

BIOLISA CHAGAS RECOMBINANTE

[REF] K180

INSTRUÇÕES DE USO

FINALIDADE

Teste para determinação qualitativa de anticorpos IgG anti-*Trypanosoma cruzi* em soro ou plasma humano por enzaimaimunoensaio em microplaca. Somente para uso diagnóstico *in vitro*.

PRINCÍPIO DE AÇÃO

Metodologia: Enzaimaimunoensaio ou imunoenzimático
O kit Biolisa Chagas Recombinante é um ensaio imunoenzimático em fase sólida baseado no princípio de detecção qualitativa de anticorpos contra *T. cruzi* em soro ou plasma humano. Anticorpos específicos para *T. cruzi*, presentes na amostra, se ligam aos antígenos recombinantes de *T. cruzi* revelados na microplaca formando complexos antígeno-anticorpos. Após a incubação inicial, a microplaca é lavada para remover os materiais não ligados. Anticorpos anti-IgG conjugado à Peroxidase são adicionados à microplaca, que é então incubada. Os anticorpos anti-IgG conjugado a Peroxidase ligam-se aos complexos de antígeno-anticorpos. É realizada nova lavagem para remover os excedentes. Após esta etapa, o substrato é adicionado e incubado produzindo uma cor azul, que indica a quantidade de anticorpos IgG anti-*T. cruzi* presentes nas amostras. A Solução de Parada é adicionada para interromper a reação havendo uma mudança de cor de azul para amarelo, medida em um leitor de microplacas.

REAGENTES

- Placa Sensibilizada** - Conservar entre 2 e 8°C. Microplaca impregnada com antígeno recombinante de *T. cruzi*.
- Conjugado** - Conservar entre 2 e 8°C. Conjugado anti-IgG ligado a Peroxidase e estabilizante.
- Lavagem Concentrada** - Conservar entre 2 e 8°C. Solução Tampão, surfactante e conservante.
- Diluyente de Amostra** - Conservar entre 2 e 8°C. Solução Tampão, estabilizante e surfactante.
- Substrato** - Conservar entre 2 e 8°C. Solução contendo Peróxido de Hidrogênio e Tetrametilbenzidina (TMB).
- Solução de Parada** - Conservar entre 2 e 8°C. Solução Ácida 1N.
- Controle Negativo** - Conservar entre 2 e 8°C. Soro inativado, não reativo para *T. cruzi* e conservante.
- Controle Positivo** - Conservar entre 2 e 8°C. Soro inativado, contendo anticorpos anti *T. cruzi* e conservante.
- Seladores de Placa**

APRESENTAÇÃO

REAGENTES	1	2	3
	96 cavidades	192 cavidades	480 cavidades
1- Placa Sensibilizada	1 unidade (96 cavidades)	2 unidades (96 cavidades)	5 unidades (96 cavidades)
2- Conjugado	15 mL	2 x 15 mL	5 x 15 mL
3- Lavagem Concentrada	50 mL	2 x 50 mL	5 x 50 mL
4- Diluyente de Amostra	30 mL	2 x 30 mL	5 x 30 mL
5- Substrato	15 mL	2 x 15 mL	5 x 15 mL
6- Solução de Parada	10 mL	2 x 10 mL	5 x 10 mL
7- Controle Negativo	0,5 mL	2 x 0,5 mL	5 x 0,5 mL
8- Controle Positivo	0,5 mL	2 x 0,5 mL	5 x 0,5 mL
9- Seladores de Placa	3 unidades	5 unidades	10 unidades

EQUIPAMENTOS E INSUMOS OPERACIONAIS

Materiais contidos no kit:

- Reagentes descritos no quadro anterior
- Instruções de uso (manual)

Materiais necessários não contidos no kit:

- Pipetas capazes de dispensar volumes de 10, 50, 100 e 200 µL com coeficiente de variação menor que 1,5%.
- Repipetadores para pipetagens repetitivas de volumes de 100 µL e 300 µL, com coeficiente de variação menor que 1,5% ou pipeta multicanal (opcional).
- Lavadora de microplaca (opcional).
- Leitora de ELISA com capacidade de absorbância em 450 e 630 nm de comprimento de onda.
- Papel absorvente para secar as microcavidades.
- Cronômetro ou relógio.
- Frasco para estocar a solução de lavagem após diluída.
- Água destilada ou deionizada.
- Ferramentas de Controle de Qualidade.
- Incubadora de 37°C ± 2°C.

