

НАБОР ИФА

**ДЛЯ КОЛИЧЕСТВЕННОГО
ОПРЕДЕЛЕНИЯ ЧЕЛОВЕЧЕСКОГО
ОБЩЕГО ФАКТОРА НЕКРОЗА ОПУХОЛИ
АЛЬФА (TNF- α)**

**BMS2034/BMS2034TEN, Human TNF- α total Platinum
ELISA**

Каталог. №: BMS2034/BMS2034TEN
Количество: 96, 10x96
Производитель: Bender MedSystems GmbH, (Австрия)

Методика от 21-11-2014
Версия 23



Основой при проведении анализа является оригинал инструкции на английском языке, вложенной в набор.
Номер и дата версии оригинала и перевода инструкции должны совпадать.

1. НАЗНАЧЕНИЕ ИСПОЛЬЗОВАНИЯ

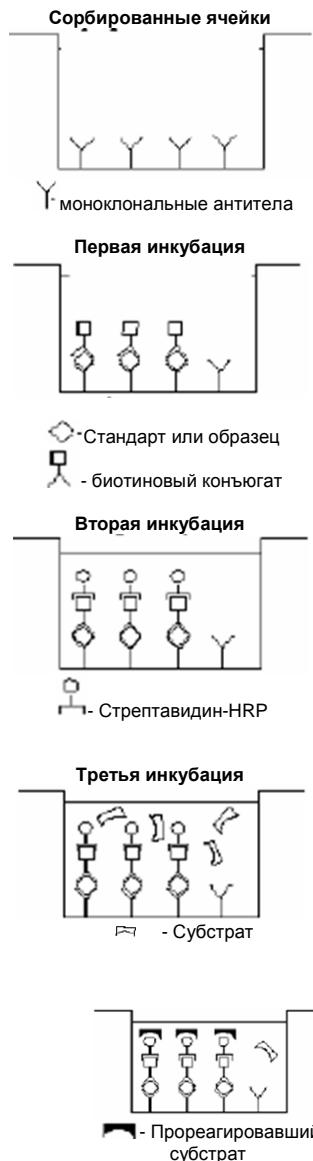
Данный набор предназначен для количественного определения человеческого общего фактора некроза опухоли альфа ($TNF-\alpha$). Набор предназначен только для диагностики *in vitro* и не должен использоваться в терапевтических целях.

2. ВВЕДЕНИЕ

См. инструкцию на английском языке.

3. ПРИНЦИП ТЕСТА

Античеловеческие антитела, покрытые $TNF-\alpha$, сорбированы в ячейках планшета.



Человеческий $TNF-\alpha$ в образце или стандарте связывается с антителами в ячейках планшета. Добавляемые биотин-коньюгированные античеловеческие антитела $TNF-\alpha$ связывают $TNF-\alpha$, захваченный первыми антителами.

После инкубации и промывки из ячеек удаляется не связавшийся биотиновый коньюгат, и в ячейки добавляется коньюгат стрептавидин-пероксидаза, связывающий биотин, коньюгированный с $TNF-\alpha$.

После второй инкубации и промывки из ячеек удаляется не связавшийся стрептавидиновый коньюгат, и в ячейки добавляется субстратный раствор, который взаимодействует с ферментным комплексом с образованием окрашенного раствора.

Интенсивность окраски, измеренная на длине волн 450 нм, прямо пропорциональна концентрации $TNF-\alpha$, присутствующего в образцах. Концентрация $TNF-\alpha$ в образцах определяется по стандартной кривой, построенной по 7

приготовленным разведениям стандарта.

