала. После приготовления разведений на поверхность каждого круга внести по 16 мкл гомогенной суспензии КА (при использовании капельницы – по 1 капле).

Ингредиенты реакции перемешать осторожным покачиванием тест-карты на шейкере с частотой колебаний 200 об/мин в течение 8-10 мин или на ротаторе с частотой колебаний 100±50 об/мин в течение 8 мин, после чего немедленно провести учет результатов.

2.2. Учет результатов провести с учетом критериев оценки, приведенных в разделе XI.

Таблица 2

Схема приготовления разведений исследуемых образцов

Операционная процедура (манипуляция)	№ круга (разведение исследуемого образца)				
	1	2 (1:2)	3 (1:4)	4 (1:8)	5 (1:16)
Внесение раствора натрия хлорида 0,9% изотонического	-	50 мкл	50 мкл	50 мкл	50 мкл
Внесение исследуемого образца	50 мкл	50 мкл	-	-	-
Разведение образца (тщательное перемешивание и перенос в последующую лунку)	-	50 →	50 →	50 →	50 → удаление

Внимание! Если в РМП с КА получены положительные результаты исследования с разведением исследуемого образца 1:16, то исследование повторить на 10 реакционных кругах, приготавливая последовательные 2-кратные разведения образца до 1:512 (круг №10) на растворе натрия хлорида 0,9 % изотоническом.

Титром реагиновых антител считать максимальное разведение образца, дающее положительную реакцию – образование на поверхности круга тест-карты агрегатов.

2.3. После окончания исследования остатки кардиолипинового антигена из капельницы перелить в отдельный стеклянный флакон, хранить при температуре от 2 до 8 °C и использовать до конца срока годности набора. Капельницы и тест-карты обеззаразить (см. раздел VI «Инструкции по безопасности»), затем тест-карты уничтожить, а капельницы промыть большим количеством проточной воды, ополоснуть дистиллированной водой и подсушить на воздухе.

XIII. СРОК ГОДНОСТИ. УСЛОВИЯ ХРАНЕНИЯ И ТРАНСПОРТИРОВАНИЯ

Срок годности – 18 месяцев. По истечении срока годности набор использованию не подлежит.

Хранить в сухом, защищенном от света месте при температуре от 2 до 8 °C. Транспортировать любым закрытым транспортом при температуре от 9 до 20 °C не более 10 суток. Замораживание не допускается.

Рекламации на специфические и физические свойства набора направлять в ФГУ «ГНЦД Росмедтехнологий» по адресу: 107076, Россия, г. Москва, ул. Короленко, д. 3, строение 6, тел./факс (499) 785-20-16 и в адрес предприятия-изготовителя – ООО «Научно-производственное объединение «Диагностические системы» по адресу: 603093, Россия, г. Нижний Новгород, ул. Яблоневая, 22, тел./факс: (831) 434-86-83 или тел.: (831) 434-97-12.

E-mail: info@npods.nnov.ru, www.npods.ru.

XIV. ОБЪЯСНЕНИЕ СИМВОЛОВ

	CE маркировка (Европейская директива 98/79/CE по <i>in vitro</i> диагностическим медицинским устройствам)
	Для « <i>in vitro</i> » диагностики
	Серия набора реагентов
	Рекомендуемый интервал температуры хранения
	Срок годности ДД/ММ/ГГ
	Смотрите инструкцию по применению

Директор по производству
ООО «Научно-производственное объединение
«Диагностические системы»

В. К. Пименов

СОГЛАСОВАНО

Директор ФГУ «ГНЦД Росмедтехнологий»
Академик РАМН, профессор



А.А. Кубанова