CONDIÇÕES DE ARMAZENAMENTO E TRANSPORTE

A temperatura de armazenamento deverá ser de 2 a 8°C. O transporte pode ser feito sob temperatura ambiente (até 30°C) por até 72 (setenta e duas) horas. Manter ao abrigo da luz e evitar umidade. **Não congelar.**

CUIDADOS ESPECIAIS

- Somente para uso diagnóstico *in vitro* profissional.**
- Seguir com rigor a metodologia proposta para a obtenção de resultados exatos.
- O envelope contendo as tiras deve ser aberto somente após atingir a temperatura ambiente. Recolocar as tiras de microcavidades não utilizadas no invólucro de alumínio, vedar e estocar a 2 - 8°C.
- A água utilizada na limpeza do material deve ser recente e isenta de contaminantes.
- Colunas deionizadoras saturadas liberam água alcalina, íons diversos, e agentes oxidantes e redutores que podem alterar de forma significativa os resultados.
- A Solução de Parada contém um ácido forte. Portanto, manuseá-lo com devido cuidado.
- Toda matéria-prima do produto é testada e deve ser não reagente para HBsAg, Anti-HIV 1&2 e Anti-HCV. Entretanto, esses testes não oferecem total segurança da ausência de agentes infecciosos. A manipulação manual de todo produto que contém soro é potencialmente capaz de transmitir doenças. Portanto, é preciso tomar os devidos cuidados de biossegurança

Bioclin

BIOLISA CHAGAS RECOMBINANTE

[REF] K180

INSTRUCCIONES DE USO

FINALIDAD

Test para la determinación cualitativa de IgG anti-*Trypanosoma cruzi* en suero o plasma humano por inmunoensayo enzimático de microplacas. Solo para uso diagnóstico *in vitro*.

PRINCIPIO DE ACCIÓN

Metodología: Enzaimaimunoensayo o inmunoenzimático
El kit Biolisa Chagas recombinante es un sólido de Inmunoensayo enzimático de fase basado en la detección cualitativa principio de anticuerpos contra *T. cruzi* en suero o plasma humano, anticuerpos contra *T. cruzi* en la muestra se unen a los antígenos de *T. cruzi* recombinantes recubiertos en microplacas de la formación de complejos antígeno-anticuerpo. Después de la incubación inicial, la microplaca se lava para eliminar los materiales no unidos. anticuerpos anti-IgG de ratón conjugado con Peroxidasa se añade a la microplaca, que se incuba a continuación. Los anticuerpos conjugado con Peroxidasa anti-IgG se liga a los complejos antígeno-anticuerpo. Se llevó a cabo el lavado de nuevo para eliminar el exceso. Después de este paso, el sustrato y se incuba producir un color azul, lo que indica la cantidad de anticuerpo anti-*T. cruzi* en las muestras. La Solución de Parada es adicionada para interrumpir la reacción, habiendo un cambio de color de azul a amarillo, medida en un lector de microplacas.

REACTIVOS

- Placa Sensibilizada** - Almacenar entre 2 y 8 ° C. Microplacas impregnado con el antígeno recombinante de *T. cruzi*.
- Conjugado** - Almacenar entre 2 y 8 ° C. Conjugado anti-IgG ligado a Peroxidasa y estabilizador.
- Lavado concentrado** - Almacenar entre 2 y 8°C. Solucción Tapón, surfactante y conservante.
- Diluyente de Muestra** - Almacenar entre 2 y 8°C. Solucción Tapón, estabilizante y surfactante.
- Substrato** - Almacenar entre 2 y 8°C. Solucción conteniendo Peróxido de Hidrógeno e Tetrametilbenzidina (TMB).
- Solución de Parada** - Almacenar entre 2 y 8°C. Solucción Ácida 1N.
- Control Negativo** - Almacenar entre 2 y 8°C. Suero inactivado, no reactivo para *T. cruzi* y conservante.
- Control Positivo** - Almacenar entre 2 y 8°C. Suero inactivado que contiene anticuerpos de *T. cruzi* anti y conservante.
- Selladores de Placa**

PRESENTACIÓN

REACTIVOS	1	2	3
	96 cavidades	192 cavidades	480 cavidades
1- Placa Sensibilizada	1 unidades (96 cavidades)	2 unidades (96 cavidades)	5 unidades (96 cavidades)
2- Conjugado	15 mL	2 x 15 mL	5 x 15 mL
3- Lavado Concentrado	50 mL	2 x 50 mL	5 x 50 mL
4- Diluyente de Muestra	30 mL	2 x 30 mL	5 x 30 mL
5- Sustrato	15 mL	2 x 15 mL	5 x 15 mL
6- Solucción de Parada	10 mL	2 x 10 mL	5 x 10 mL
7- Control Negativo	0,5 mL	2 x 0,5 mL	5 x 0,5 mL
8- Control Positivo	0,5 mL	2 x 0,5 mL	5 x 0,5 mL
9- Selladores de Placa	3 unidades	5 unidades	10 unidades

EQUIPOS E INSUMOS OPERACIONALES

Materiales contenidos en el kit:

- Reactivos descritos en el cuadro anterior.
- Instrucciones de uso (manual).