4. ПОСТАВЛЯЕМЫЕ РЕАГЕНТЫ

4.1 Реагенты в наборе Человеческий $TNF-\alpha$ total ELISA BMS2034 (96 тестов)

Микропланшет, покрытый моноклональными антителами к человеческому $TNF-\alpha$	1 планшет
Коньюгат поликлональных анти- $TNF-\alpha$ антител и биотина, 70 мкл	1 флакон
Коньюгат стрептавидина с пероксидазой хрена, 150 мкл	1 флакон
Стандарт, лиофилизированный, 3000 пг/мл	2 флакона
Разбавитель образцов, 12 мл	1 флакон
Концентрат Рабочего буфера 20x (PBS с 1% Tween 20 и 10 % BSA), 5 мл	1 флакон
Промывающий раствор, концентрат 20x (PBS с 1% Tween 20), 50 мл	1 флакон
Субстратный раствор (ТМБ), 15 мл	1 флакон
Стоп-раствор (1M фосфорная кислота), 15 мл	1 флакон
Плёнки для заклеивания стрипов	4

4.2 Реагенты в наборе Человеческий $TNF-\alpha$ total ELISA BMS2034TEN (10 x 96 тестов)

Микропланшет, покрытый моноклональными антителами к человеческому $TNF-\alpha$	10 планшетов
Коньюгат моноклональных анти- $TNF-\alpha$ антител и биотина, 70 мкл	10 флаконов
Коньюгат стрептавидина с пероксидазой хрена, 150 мкл	10 флаконов
Стандарт, лиофилизированный, 3000 пг/мл	10 флаконов
Разбавитель образцов, 12 мл	7 флаконов
Концентрат Рабочего буфера 20x (PBS с 1% Tween 20 и 10 % BSA), 5 мл	2 флакона
Промывающий раствор, концентрат 20x (PBS с 1% Tween 20), 50 мл	6 флаконов
Субстратный раствор (ТМБ), 15 мл	10 флаконов
Стоп-раствор (1M фосфорная кислота), 100 мл	1 флаконов
Плёнки для заклеивания стрипов	20

5. ИНСТРУКЦИИ ПО ХРАНЕНИЮ – НАБОР ИФА

Храните компоненты набора при температуре 2-8 °C. Сразу после использования верните реагенты в холодильник. Храните до даты, указанной на упаковке реагентов.

Только при соответствующем хранении и исключении контаминации во время предыдущего использования набора гарантируется качественная работа реагентов.

6. ЗАБОР И ХРАНЕНИЕ ОБРАЗЦА

Супернатант культур клеток, человеческая сыворотка и плазма (ЭДТК, цитратная, гепариновая) могут быть использованы для анализа данным методом. Другие биологические образцы также могут быть использованы. Отделите сыворотку или плазму от сгустка или эритроцитов как можно быстрее.

Образцы, содержащие видимый преципитат, необходимо центрифугировать для отделения преципитата до анализа. Не используйте сильно гемолизированные или липемичные образцы. Если образцы не будут протестированы в день сбора, то их необходимо заморозить и хранить при температуре -20 °C или ниже, чтобы предотвратить потерю биоактивности $TNF-\alpha$. Если анализ будет выполнен в ближайшие 24 часа, образцы могут храниться при 2-8 °C.

Избегайте повторных циклов замораживания-размораживания образцов. Перед анализом привести образцы к комнатной температуре и аккуратно их перемешать. Не оттаивать образцы на водяной бане при 37 °C. Не перемешивать на вортексе.

7. ТРЕБУЕМЫЕ, НО НЕ ПОСТАВЛЯЕМЫЕ МАТЕРИАЛЫ

- Калиброванные пипетки на 5 мл и 10 мл
- Калиброванные пипетки одноканальные переменного объема с одноразовыми наконечниками на 5 – 1000 мкл
- Многоканальные пипетки с одноразовыми наконечниками на 50 – 300 мкл
- Ванночка для реагентов для использования с многоканальной пипеткой
- Калиброванные стаканы и цилиндры, необходимые для приготовления реактивов
- Ручное или автоматическое промывающее устройство
- Микропланшетный ридер с фильтром на 450 нм и, по возможности, фильтром сравнения ≥ 620 нм
- Дистиллированная или деионизированная вода

- Статистический калькулятор или программное обеспечение для обработки результатов (линейная регрессия)

