

VIROTECH Bordetella pertussis + CatACT IgG LINE Immunoblot

(B. pertussis + CatACT IgG LINE-32)

Nº de pedido: WE116G32

(B. pertussis + CatACT IgG LINE-96)

Nº de pedido: WE116G96

VIROTECH Bordetella pertussis + CatACT IgA LINE Immunoblot

(B. pertussis + CatACT IgA LINE-32)

Nº de pedido: WE116A32

(B. pertussis + CatACT IgA LINE-96)

Nº de pedido: WE116A96

EXCLUSIVAMENTE PARA DIAGNÓSTICO IN VITRO

VIROTECH Diagnostics GmbH

Löwenplatz 5

D- 65428 Rüsselsheim

Tel.: +49-6142-6909-0

Fax: +49-6142-966613

<http://www.virotechdiagnostics.com>



Freigabedatum: 30.10.2018

REV 7 / VIROTECH B. pertussis + CatACT IgA & IgG LINE Immunoblot ES

Índice

1. Finalidad	3
2. Principio de la prueba	3
3. Contenido.....	3
3.1 Kit para 32 determinaciones.....	3
3.2 Kit para 96 determinaciones.....	3
4. Conservación y caducidad del kit y de los reactivos.....	4
5. Medidas de precaución y advertencias	4
6. Material adicional necesario (no suministrado)	4
7. Material de muestra	5
8. Realización de la prueba	5
8.1 Preparación de las muestras.....	5
8.2 Preparación de los reactivos	5
8.3 Realización de la prueba de inmunotransferencia	5
8.4 Empleo de procesadores de inmunotransferencia	6
9. Valoración del ensayo	6
9.1 Evaluación de las muestras de paciente.....	7
9.2 Empleo del control de corte.....	7
9.3 Significado de los antígenos	7
9.4 Criterios de evaluación.....	8
9.5 Limitaciones del ensayo	9
10. Bibliografía.....	9
11. Esquema de la realización de la prueba	11

1. Finalidad

Kit de ensayo por inmunotransferencia de línea para la determinación cualitativa en suero humano de anticuerpos IgG o IgA específicos para *Bordetella pertussis*. El kit sirve para identificar una infección con *Bordetella pertussis* actual, reciente o sufrida hace algún tiempo o bien para el diagnóstico diferencial de manifestaciones clínicas persistentes con tos no característica. La detección simultánea de anticuerpos específicos contra la toxina tosferínica (PT) y de la parte catalítica de la toxina de adenilato ciclasa (CatACT) facilita en la mayoría de los casos la distinción entre una infección por *Bordetella pertussis* y una vacunación.

Además, la inmunotransferencia de línea puede proporcionar indicios sobre una posible infección por *B. parapertussis*. La ausencia de anticuerpos específicos contra la PT con presencia simultánea de anticuerpos contra CatACT [específicos del género] (17) y FHA se puede considerar un signo de infección por *B. parapertussis*.

2. Principio de la prueba

Las proteínas de *B. pertussis* son transmitidas mediante un procedimiento de rociado específico a una membrana de nitrocelulosa. A continuación, la membrana de nitrocelulosa se corta en tiras individuales.

La incubación de las tiras de nitrocelulosa portadoras de antígeno con muestras de suero/plasma humano permite la identificación de los anticuerpos específicos existentes. Estos anticuerpos forman complejos inmunitarios con los antígenos fijados en las tiras de prueba. Una vez eliminados los anticuerpos no ligados mediante pasos de lavado, las tiras de nitrocelulosa se incuban con anticuerpos IgG o IgA antihumanos conjugados con fosfatasa alcalina. Después de eliminar los anticuerpos conjugados no ligados mediante un paso de lavado adicional tiene lugar la visualización de los complejos antígeno-anticuerpo (de los anticuerpos ligados) mediante la adición de un sustrato incoloro que, al reaccionar con las enzimas, genera bandas azul-violeta (bandas de antígeno+). La reacción enzima-sustrato se interrumpe lavando las tiras de nitrocelulosa con agua destilada o desionizada. En función de los patrones de bandas observados puede determinarse la presencia de anticuerpos IgG o IgA específicos.