Materiales necesarios, no contenidos en los Kit:

- Pipetas capaces de dispensar volúmenes de 5, 50 y 100 µL con menor coeficiente de variación que 1,5%.
- Repipetador para pipetajes repetitivas de volúmenes de 100 µL y 300 µL, con menor coeficiente de variación que 1,5% o pipeta multicanal (opcional).
- Lavadora de microplaca (opcional).
- Lectora de ELISA con capacidad de absorbancia en 450 y 630 nm de longitud de onda.
- Papel absorbente para secar las microcavidades.
- Cronómetro o reloj.
- Frasco para almacenar la Solución de Lavado después de diluida.
- Agua destilada o deionizada.
- Herramientas de Control de Calidad.
- Incubadora de 37°C ± 2°C.

CONDICIONES DE ALMACENAMIENTO Y TRANSPORTE

La temperatura de almacenamiento deberá ser de 2 a 8°C. El transporte puede realizarse a temperatura ambiente (até 30°C) durante un máximo de 72 (setenta y dos) horas. Mantener al abrigo de la luz y evitar la humedad. **No congelar.**

CUIDADOS ESPECIALES

- Para su uso *in vitro* de diagnóstico profesional.**
- Seguir con rigor la metodología propuesta para obtener resultados exactos.
- El sobre que contiene las tiras debe ser abierto solamente luego que alcance la temperatura ambiente. Recolocar las tiras de microcavidades no utilizadas en la envoltura de aluminio, sellar y almacenar entre 2 y 8°C.
- El agua utilizada para la limpieza del material debe ser reciente y exenta de contaminantes.
- Columnas deionizadoras saturadas liberan agua alcalina, iones diversos, agentes oxidantes y reductores que pueden alterar de forma significativ a los resultados.
- La Solución de Parada contiene un ácido fuerte. Por lo tanto, manosearlo con el debido cuidado.
- Toda materia prima del producto es analizada y debe ser no reactivo para HBsAg, anti-VIH 1 y 2 y anti-VHC. Sin embargo, esos tests no ofrecen total seguridad de la ausencia de agentes infecciosos. La manipulación manual de todo producto que contiene suero es potencialmente capaz de transmitir dolencias. Por lo tanto, es necesario toma los debidos cuidados de bioseguridad en la manipulación de esos productos.

na manipulación desses produtos.

- Pipetar os reagentes sempre na mesma ordem para minimizar a diferença de tempo de reação entre as microcavidades.
- Por medida de proteção, deve-se cobrir a placa durante a reação.
- Deve-se assegurar que o fundo da cavidade esteja limpo e seco e que não haja bolhas na superfície do líquido antes de ler a placa. Não permitir que as cavidades sequem durante o ensaio.
- Não exponha os reagentes, especialmente o Substrato, à luz forte ou vapores de Hipoclorito durante o armazenamento ou etapas de incubação.
- Recomendamos aplicar as normas locais, estaduais e federais de proteção ambiental para o que o descarte dos reagentes e do material biológico seja feito de acordo com a legislação vigente.
- Para obtenção de informações relacionadas à biossegurança ou em caso de acidentes com o produto, consultar as FISPQ (Ficha de Informações de Segurança de Produtos Químicos) disponibilizadas no site www.bioclin.com.br ou através de solicitação pelo SAC (Serviço de Assessoria ao Cliente) da Quibasa.
- Não utilizar o produto em caso de danos na embalagem.
- É imprescindível que os instrumentos e equipamentos utilizados estejam devidamente calibrados e submetidos às manutenções periódicas.

AMOSTRAS

Utilizar soro ou plasma (EDTA ou Heparina).
Amostras hemolizadas ou altamente lipêmicas não devem ser usadas.
As amostras podem ser conservadas sob refrigeração, entre 2 e 8°C, pelo período máximo de 7 dias. Se as amostras não puderem ser analisadas dentro de 7 dias, podem ser estocadas por até 30 dias a temperatura de -20°C (freezer).