8. ПРЕДОСТЕРЕЖЕНИЯ ПО ИСПОЛЬЗОВАНИЮ

- Все химикаты считать потенциально опасными. Рекомендуется использование данных реагентов только квалифицированным персоналом в лабораторных условиях. Использовать защитную одежду, очки и перчатки. Избегать контакта с глазами и кожей. В случае контакта, промыть с большим количеством воды.
- Набор предназначен только для исследовательских целей и не должен использоваться в рутинных диагностических процедурах.
- Не смешивайте разные лоты и реагенты из разных лотов.
- Не используйте реагенты с истекшим сроком хранения.
- Избегайте облучения реагентов сильным источником света во время хранения и инкубации.
- Не пипетируйте ртом.
- Нельзя есть или курить в месте, где хранятся реагенты и образцы или в месте, где проводится анализ.
- Избегайте контакта реагентов с кожей и спицистыми.
- При ручном методе анализа пользуйтесь латексными перчатками для защиты рук.
- Избегайте контакта субстратного раствора с металлами и окислителями.
- Избегайте разбрзгивания и образования аэрозолей.
- Чтобы избежать микробного загрязнения или загрязнения реактивами и получения в результате недостоверных результатов, пользуйтесь одноразовыми наконечниками.
- Используйте чистую, специально выделенную посуду для коньюгатов и субстратного раствора.
- Загрязнение кислотой инактивирует коньюгат.
- Для приготовления реактивов используйте дистиллированную или деионизированную воду.
- Субстратный раствор должен иметь комнатную температуру перед использованием
- Обеззараживайте после работы образцы, так как они могут быть инфицированы, предпочтительно автоклавированием не менее 1 часа при 121.5 °C.
- Жидкие отходы, не содержащие кислоту, и нейтрализованные необходимо смешать с раствором гипохлорита натрия таким образом, чтобы получился в итоге 1% раствор гипохлорита. Оставить полученную смесь на 30 минут для эффективного обеззараживания. Жидкие отходы, содержащие кислоту, необходимо нейтрализовать до обеззараживания раствором гипохлорита натрия.

9. ПОДГОТОВКА РЕАГЕНТОВ

Буферные концентраты привести к комнатной температуре и развести перед началом анализа.

Если в **Буферных концентратах** образовались кристаллы, аккуратно подогреть их до полного растворения.

9.1 Промывающий раствор (1 x)

Разбавьте 50 мл **концентрата** дистиллированной или деионизированной водой в мерном цилиндре до конечного объема 1,0 л. Перемешайте, избегая вспенивания.

Храните Промывающий раствор при 2-25 °C. Промывающий раствор стабилен 30 дней.

Промывающий раствор (1 x) также может быть приготовлен согласно следующей таблице:

Кол-во стрипов	Концентрат Промывающего Раствора (мл)	Дистиллированная вода (мл)
1-6	25	475
1-12	50	950

9.2 Рабочий буфер (1 x)

Хорошо перемешайте **концентрат Рабочего буфера**. Разбавьте 5,0 мл концентрата дистиллированной водой в мерном цилиндре до конечного объема 100,0 мл. Перемешайте, избегая вспенивания. Храните Разбавитель образцов при 2-8 °C. Разбавитель образцов стабилен 30 дней.

Рабочий буфер (1 x) также может быть приготовлен согласно следующей таблице:

Кол-во стрипов	Концентрат Рабочего Буфера (мл)	Дистиллированная вода (мл)
1-6	2.5	47.5
1-12	5.0	95.0

9.3 Коньюгат биотина

Заметьте, что Коньюгат биотина должен быть использован в течение 30 минут после разведения.

Приготовьте необходимое количество биотинового коньюгата, разведя биотиновый коньюгат в 100 раз рабочим буфером непосредственно перед использованием в чистой пластиковой посуде, согласно таблице:

Кол-во стрипов	Биотин-Коньюгат (мл)	Рабочий буфер(1x) (мл)
1-6	0.03	2.97
1-12	0.06	5.94

9.4 Стрептавидин-HRP

Заметьте, что Стрептавидин-HRP должен быть использован в течение 30 минут после разведения.