3. Contenido

3.1 Kit para 32 determinaciones

1. Tiras de prueba de IgG / IgA nitrocelulosa con antígenos pulverizados sobre las mismas, reforzadas con lámina de plástico, clasificadas en cuadernillos, listas para usar	1x	32 tiras
2. Control de nivel de corte IgG / IgA, suero humano, prediluido	1x	1,0 ml
3. Tampón de dilución/lavado, pH 7,3 (conc. 10x), con conservante y Tris	2x	50 ml
4. Conjugado IgG/ IgA (concentración 100x) antihumano, (caprino)-fosfatasa alcalina, con conservante	1x	0,7 ml
5. Sustrato (BCIP/NBT), listo para usar	1x	57 ml
6. Hoja de protocolo de valoración, para protocolizar y archivar los resultados	1x	1 unidad

3.2 Kit para 96 determinaciones

1. Tiras de prueba de IgG / IgA nitrocelulosa con antígenos pulverizados sobre las mismas, reforzadas con lámina de plástico, clasificadas en cuadernillos, listas para usar	3x	32 tiras
2. Control de nivel de corte IgG / IgA, suero humano, prediluido	2x	1,0 ml
3. Tampón de dilución/lavado, pH 7,3 (conc. 10x), con conservante y Tris	4x	50 ml
4. Conjugado IgG/ IgA (concentración 100x) antihumano, (caprino)-fosfatasa alcalina, con conservante	3x	0,7 ml
5. Sustrato (BCIP/NBT), listo para usar	3x	57 ml
6. Hoja de protocolo de valoración, para protocolizar y archivar los resultados	3x	1 unidad

Bajo demanda puede suministrarse adicionalmente:

IgG ó IgA- Control positivo, suero humano, prediluido, 0,5 ml.

Las bandas positivas > bandas Cut off se indican en el certificado suministrado.

(Art. no.: IgG: WE116P60 ó IgA: WE116P40)

IgG/IgA- Control negativo, suero humano, prediluido, 0,5 ml.

El control negativo no muestra ninguna banda o bien ninguna banda relevante para la evaluación > banda Cut off.
(Art. no.: IgG/IgA: WE116N20)

4. Conservación y caducidad del kit y de los reactivos

Conserve el kit de ensayo a 2-8°C. El plazo de caducidad de cada componente figura en la correspondiente etiqueta; el plazo de caducidad del kit puede consultarse en el certificado de control de calidad.

1. No congele los reactivos ni los exponga a temperaturas elevadas.
2. No utilice los reactivos después de la fecha de caducidad.
3. Evite conservar los reactivos en un lugar expuesto a luz intensa.
4. La solución de sustrato BCIP/NBT es fotosensible y debe conservarse en un lugar oscuro.
5. **Tiras de prueba de nitrocelulosa:** Utilice las tiras inmediatamente después de sacarlas de la bolsa. Vuelva a cerrar bien la bolsa con las tiras que no necesite y consérvela a 2-8°C. Para archivar los resultados, es imprescindible proteger las tiras de prueba de nitrocelulosa contra la incidencia directa de la luz solar, para evitar una descoloración de las bandas.

Material	Estado	Almacenamiento	Estabilidad
Muestras de análisis	sin diluir	de +2 hasta +8°C	1 semana
Tiras de análisis	tras la apertura	de +2 hasta +8°C (almacenamiento en la bolsa suministrada)	3 meses
Controles	tras la apertura	de +2 hasta +8°C	3 meses
Conjugado	tras la apertura	de +2 hasta +8°C	3 meses
	diluido	de +2 hasta +8°C	aprox. 6h
Sustrato	tras la apertura	de +2 hasta +8°C (protegido contra la luz)	3 meses
Solución de lavado	tras la apertura	de +2 hasta +8°C (protegida contra la luz)	3 meses
	dilución final (lista para el uso)	de +2 hasta +8°C	4 semanas
	dilución final (lista para el uso)	o a temperatura ambiente	2 semanas