DESCRIÇÃO DO PROCESSO

PREPARO DOS REAGENTES DE TRABALHO

Solução de Lavagem

Diluir o conteúdo do frasco Nº 3 (Lavagem Concentrada) em 1000 mL de água destilada ou deionizada. Após o preparo, a solução pode ser estocada entre 2 a 8°C até a data de validade impressa no frasco original. Pode ser armazenada em temperatura ambiente. Caso ocorra cristalização, aquecer a 37°C até dissolução.

ESTABILIDADE APÓS ABERTO

Os resultados do teste de estabilidade comprovam que o kit Biolisa Chagas Recombinante é estável após aberto durante, pelo menos, 30 dias. Esta estabilidade pode variar de acordo com as condições do teste e do ambiente. Portanto, sugere-se acompanhar o desempenho do produto utilizando controles internos do kit e os critérios de validação da técnica.

TÉCNICA

Antes de iniciar o ensaio, colocar todos os reagentes, amostras e controles para estabilizarem em temperatura ambiente (15 – 30°C) por no mínimo 40 minutos.

- Separar as cavidades a serem utilizadas considerando: Controles e Amostras (podendo ser testados em duplicata). Retornar as tiras da microplaca que não serão utilizadas para a embalagem original selada.
- Separar a primeira cavidade para o Branco (OPCIONAL).
- Pipetar 200 µL de Diluyente de Amostra em todas as cavidades.
- Pipetar 10 µL de Controle Negativo, Controle Positivo e Amostra nas cavidades previamente determinadas.
- Homogeneizar gentilmente durante ± 30 segundos. Cobrir as cavidades com o selador de placa.
- Incubar por 30 minutos ± 2 minutos em uma incubadora a 37°C ± 2°C.
- Retirar o selador de placa das cavidades.
- Descartar o conteúdo das cavidades por aspiração (Lavadora) ou por decantação (manual). Usar 300 µL aproximadamente de Solução de Lavagem, **previamente diluída*** para efetuar um total de cinco (5) ciclos de lavagem. Para a garantia da secagem da placa, ao final da lavagem, bater a placa por alguns segundos em papel absorvente.
- Nota:** Lavagem/secado deficiente pode causar resultados inadequados.
- Pipetar 100 µL de Conjugado em cada cavidade inclusive na cavidade do Branco (caso tenha feito a opção).
- Homogeneizar gentilmente durante ± 30 segundos. Cobrir as cavidades com o selador de placa.
- Incubar por 30 minutos ± 2 minutos em uma incubadora a 37°C ± 2°C.
- Retirar o selador de placa das cavidades.
- Repetir o Item 8.
- Pipetar 100 µL de Substrato em todas as cavidades.
- Homogeneizar gentilmente durante ± 30 segundos. Cobrir as cavidades com o selador de placas.

- Pipetar los reactivos siempre en el mismo orden para minimizar la diferencia de tiempo de reacción entre las microcavidades.

- Por medida de protección, debe cubrir la placa durante la reacción.
- Assegurar que el fondo de la cavidad este limpio y seco, y que no haya burbujas en la superficie del líquido antes de leer la placa. No permitir que las cavidades sequen durante el ensayo.
- No exponga los reactivos, especialmente el Subtrato, a la luz fuerte o vapores de Hipoclorito durante el almacenamiento o etapas de incubación.
- Se recomienda la aplicación de la ley local, estatal y federal de protección ambiental para la eliminación de reactivos y material biológico se hace de acuerdo con la legislación vigente.
- Para obtener información relacionada con la seguridad de la biotecnología o en caso de accidentes con el producto, consultar la MSDS (Praxair datos de seguridad) disponible en el sitio www.bioclin.com.br o mediante solicitud a través del SAC (Servicio asesorar al cliente) de Quibasa.
- No utilice el producto en caso de daños en su empaque.
- Es imprescindible que los instrumentos y equipos están debidamente calibrados y sometidos a un mantenimiento periódico.

MUESTRAS

Utilizar suero o plasma (EDTA o Heparina).
Muestras hemolizadas o altamente lipémicas no deben ser usadas.
Las muestras pueden ser conservadas bajo refrigeración, entre 2 y 8°C, por el período máximo de 7 días. Si las muestras no pudieran ser analizadas dentro de 7 días, pueden ser almacenas por hasta 30 días a temperatura de - 20°C (freezer).