Разбавьте концентрат Коньюгата **Рабочим буфером** в соотношении 1:200 в чистой посуде.

Кол-во стрипов	Стрептавидин-HRP (мл)	Рабочий буфер(1x) (мл)
1-6	0.06	5.94
1-12	0.12	11.88

9.5 Стандарт человеческого TNF- α total

Растворите лиофилизованный **Стандарт TNF- α total** в дистиллированной воде. Необходимый объем для растворения указан на этикетке флакона, содержащего стандарт. Осторожно перемешивайте до полного растворения. Конечная концентрация полученного раствора составит 3000 пг/мл.

Оставить стандарт для восстановления на 10-30 минут.

После использования оставшийся стандарт не может храниться и должен быть выброшен.

Разведения стандарта могут производиться непосредственно на планшете (см. пункт 10c) или альтернативно в пробирках (см. Пункт 9.5.1)

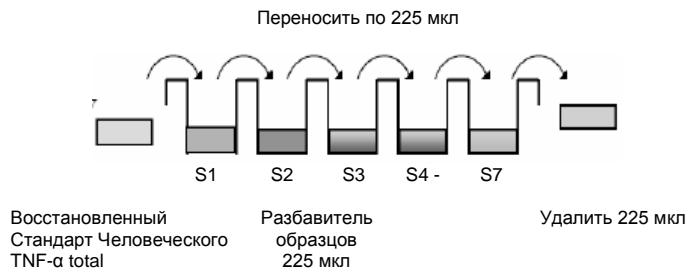
9.5.1 Внешнее разведение Стандарта

Поместить 7 пробирок, одну для каждой точки стандарта. S1, S2, S3, S4, S5, S6, S7.

Затем подготовить серийные разведения 1:2 для стандартной кривой как указано ниже:

Пипетировать 225 мкл Разбавителя Образцов в каждую пробирку. Пипетировать 225 мкл восстановленного стандарта (концентрация стандарта=3000 пг/мл) в первую пробирку, помеченную S1, и перемешать (концентрация стандарта 1=1500 пг/мл). Пипетировать 225 мкл этого раствора во вторую пробирку, помеченную S2, и тщательно перемешать перед следующим перемещением. Повторить серийные разведения еще 5 раз, таким образом формируя точки стандартной кривой (См. рисунок ниже).

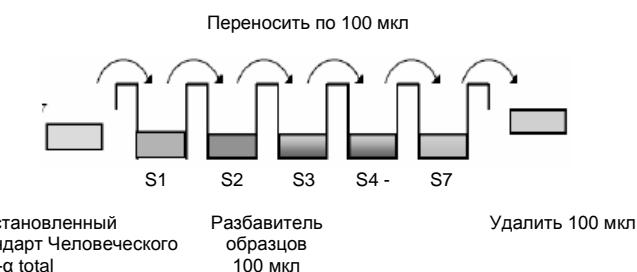
Разбавитель образцов служит в качестве бланка.



10. ПРОТОКОЛ АНАЛИЗА

- Достаньте требуемое для проведения анализа число 8-луночных стрипов. Поместите требуемое количество стрипов в держатель (к необходимому числу ячеек для Образцов добавьте ячейки для Бланка, Стандартов и Контроля). Все Стандарты, Бланк и Образцы необходимо анализировать в дублях. **Неиспользованные стрипы** сразу уберите в пакет с осушителем и храните плотно закрытым при 2-8°C.
- Промойте ячейки 2 раза 400 мкл **Промывочного Буфера**, полностью удаляя жидкость между промывками. Оставить на **10-15 секунд**. Избегайте царапин на поверхности ячеек. Стряхните планшет на фильтровальной бумаге после последней промывки. Используйте стрипы немедленно после стряхивания или максимум через 15 минут при условии, что стрипы уложены на влажную фильтровальную бумагу в перевёрнутом виде. **Не позволяйте ячейкам высыхать!**
- Разведение стандарта на планшете** (альтернативно разведение стандарта может быть приготовлено в пробирках): Добавить 100 мкл Разбавителя для образцов в дублях ко всем **стандартам**. Приготовьте стандартные разведения добавлением по 100 мкл разбавленного **Стандарта** (раздел «Приготовление реагентов» 9.5) в ячейки A1 и A2 в дублях (См. табл. 1). Перемешайте содержимое ячеек A1 и A2 и перенесите