5. Medidas de precaución y advertencias

1. Como sueros de control sólo deben utilizarse sueros que hayan dado resultado negativo en las pruebas de anticuerpos VIH1, anticuerpos VIH2, anticuerpos VHC y antígeno de superficie de la hepatitis B. En cualquier caso, todos los sueros de control, muestras, muestras diluidas, conjugados y tiras de prueba de nitrocelulosa deben considerarse como material potencialmente infeccioso y manipularse con las correspondientes precauciones. Deberán seguirse las correspondientes directrices para trabajos de laboratorio.
2. Al realizar la inmunotransferencia deben utilizarse guantes desechables y pinzas de plástico.
3. Los materiales utilizados deberán eliminarse según la normativa de eliminación de residuos de cada país.
4. Las cubetas de incubación han sido diseñadas por el fabricante exclusivamente para un único uso. Si las cubetas de incubación se emplean más de una vez, la responsabilidad recae sobre el usuario. En caso de que se decida emplear las cubetas más de una vez, recomendamos que después de su uso se desinfecten durante varias horas en una solución de hipoclorito sódico al 1%, se limpien y se enjuaguen a fondo con agua corriente y posteriormente con agua destilada o desionizada.

6. Material adicional necesario (no suministrado)

1. Cubeta de incubación (disponible con el nº de pedido WE300.08)
2. Agitador (vertical, no centrífugo)
3. Frasco lavador para interrumpir la reacción
4. Pipeta o lavador manual
5. Micropipetas de 5 µl - 1500 µl
6. Puntas de pipeta

7. Tubos de ensayo, volumen 2-20 ml
8. Pinzas de plástico
9. Agua destilada o desionizada
10. Papel de filtro

7. Material de muestra

Como material de análisis se pueden utilizar suero o plasma (sin importar el tipo de anticoagulantes), aunque en el folleto sólo se mencione el suero.

8. Realización de la prueba

Para obtener resultados correctos es imprescindible respetar exactamente las instrucciones de trabajo de VIROTECH Diagnostics.

8.1 Preparación de las muestras

1. Para cada muestra de paciente son necesarios 15 µl de suero o de plasma.
2. Las muestras de sangre se deben extraer por punción venosa bajo condiciones asépticas. Tras la coagulación completa se debe separar el suero (no procede para el plasma). Para un almacenamiento más prolongado, los sueros deben congelarse a -20°C.
3. Debe evitarse la congelación y descongelación repetidas de los sueros.
4. Los sueros térmicamente inactivados o que presenten lipemia, hemólisis o contaminación microbiana pueden llevar a resultados incorrectos, por lo que no deben utilizarse.
5. No utilice muestras de suero turbias (especialmente después de la descongelación); en caso necesario, centrifúguelas (5 min a 1000 x g), pipetee el sobrenadante transparente y utilícelo para la prueba.

8.2 Preparación de los reactivos

1. Para la adaptación a la rutina de laboratorio se pueden utilizar todos los LINEs en un ciclo de prueba (con tiempos de incubación idénticos y parámetros y lotes de componentes similares). Los controles Cut off se realizan de forma específica para los parámetros y lotes.
2. Antes de diluir todos los reactivos de ensayo, el correspondiente reactivo concentrado debe llevarse a temperatura ambiente. Sólo debe utilizarse agua destilada o desionizada de alta calidad y a temperatura ambiente.
3. Antes de iniciar el ensayo, las diluciones deben mezclarse bien.
4. **Tampón de dilución/lavado**
El tampón de dilución/lavado se suministra en una concentración de 10x. Diluya el concentrado de tampón de dilución/lavado al 1:10 con agua destilada o desionizada (10ml/50ml/100ml de concentrado + 90ml/450ml/900ml a. dest./desionizada) y mézclelo bien.
Tanto el tampón de dilución/de lavado concentrado como el diluido pueden presentar una coloración amarilla. Esta coloración amarilla no afecta a la estabilidad del tampón de dilución/de lavado ni a la funcionalidad y capacidad diagnóstica de la preparación de ensayo.
5. **Conjugado IgG / IgA**
Diluya el conjugado (1+100) con tampón para dilución/lavado ya diluido y mezcle bien. Por cada muestra de suero se necesitan 1,5 ml de solución de conjugado lista para usar. Consulte la tabla de dilución del conjugado (apartado "Esquema de la realización de la prueba").
6. **Solución de sustrato**
La solución de sustrato se suministra lista para usar.