DESCRIPCIÓN DEL PROCESO

PREPARO DE LOS REACTIVOS DE TRABAJO

Solución de Lavado

Diluir el contenido del frasco N°3 (Lavado Concentrado) en 1000 mL de agua destilada o deionizada. Después de la preparación de la solución se puede almacenar a 2 a 30°C hasta la fecha de validez impresa en el frasco original. Puede ser almacenada a temperatura ambiente. Caso ocurra cristalización, calentar a 37°C hasta su disolución.

ESTABILIDAD DESPUÉS DE ABRIR

Los resultados de la prueba de estabilidad muestran que el kit Biolisa Chagas Recombinante es estable después de abrir durante al menos 30 días. Esta estabilidad puede variar según las condiciones de prueba y el entorno. Por lo tanto, se sugiere monitorear el rendimiento del producto utilizando controles internos del kit y criterios de validación técnica.

TÉCNICA

Antes de iniciar el ensayo, colocar todos los Reactivos, Muestras y Controles para que se establecien en temperatura ambiente (15 - 30°C) por lo mínimo 40 minutos.

- Separar las cavidades a ser utilizadas considerando: Controles y Muestras (pudiendo ser probados por duplicado). Retornar las tiras de las microplaca que no serán utilizadas para el empaque original sellado.
- Separar la primera cavidade para el Blanco (OPCIONAL).
- Pipetar 200 µl de Diluyente de Muestra en todas las cavidades.
- Pipetear 10 µl de Control Negativo, Control Positivo y Muestra en cavidades predeterminadas.
- Homogeneizar gentilmente durante ± 30 segundos. Cubrir las cavidades con el sellador de placa.
- Incubar por 30 minutos ± 2 minutos en una incubadora a 37 ° C ± 2°C.
- Retirar el sellador de placa de las cavidades.
- Desechar el contenido de las cavidades por aspiración (Lavadora) o por decantación (manual). Usar aproximadamente 300 µL de Solución de Lavado, **previamente preparada***, para efectuar un total de cinco (5) ciclos de lavado. Para la garantía del secado de la placa, al final del lavado, batir la placa por algunos segundos en papel absorbnte.
- Nota:** Lavado/secado deficiente puede causar resultados inadecuados.
- Pipetear 100 µl de Conjugado en cada Cavidad incluso en la cavidad del Blanco (Si hubiera hecho la opción).
- Homogeneizar gentilmente durante ± 30 segundos. Cubrir las cavidades con el sellador de placa.
- Incubar durante 30 minutos ± 2 minutos en una incubadora a 37°C ± 2°C.
- Retirar el sellador de placa de las cavidades.
- Repetir el Item 8.
- Pipetear 100 µL de Sustrato a todas las cavidades.
- Homogeneizar gentilmente durante ± 30 segundos. Cubrir las cavidades con el sellador de placa.
- Incubar durante exactamente 30 minutos a **temperatura ambiente**.

- Incubar por exatamente 30 minutos a **temperatura ambiente**.
- Retirar o selador de placa das cavidades.
- Pipetar 50 µL de Solução de Parada em todas as cavidades.
- Homogeneizar gentilmente durante ± 30 segundos.
- Ler: 450 nm (filtro primário) / 630 nm (filtro secundário) em até 30 minutos no máximo.

VERIFICAÇÃO DA TÉCNICA

Verifique se os resultados obtidos para leitura dos Brancos e Controles estão compatíveis com os valores apresentados abaixo:

ITEM	ABSORBÂNCIA
Branco	< 0,15
Controle Negativo	< 0,20
Controle Positivo	≥ 1,00

Caso os valores se encontrem fora dos valores esperados, deve-se repetir a técnica.

CÁLCULOS

QUALITATIVO

Amostra de soro e plasma

Calcular o Cut Off de acordo com a fórmula abaixo:

Cut Off = (Abs. Média do Controle Positivo x 0,1) + 0,200

Exemplo:

ITEM	ABSORBÂNCIA
Controle Positivo	A1 = 2,051
	A2 = 2,034
Cut Off = (Abs. Média do Controle Positivo x 0,1) + 0,200	Cut Off = ((2,051+2,034)/2 x 0,1) + 0,200 = 0,404

Calcular o Índice dividindo a absorbância da amostra pelo valor de Cut Off.