по 100 мкл раствора из ячеек A1 и A2 в ячейки B1 и B2 соответственно. Во время этих манипуляций постараитесь не поцарапать внутреннюю поверхность ячеек. Повторите перенос и разведение стандартов 5 раз, получив в итоге 2 ряда разведений **Стандарта TNF- α total** в диапазоне от 1500.0 до 23 пг/мл. Удалите и выбросьте 100 мкл жидкости из последних ячеек (G1, G2).



При **внешнем разведении стандарта** пипетировать 100 мкл этих разведений стандартов (S1-S2) в лунки для стандартов согласно таблице 1.

Таблица 1: Схема расположения образцов, бланка и стандартов на планшете.

	1	2	3	4
A	Ст #1 (1500.0 пг/мл)	Ст #1 (1500.0 пг/мл)	О 1	О 1
B	Ст #2 (750.0 пг/мл)	Ст #2 (750.0 пг/мл)	О 2	О 2
C	Ст #3 (375.0 пг/мл)	Ст #3 (375.0 пг/мл)	О 3	О 3
D	Ст #4 (188.0 пг/мл)	Ст #4 (188.0 пг/мл)	О 4	О 4
E	Ст #5 (94 пг/мл)	Ст #5 (94 пг/мл)	О 5	О 5
F	Ст #6 (47 пг/мл)	Ст #6 (47 пг/мл)	О 6	О 6
G	Ст #7 (23 пг/мл)	Ст #7 (23 пг/мл)	О 7	О 7
H	Бланк	Бланк	О 8	О 8

Ст – Стандарт, О – образец

- d. Внесите по 100 мкл **Разбавителя образцов** в дубликате в ячейки «Бланк».
- e. Внесите по 50 мкл **Разбавителя образцов** в ячейки, предназначенные для образцов.
- f. Внесите по 50 мкл каждого **образца** в дублях в соответствующие ячейки.
- g. Приготовьте **биотиновый конъюгат** (раздел «Приготовление реагентов»).
- h. Добавьте по 50 мкл **биотинового конъюгата** во все ячейки.
- i. Закройте планшет **плёнкой** и инкубируйте 2 часа при комнатной температуре ($18\text{--}25^{\circ}\text{C}$), если возможно, используйте орбитальный встряхиватель, установленный на 400 об/мин.
- j. Приготовьте **стрептавидиновый конъюгат** (раздел «Приготовление реагентов»).
- k. Снимите плёнку. Полностью удалите содержимое ячеек аспирацией или декантацией (сливом). **Промойте** ячейки 6 раз как указано в шаге «b» настоящего протокола. Переходите немедленно к следующему шагу.
- l. Внесите по 100 мкл разбавленного стрептавидинового конъюгата во все ячейки, включая бланк.
- m. Закройте планшет **плёнкой** и инкубируйте 1 час при комнатной температуре ($18\text{--}25^{\circ}\text{C}$), если возможно, используйте орбитальный встряхиватель, установленный на 400 об/мин.
- n. Снимите плёнку. Полностью удалите содержимое ячеек аспирацией или декантацией (сливом). **Промойте** ячейки 6 раз как указано в шаге «b» настоящего протокола. Переходите немедленно к следующему шагу.
- o. Внесите по 100 мкл **Субстратного раствора ТМБ** во все ячейки.
- p. Инкубируйте при комнатной температуре в течение примерно 10 минут. Избегать прямого попадания света.