8.3 Realización de la prueba de inmunotransferencia

Atención: Para la realización y evaluación correctas de la prueba B. pertussis + CatACT LINE debe utilizarse en todas las pruebas un control del nivel de corte específico para los parámetros y el lote correspondientes.

Para un diagnóstico seguro de *Bordetella pertussis* debe

realizarse la prueba LINE para IgG e IgA.

1. La prueba se realiza a temperatura ambiente.
2. Por cada prueba, coloque 1 tira en la ranura de una cubeta de incubación limpia. En la medida de lo posible, la tira sólo debe sujetarse por el extremo superior marcado.
3. Pipetee en cada tira 1,5 ml de **tampón de dilución/lavado** listo para usar y colóquela en el agitador. Asegúrese de que las tiras de prueba de nitrocelulosa estén uniformemente cubiertas de líquido: no debe secarse en ningún momento del ensayo.
4. Las tiras de prueba de nitrocelulosa reforzadas están totalmente humedecidas al cabo de un minuto, y pueden incubarse hacia arriba, hacia abajo o de lado.
5. Agregar cada vez **15µl de suero/plasma de paciente** ó **100µl del control Cut off / positivo / negativo**, en lo posible en el extremo superior y marcado de la banda Incube el suero de paciente y el control durante **30 minutos** en el agitador. Incube el suero de paciente y el control durante **30 minutos** en el agitador. Durante el pipeteado y el posterior vertido debe prestarse atención a evitar contaminaciones cruzadas entre las distintas muestras de paciente.
6. Aspire por completo el líquido de las ranuras o viértalo cuidadosamente. El verter el líquido, las tiras de prueba de nitrocelulosa permanecen adheridas al suelo de las ranuras. Seque el líquido residual con papel absorbente.
7. **Lave** las tiras: incúbelas **3 veces durante 5 minutos** en el agitador con 1,5 ml de tampón de dilución/lavado listo para usar por cada vez. Aspire o vierta siempre el tampón de lavado en su totalidad. Antes de realizar el último paso de lavado, prepare la cantidad necesaria de conjugado diluido fresco (véase tabla).
8. Aspire por completo el líquido de las ranuras o viértalo (véase el punto 6).
9. Pipetee 1,5 ml del **conjugado diluido** preparado en cada ranura de incubación e incube durante **30 minutos** en el agitador.
10. Aspire por completo el líquido de las ranuras o viértalo.
11. **Lave** las tiras: incúbelas **3 veces durante 5 minutos** en el agitador con 1,5 ml de tampón de dilución/lavado listo para usar por cada vez. Aspire o vierta siempre el tampón de lavado en su totalidad. A continuación, lávelas **1 vez durante 1 minuto** con **agua destilada/desionizada**.
12. Aspire por completo el líquido de las ranuras o viértalo (véase el punto 6).
13. Pipetee 1,5 ml de **solución de sustrato** lista para usar en cada ranura y revele las tiras durante **10 ± 3 minutos** en el agitador.
14. **Interrumpa** el revelado del color vertiendo la solución de sustrato. A continuación, lave **3 veces** las tiras sin incubación intermedia con 1,5 ml de **agua destilada/desionizada** cada vez.
15. Vierta el agua destilada/desionizada y seque las tiras sobre un papel absorbente limpio. La coloración de fondo que puede observarse en las tiras de prueba de nitrocelulosa húmedas desaparece por completo al secarse. En comparación con las tiras de prueba de nitrocelulosa normales, las tiras de prueba de nitrocelulosa reforzadas tardan algo más en secarse.
16. Utilice el protocolo de valoración adjunto para la evaluación. Las indicaciones que figuran en las bandas altamente específicas en la hoja de protocolo facilitan la evaluación de las muestras de paciente.