Exemplo:

ITEM	ABSORBÂNCIA
Amostra	1,525
Valor de Cut Off	0,404
Índice: Amostra/ Valor de Cut Off	1,525 / 0,404 = 3,774

INTERPRETAÇÃO DOS RESULTADOS

RESULTADOS	QUALITATIVO
	ÍNDICE
Negativo	< 0,9
Positivo	≥ 1,1
Indeterminado	≥ 0,9 e < 1,1

Observação: No caso de resultado indeterminado, a amostra deve ser reanalisada. As amostras que obtiverem resultados repetidamente indeterminados devem ser retestadas utilizando um método alternativo. Se os resultados permanecerem indeterminados, deve-se coletar uma nova amostra em duas semanas. Deve prevalecer o resultado da última amostra coletada. Os resultados fornecidos por este kit devem ser interpretados pelo profissional médico responsável, não sendo o único critério para a determinação do diagnóstico e/ou tratamento do paciente.

Bioclin

BIOLISA CHAGAS RECOMBINANT

[REF] K180

USAGE INSTRUCTIONS

FUNCTION

Test for qualitative determination of anti-*Trypanosoma cruzi* IgG antibodies in serum or human plasma by microplate enzyme immunoassay. For *in vitro* diagnostic use only.

PRINCIPLE OF ACTION

Methodology: Enzyme immunoassay or immunoenzymatic
The Biolisa Chagas Recombinant kit is a solid phase immunoenzymatic assay based on the principle of qualitative detection of antibodies against *T. cruzi* in human serum or plasma. Specific *T. cruzi* antibodies present in the sample, bind to recombinant *T. cruzi* antigens coated on the microplate forming antigen-antibody complexes. After the initial incubation, the microplate is washed to remove unbound materials. Peroxidase-conjugated anti-IgG antibodies are added to the microplate, which is then incubated. Anti-Peroxidase conjugated anti-IgG antibodies bind to antigen-antibody complexes. A new wash is performed to remove surplus. After this step, the substrate is added and incubated producing a blue color, which indicates the amount of anti-T IgG antibodies. *T. Cruzi* present in the samples. The Stop Solution is added to stop the reaction with a color change from blue to yellow, measured on a microplate reader.

REAGENTS

- Sensitized plate** - Store between 2 and 8°C. Microplate impregnated with recombinant *T. cruzi* antigen.
- Conjugate** - Store between 2 and 8°C. Peroxidase bound anti-IgG conjugate and stabilizer.
- Concentrated Washing** - Store between 2 and 8°C. Solution Buffer, surfactant and preservative.
- Sample Diluents** - Store between 2 and 8°C. Solution Buffer, stabilizer and surfactant.
- Substrate** - Store between 2 and 8°C. Solution containing Hydrogen Peroxide and Tetramethylbenzidine (TMB).
- Stop Solution** - Store between 2 and 8°C. Acid Solution 1N.
- Negative Control** - Store between 2 and 8°C. Serum inactivated, not reactive for *T. cruzi* and preservative.
- Positive Control** - Store between 2 and 8°C. Inactivated serum containing anti-*T. cruzi* antibodies and preservative.
- Plate Sealers**

PRESENTATION

REAGENTS	1	2	3
	96 cavities	192 cavities	480 cavities
1- Sensitized Plate	1 units (96 cavities)	2 units (96 cavities)	5 units (96 cavities)
2- Conjugate	15 mL	2 x 15 mL	5 x 15 mL
3- Concentrated Washing	50 mL	2 x 50 mL	5 x 50 mL
4- Sample Diluents	30 mL	2 x 30 mL	5 x 30 mL
5- Substrate	15 mL	2 x 15 mL	5 x 15 mL
6- Stop Solution	10 mL	2 x 10 mL	5 x 10 mL
7- Negative Control	0.5 mL	2 x 0.5 mL	5 x 0.5 mL
8- Positive Control	0.5 mL	2 x 0.5 mL	5 x 0.5 mL
9- Plate Sealers	3 units	5 units	10 units

EQUIPMENTS AND OPERATIONAL INPUTS

Materials in the kit:

- Reagents described in the above table
- Usage instructions (manual)

Required materials not contained in the kit:

- Pipettes capable of dispensing volumes of 10, 50, 100 and 200 µL with coefficient of variation smaller than 1.5%.
- Pipettes for repetitive pipetting of volumes of 100 µL and 300 µL, with coefficient of variation less than 1.5% or multichannel pipette (optional).
- Microplate washer (optional).
- ELISA reader with absorbance capacity at 450 and 630 nm wavelength.
- Absorbent paper to dry the wells.
- Stopwatch or clock.
- Bottle to stock the wash solution after dilution.
- Distilled or deionized water.
- Quality Control Tools.