Для подобных фотометров реакция должна быть остановлена до достижения наиболее ярко окрашенными ячейками предела измерения инструмента.

Рекомендуется добавление стоп раствора, когда наивысший стандарт достиг темно-синего цвета. Реакция должна быть остановлена как только Стандарт 1 достиг значения ОП 0.9 – 0.95.

- q. Добавьте по 100 мкл **стоп-раствора** во все ячейки, включая «Бланк», чтобы полностью инактивировать фермент в ячейках. Важно вносить стоп-реагент быстро и с той же скоростью, что и субстратный раствор. Оптическую плотность считать немедленно после внесения стоп-реагента или в течение 1 часа при условии, что стрипы находились всё это время при температуре $2\text{--}8^{\circ}\text{C}$ в темноте.
- r. Определите оптическую плотность всех ячеек при 450 нм против «Бланка», желательно использовать длину волны сравнения 620 нм (допустима длина волны сравнения в диапазоне 610–650 нм). Бланкируйте микропланшетный ридер согласно руководству производителя, используя ячейки «Бланк». Определите ОП как в ячейках, содержащих образцы, так и в ячейках, содержащих разведения стандарта.

Замечание: если инкубация проводилась без встряхивания, значения могут быть ниже, чем в примере, приведённом ниже. Тем не менее, эти результаты также считаются достоверными.

11. РАСЧЕТ РЕЗУЛЬТАТОВ

- Рассчитайте результаты. Для этого рассчитайте среднее значение поглощения для каждого стандарта и образца. Отклонение от среднего не должно быть более 20%.
- Используя графическую бумагу, отметьте точки считанных значений поглощения стандартов на вертикальную ось Y, а соответствующие концентрации TNF- α на горизонтальную ось X. Проведите оптимальную кривую по точкам.
- Определите концентрации TNF- α в образцах из стандартной кривой. Для этого найдите значение на оси ординат (Y) соответствующее среднему значению полученной для каждого образца ОП и проведите горизонтальную линию до пересечения со стандартной кривой. Затем из точки пересечения проведите вертикальную линию до пересечения с осью абсцисс (X). Значение на оси X в точке пересечения и будет соответствовать концентрации TNF- α в соответствующей пробе.
- В ходе анализа, согласно данной инструкции, образцы были разведены 1:2, следовательно, концентрации, полученные из калибровочной кривой, должны быть умножены на коэффициент разведения ($x2$).
- Замечание: расчёт образцов с оптической плотностью выше 2.0 может быть некорректен – результаты будут занижаться. Такие образцы необходимо дополнительно развести буфером для разведения и протестировать еще раз, для получения результата, отражающего точную концентрацию TNF- α .
- Подразумевается, что в каждую серию анализа включается контрольный образец с известной концентрацией TNF- α . Если значения контроля не укладываются в ожидаемый диапазон, результаты анализа могут быть недостоверны.
- Пример стандартной кривой показан на Рисунке ниже. Не используйте эту стандартную кривую для расчёта ваших образцов. Стандартная кривая должна быть включена в каждую постановку.

Рисунок. Пример стандартной кривой для TNF- α . TNF- α был разбавлен в серии двукратных последовательных шагов титрования Разбавителем образцов. Здесь представлены средние значения из трех параллельных титрований.

Не используйте эту стандартную кривую для расчёта ваших образцов. Стандартная кривая должна быть включена в каждую постановку.

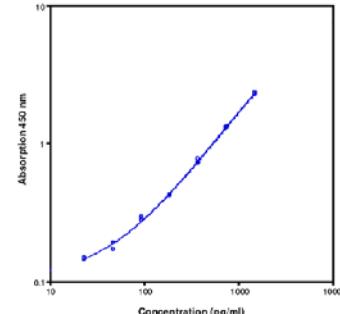


Таблица: Типичные результаты, полученные с использованием данного набора.