Véase esquema de la realización de la prueba en la última página

8.4 Empleo de procesadores de inmunotransferencia

Para el procesamiento automatizado de los Blot y de las LINE se han validado los equipos siguientes: Apollo y Profiblot. Por principio son adecuados todos los equipos automáticos para Blot de tipo usual en el comercio.

9. Valoración del ensayo

Para la valoración segura, cada tira LINE está equipada con dos controles:

1. **Control de suero** (= serum control):
La marca de incubación con suero debajo de la línea de marca (= markline) sólo aparece después de incubar la tira con suero de paciente.
2. **Control de conjugado** (= conjugate control):
La tira LINE está dotada de una banda de control de conjugado que aparece después de la incubación con el correspondiente conjugado.

La prueba realizada es válida si, una vez revelada, en la tira de prueba de nitrocelulosa aparecen claramente tanto la banda de control de suero como la de control interno de conjugado.

La posición de las bandas de control de suero y de conjugado se indican en la hoja de protocolo.

9.1 Evaluación de las muestras de paciente

La posición y denominación de las bandas reactivas se indican en la hoja de protocolo.

Bandas IgG e IgA: FHA, CatACT, PT

9.2 Empleo del control de corte

La intensidad de las bandas PT del control Cut off sirve para la valoración semicuantitativa de todas las bandas aparecidas:

Bandas aparecidas	Valoración de las intensidades de bandas
> Cut Off band (PT)	positivo (+)
= Cut Off band (PT)	En el límite (+/-)
< Cut-Off band (PT)	negativo (-)

9.3 Significado de los antígenos

Relación de los antígenos empleados purificados (PT y FHA nativa) y recombinantes (CatACT) de *Bordetella pertussis* aislados de la cepa Tohama Fase I.

Antígeno / Designación	Significado de los antígenos	Especificidad de los anticuerpos en LINE
PT 28kDa	La toxina tosferínica (PT) es una exotoxina que aparece solo en <i>B. pertussis</i> , siendo por lo tanto altamente específica para este patógeno. Está compuesta por una subunidad A con actividad enzimática (Subunit S1) y una subunidad B que se une al receptor. La PT es un componente de la vacuna acelular, mostrando los anticuerpos contra la PT en los sueros vacunales una correlación máxima con una protección contra la infección por <i>B. pertussis</i> . Para el diagnóstico de <i>Bordetella</i> en IgG por medio de un suero individual, la PT representa el antígeno con sensibilidad y especificidad máxima de respectivamente >98%. Por consiguiente, la toxina tosferínica puede calificarse como proteína marcadora de una infección por <i>B. pertussis</i> . En IgA e IgM, la reacción de los anticuerpos contra la PT solo está presente en aproximadamente el 40 al 50% de los casos de tos ferina (4, 5).	Altamente específico para <i>B. pertussis</i>
CatACT 43kDa	La toxina de adenilato ciclasa (ACT) es un antígeno que no aparece en las vacunas contra <i>B. pertussis</i> . Se trata de un factor de virulencia esencial de <i>B. pertussis</i> (6). Es generalmente conocida la reactividad cruzada de la proteína ACT total con los miembros de la familia de toxina RTX - incluyendo la hemolisina de <i>E. coli</i> (7, 8, 9,10) . que no cuentan, sin embargo, con la unidad enzimática de la adenilato ciclasa. Por lo tanto, <i>B. pertussis</i> + CatACT LINE emplea tan sólo la parte N-terminal, de 400 AS de longitud del antígeno ACT (designado como CatACT) que contiene el dominio catalítico específico de <i>Bordetella sp.</i> La CatACT es para IgG el mejor marcador de infección para el diagnóstico serológico no influenciado por el estado de vacuna. En el momento del diagnóstico, el 68,0% de los pacientes de cultura positiva eran seropositivos en IgG para CatACT. Resulta que CatACT es el segundo marcador en sensibilidad, siendo superado sólo por PT. (11) Por lo tanto, la detección simultánea de anticuerpos a CatACT y PT es indicio de la existencia de una infección aguda o sufrida hace poco.	Específico para <i>Bordetella sp.</i>
FHA 220kDa	La hemaglutinina filamentosa (FHA) es una proteína de superficie de <i>Bordetella pertussis</i> . Sirve como adhesina importante del agente patógeno (4). La respuesta de anticuerpos a FHA es especialmente alta en el IgG con un 80-90%	Poco específico