Измерение на 450 нм, длина волны сравнения 620 нм.

Стандарт	TNF- α , пг/мл	ОП (450 нм)	ОП, среднее	CV, %
1	1500	2.312 2.278	2.295	0.7
2	750	1.304 1.314	1.309	0.4

3	375	0.768 0.720	0.744	3.3
4	188	0.424 0.417	0.420	0.8
5	94	0.291 0.276	0.284	2.7
6	47	0.190 0.170	0.180	5.5
7	23	0.147 0.145	0.146	1.0
Бланк	0	0.090 0.092	0.091	1.4

ОП, полученные для стандартов, могут меняться в зависимости от условий выполнения анализа (например, температурный режим).

Кроме того, на протяжении срока годности набора энзиматическая активность, и, следовательно, интенсивность окрашивания, могут изменяться. При этом результаты тестирования остаются достоверными.

12. ОГРАНИЧЕНИЯ

- Так как условия могут меняться от анализа к анализу, стандартная кривая должна быть включена в каждую серию анализа.
- Бактериальное или грибковое загрязнение образцов или реагентов может привести к недостоверным результатам.
- Используйте одноразовые наконечники.
- Стеклянная посуда должна быть тщательно вымыта.
- Неполная промывка негативно влияет на точность результатов. Полностью удаляйте Промывочный буфер из ячеек между циклами промывки. Не позволяйте ячейкам высыхать между шагами анализа.
- Использование радиоиммунотерапии значительно увеличило число пациентов с человеческими антимышьями IgG (HAMA). HAMA могут интерферировать в анализе, используя моноклональные антитела, приводя к ложно положительным и ложным отрицательным результатам.

Образцы сыворотки, содержащие антитела к мышевым иммуноглобулинам, могут быть проанализированы в случае, когда мышевы иммуноглобулины (сыворотка, асцитная жидкость или моноклональные антитела другой специфичности) добавляются к Разбавителю образцов.

13. РАБОЧИЕ ХАРАКТЕРИСТИКИ

13.1 Чувствительность

Минимально определяемая концентрация TNF- α , определенная как концентрация анализа, дающая ОП значительно выше чем буфер для разведения (среднее плюс 2 стандартных отклонения), составила 5.0 пг/мл (среднее 6 независимых определений).

13.2 Воспроизводимость

13.2.1 Воспроизводимость внутри одной серии

Воспроизводимость внутри одной серии определялась в 3 независимых сериях анализа. В каждый серии анализа было выполнено по 6 определений каждого из 8 образцов сывороток, содержащих различные концентрации TNF- α . В каждый планшет были включены по две стандартные кривые. В таблице приведены средние значения TNF- α и коэффициент вариации для каждого образца. Коэффициент вариации составил в среднем 7.7 %.

Таблица 3: Среднее значение концентрации и коэффициент вариации для каждого образца

образцы	эксперимент	Средняя концентрация TNF- α , пг/мл	Коэф. Вариации (%)
1	1	5328	6.6
	2	4990	9.4
	3	5474	3.4
2	1	4818	6.4
	2	4149	9.9
	3	4558	11.3
3	1	3523	12.2
	2	2967	5.3
	3	3478	5.7
4	1	2236	5.1
	2	2207	2.8
	3	2381	5.9
5	1	1528	6.7
	2	1379	11.6
	3	1310	8.4
6	1	889	2.0
	2	805	9.0
	3	827	7.4
7	1	607	14.9
	2	492	8.2
	3	507	7.3
8	1	216	6.3
	2	286	10.7
	3	267	8.0

13.2.2 Воспроизводимость между сериями

Воспроизводимость между сериями в одной лаборатории определялась в 3-х независимых сериях анализа тремя разными

лаборантами. В каждый серии анализа было выполнено по 6 определений каждого из 8 образцов сыворотки, содержащих различные концентрации TNF- α . В каждый планшет были включены по две стандартные кривые. В таблице приведены средние значения TNF- α и коэффициент вариации для каждого образца, рассчитанный из 18 определений каждого образца. Коэффициент вариации составил в среднем 8.1 %.