	aproximadamente; siendo del 50-60% aprox. en IgA e IgM (4, 5). Mientras tanto, varios estudios independientes (3, 12, 13) demostraron que existe una reactividad cruzada de la FHA de <i>Bordetella pertussis</i> , <i>Bordetella parapertussis</i> y otros patógenos bacterianos.	
--	--	--

9.4 Criterios de evaluación

La interpretación de los resultados serológicos siempre debe tener en cuenta el cuadro clínico, los datos epidemiológicos así como otros hallazgos disponibles de laboratorio.

Evaluación recomendada de IgG e IgA

PT	CatACT	Significado	Interpretación <i>B. pertussis</i>
-	- +/- +	Ningún indicio de una infección con <i>Bordetella pertussis</i> . Posible indicación de una infección por <i>B. parapertussis</i> (ver abajo)	Negativo
+/-	- +/- +	Existe la posibilidad eventual de una infección con <i>B. pertussis</i> muy temprana o bien sufrida hace mucho tiempo. Se recomienda efectuar una comprobación por medio de un segundo suero.	De valor límite
+	-	Indicio de una infección con <i>Bordetella pertussis</i> reciente o sufrida hace poco. Comprobar la situación de vacunación	Positivo
+	+/- +	Indicio claro de una infección reciente o sufrida hace poco con <i>Bordetella pertussis</i> .	

Indicación adicional de una infección por *B. parapertussis* en IgG e IgA:

PT	CatACT	FHA	Significado	Interpretación <i>B. pertussis</i>
-	+/- +	+	posible indicación de una infección por <i>B. parapertussis</i>	Negativo

Un resultado positivo con respecto a la CatACT y FHA en ausencia de una respuesta PT puede interpretarse como indicio de una infección por *B. parapertussis*.

Para confirmar la sospecha de una infección por *B. parapertussis*, recomendamos analizar tras 7 días una segunda muestra de suero, en el cual todavía no se deberán poder detectar anticuerpos contra la PT. De forma alternativa se puede realizar un a prueba PCR para *B. parapertussis*.

Banda FHA: La aparición exclusiva de anticuerpos contra el antígeno de grupo poco específico FHA no permite concluir si se trata de una infección con *Bordetella pertussis* o *Bordetella parapertussis*. Podría tratarse también de una reacción cruzada de la FHA con *Haemophilus influenzae* u otros patógenos o de anticuerpos persistentes (anticuerpos de vacuna o anticuerpos de una infección anterior).

En caso de dudas acerca de resultados serológicos de *Bordetella* que tienen en cuenta la FHA, puede evaluarse también la banda FHA de LINE, ver *B. parapertussis*. Para ello se valora la banda FHA a través de la intensidad de la banda PT del control cut off:

➤ Cut off: positivo / = Cut off: límite / = Cut off: negativo

Aviso: No siempre se forman anticuerpos IgA e IgM, por lo que son marcadores menos confiables de una infección con *Bordetella pertussis* que los anticuerpos IgG.

9.5 Limitaciones del ensayo

1. Un resultado negativo de la inmunotransferencia no permite descartar por completo la posibilidad de una infección por *Bordetella pertussis*. La muestra puede haberse extraído antes de la aparición de anticuerpos, o el nivel de anticuerpos puede encontrarse por debajo del límite de detección del ensayo.
2. La ausencia o presencia duraderas de anticuerpos no permite concluir el éxito o fracaso de un tratamiento.
3. Mediante varios estudios independientes se ha podido demostrar que existe una reactividad cruzada de la FHA de *Bordetella pertussis*, *B. parapertussis* y de otros patógenos (3, 12, 13, 21).
4. En casos poco frecuentes, los sueros de pacientes pueden presentar bandas %avertidas+(fondo oscuro, bandas blancas); si ocurre esto no es posible evaluar la prueba. En ese caso, el suero debe analizarse mediante otros métodos serológicos.

10. Bibliografía

1. Wirsing von König et al., 1999, Evaluation of a single-Sample Serological Technique for Diagnosing Pertussis in Unvaccinated Children, Eur J Clin Microbiol Infect Dis, (18)341-345.
2. Wiersbitzky, S., Pertussis Kostengünstige Prävention zuwenig genutzt, Therapiewoche 25 (1995), S.1485 . 1486.
3. Mastrantonio et al., 1997, *Bordetella parapertussis* infections., Dev Biol Stand., (89):255-259.
4. Tiller, F-W.; Diagnostische Bibliothek, Nr. 47, Apr, 1997.
5. Bruce D. Meade, Chrisanna M. Mink, and Charles R. Manclark. 1994. Serodiagnosis of Pertussis, Center for Biologics and Research, Food and Drug Administration, Bethesda, Maryland 20892.
6. Weingart, C. L., and A. A. Weiss. 2000. *Bordetella pertussis* virulence factors affect phagocytosis by human neutrophils. Infect. Immun. 68:1735. 1739.
7. Arciniega, J. L., E. L. Hewlett, K. M. Edwards, and D. L. Burns. 1993. Antibodies to *Bordetella pertussis* adenylate cyclase toxin in neonatal and maternal sera. FEMS Immunol. Med. Microbiol. 6:325. 330. Carlsson et al., Nov 1999, Acquisition of serum antibodies against filamentous hemagglutinin and pertactin unrelated to *Bordetella pertussis* infection., Clin Microbiol Infect.,(5)709-712.
8. Bauer, M. E., and R. A. Welch. 1996. Characterization of an RTX toxin from enterohemorrhagic *Escherichia coli* O157:H7. Infect. Immun. 64:167. 175.
9. Chart, H., S. M. Scotland, and B. Rowe. 1989. Serum antibodies to *Escherichia coli* serotype O157:H7 in patients with hemolytic-uremic syndrome. J. Clin. Microbiol. 27:285. 290.
10. Lee, S. J., M. C. Gray, L. Guo, P. Sebo, and E. L. Hewlett. 1999. Epitope mapping of monoclonal antibodies against *Bordetella pertussis* adenylate cyclase toxin. Infect. Immun. 67:2090. 2095.
11. Alison A. Weiss et.al, Characterization of Serological Responses to Pertussis, CLINICAL AND VACCINE IMMUNOLOGY, Mar.2006, p341-348.
12. Bergfors et al., Juli 1999, Parapertussis and Pertussis: Differences and Similarities in Incidence, Clinical course, and Antibody Responses, Int J Infect Dis, 3(3):140-146.
13. Carlsson et al., Nov 1999, Acquisition of serum antibodies against filamentous hemagglutinin and pertactin unrelated to *Bordetella pertussis* infection., Clin Microbiol Infect.,(5)709-712.
14. Epidemiologisches Bulletin, 1/9: 1-4, Robert Koch Institut (RKI), Populationsimmunität gegen Diphtherie und Pertussis.
15. Hallander, Microbiological and Serological Diagnosis of Pertussis, Clinical Infectious Diseases 1999;28 (Suppl.2):99-106.
16. Mastrantonio et al., 1997, Antibody kinetics and long-term sero-prevalence in the Italian clinical trial of acellular pertussis vaccines, Dev Biol Stand., (89): 275-278.
17. Watanabe, M., B. Connelly, and A. A. Weiss. 2006. Characterization of serological responses to pertussis. Clinical and vaccine immunology 13:341-8.
18. Weston, W., M. Messier, L. R. Friedland, X. Wu, and B. Howe. 2011. Persistence of antibodies 3 years after booster vaccination of adults with combined acellular pertussis, diphtheria and tetanus toxoids vaccine. Vaccine. Elsevier Ltd 29:8483-6.
19. Dragsted, D. M., B. Dohn, J. Madsen, and J. S. Jensen. 2004. Comparison of culture and PCR for detection of *Bordetella pertussis* and *Bordetella parapertussis* under routine laboratory conditions. Journal of medical microbiology 53:749-54.
20. Hallander, H. O., J. Gnärpe, H. Gnärpe, and P. Olin. 1999. *Bordetella pertussis*, *Bordetella parapertussis*, *Mycoplasma pneumoniae*, *Chlamydia pneumoniae* and persistent cough in children. Scandinavian Journal of Infectious Diseases 31:281-286.