Таблица 4: Среднее значение концентрации и коэффициент вариации каждого образца

Образец	Концентрация TNF- α , пг/мл	Коэф. Вариации (%)
1	5264	4.7
2	4508	7.5
3	3323	9.3
4	2275	4.1
5	1405	7.9
6	840	5.2
7	535	11.7
8	256	14.0

13.3 Извлечение

Извлечение оценивали, тестируя 4 образца пулированной человеческой сыворотки, обогащенные 4 разными уровнями TNF- α человека. Количество эндогенного TNF- α в не обогащенной сыворотке вычитали из значений, полученных для обогащенного образца. Извлечение составило в среднем 90 %, в диапазоне от 76 % до 115 %.

13.4. Линейность

4 образца человеческой сыворотки, с различными уровнями TNF- α , были проанализированы в 4 сериях двукратных разведений, по 4 повтора каждого. В таблице приведены значения извлечения (% от ожидаемого значения). Показано, что извлечение в среднем составило 112.7 %, в диапазоне от 97.1 % до 128.6 %.

Таблица 5

образец	разведение	ожидаемое значение человеческого TNF- α	наблюдаемое значение человеческого TNF- α	% извлечения от ожидаемой концентрации TNF- α
1	1:2		4937	
	1:4	2469	2996	121.4
	1:8	1498	1781	118.9
	1:16	890	975	109.5
2	1:2		4590	
	1:4	2295	2925	127.5
	1:8	1463	1582	108.2
	1:16	791	1017	128.6
3	1:2		5986	
	1:4	2993	3442	115.0
	1:8	1721	1751	101.8
	1:16	876	969	110.6
4	1:2		5550	
	1:4	2775	3119	112.4
	1:8	1560	1514	97.1
	1:16	757	766	101.2

13.5 Стабильность образцов

13.5.1 Стабильность при замораживании-размораживании

Аликовты сыворотки и культуральной жидкости (без добавленного TNF- α и с добавлением TNF- α) хранились при температуре -20°C и размораживались 5 раз, после чего определялись уровни TNF- α . Наблюдалась значительная потеря иммунореактивности TNF- α . Поэтому, образцы необходимо хранить в аликовтах при -20 °C и разморожены только один раз.

13.5.2 Стабильность при хранении

Аликовты сыворотки и супернатанта культуры клеток (без добавленного TNF- α и с добавлением TNF- α) хранились при температуре -20 °C, 2-8 °C, комнатной температуре и при 37 °C в течение 25 часов, после чего определялись уровни TNF- α . Не наблюдалось значительных потерь иммунореактивности TNF- α при хранении при температуре -20 °C и при 2-8 °C и комнатной температуре. При комнатной температуре и 37°C наблюдалась значительная потеря иммунореактивности TNF- α после 24 часов.

13.6 Специфичность

Влияние циркулирующих факторов иммунной системы было оценено путем добавления к позитивным образцам сывороток с известной концентрацией TNF- α физиологически значимых количеств исследуемых факторов. Не была выявлена перекрестная

реактивность с исследованными факторами, в том числе с TNF-R (60 кДа и 80 кДа).

13.7 Ожидаемые значения

Данным методом определения TNF- α была протестирована панель из 40 образцов сывороток случайным образом выбранных практически здоровых людей (мужчин и женщин). Определяемые уровни TNF- α не были выявлены. Повышение уровня TNF- α зависит от типа иммунологической патологии.

14. ЛИТЕРАТУРА (См. в оригинале инструкции).



ОФИЦИАЛЬНЫЙ ДИСТРИБЬЮТОР

ООО «ДИАМЕБ»
ул.Чорновола, 97
г. Ивано-Франковск, 76005
тел.: +38 (0342) 775 122
факс: +38 (0342) 775 123
e-mail: info@diameb.ua
www.diameb.com