21. Baughman, A. L., K. M. Bisgard, K. M. Edwards, D. Guris, M. D. Decker, K. Holland, B. D. Meade, and F. Lynn. 2004. Establishment of Diagnostic Cutoff Points for Levels of Serum Antibodies to Pertussis Toxin , Filamentous Hemagglutinin , and Fimbriae in Adolescents and Adults in the United States. *Clinical and Diagnostic Laboratory Immunology* 11:1045-1053.

11. Esquema de la realización de la prueba

Resumen de la realización de la prueba:

Incubación de muestras	30 minutos	15 µl de suero/plasma del paciente/100 µl de control en cada caso en 1,5 ml de tampón de dilución/lavado
Lavado	3 x 5 minutos	con 1,5 ml de tampón para dilución/lavado en cada caso
Incubación de los conjugados	30 minutos	con 1,5 ml de dilución para el uso (1 + 100)
Lavado	3 x 5 minutos 1 x 1 minuto	con 1,5 ml de tampón para dilución/lavado en cada caso con agua destilada/desionizada
Incubación del sustrato	10 ± 3 minutos	con 1,5 ml de solución de sustrato en cada caso
Parada	3 x sin incubación intermedia	con 1,5 ml de agua destilada/desionizada en cada caso

Tabla para dilución de conjugado: (valores redondeados)

Número de tiras	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Tampón de dilución/lavado	1,5ml	3,0ml	4,5ml	6,0ml	7,5ml	9,0ml	11,0ml	12,0ml	14,0ml	15,0ml
Conjugado concentrado	15µl	30µl	45µl	60µl	75µl	90µl	110µl	120µl	140µl	150µl
Volumen final	1,515ml	3,03ml	4,545ml	6,06ml	7,575ml	9,09ml	11,11ml	12,12ml	14,14ml	15,15ml

Número de tiras	11	12	13	14	15	16	17	18	19	20
Tampón de dilución/lavado	17,0ml	18,0ml	20,0ml	21,0ml	23,0ml	24,0ml	26,0ml	27,0ml	29,0ml	30,0ml
Conjugado concentrado	170µl	180µl	200µl	210µl	230µl	240µl	260µl	270µl	290µl	300µl
Volumen final	17,17ml	18,18ml	20,2ml	21,21ml	23,23ml	24,24ml	26,26ml	27,27ml	29,29ml	30,3ml

Número de tiras	21	22	23	24	25	26	27	28	29	30
Tampón de dilución/lavado	32,0ml	33,0ml	35,0ml	36,0ml	38,0ml	39,0ml	41,0ml	42,0ml	44,0ml	45,0ml
Conjugado concentrado	320µl	330µl	350µl	360µl	380µl	390µl	410µl	420µl	440µl	450µl
Volumen final	32,32ml	33,33ml	35,35ml	36,36ml	38,38ml	39,39ml	41,41ml	42,42ml	44,44ml	45,45ml

Número de tiras	31	32	33	34	35	36	37	38	39	40
Tampón de dilución/lavado	47,0ml	48,0ml	50,0ml	51,0ml	53,0ml	54,0ml	56,0ml	57,0ml	59,0ml	60,0ml
Conjugado concentrado	470µl	480µl	500µl	510µl	530µl	540µl	560µl	570µl	590µl	600µl
Volumen final	47,47ml	48,48ml	50,5ml	51,51ml	53,53ml	54,54ml	56,56ml	57,57ml	59,59ml	60,6ml