

Product information

Information about other products is available at: www.demeditec.com



User's Manual

Chlamydia trachomatis IgA ELISA

Enzyme immunoassay for the qualitative determination of IgA-class antibodies against Chlamydia trachomatis in human serum or plasma



DE3809



96



NovaTec Immundiagnostica GmbH
Technologie & Waldpark
Waldstr. 23 A6
D-63128 Dietzenbach
Germany

Distributed by / Vertrieb durch:
Demeditec Diagnostics GmbH
Lise-Meitner-Strasse 2
24145 Kiel-Wellsee
Germany

1. INTRODUCTION

Chlamydiae are nonmotile, Gram negative and obligatory intracellular growing bacteria which form characteristic inclusions within the cytoplasm of parasitized cells. They are easily visible in the light microscope. Three different Chlamydia species pathogenic for humans are known: Chlamydia trachomatis, Chlamydia pneumoniae and Chlamydia psittaci, and one species only pathogenic for animals (C. pecorum). Chlamydia trachomatis is the most prevalent agent of sexually transmitted diseases worldwide (400-500 million cases) and the number of infections is constantly growing, during childbirth, causing conjunctivitis or pneumonia in newborns. Untreated cases of chlamydial infection can lead to chronic salpingitis, possibly resulting in ectopic pregnancy or infertility. In males, C. trachomatis is a major cause of non-gonococcal urethritis.

A severe problem in Chlamydia infections is the frequent asymptomatic insidious course which may result in the initiation of chronic diseases. In many instances primary infections are not recognized and only the sequelae caused by ascended, persisting agents are diagnosed.

Species	Mechanism of infection	Disease	Diagnostics
C. trachomatis	Direct or sexual transmission: The primary site of infection usually is the mucous membrane of the eye or the urogenital tract	Lymphogranuloma venereum (LGV) Trachoma Inclusion conjunctivitis of neonates and adults; Cervicitis, salpingitis, urethritis, epididymitis, proctitis and pneumonia of newborns	Serology PCR Microscopy
C. pneumoniae	Infiltration of the mucous membrane of the respiratory tract	Respiratory diseases discussed: endocarditis, coronary heart diseases	
C. psittaci	Inhalation of feces from infected birds; contact with infected avian viscera	Ornithosis (Psittacosis)	

Infection may be identified by

- Microscopy: Giemsa stain
- PCR
- Serology: Detection of antigens by ELISA
Detection of antibodies by IF, EIA, ELISA

2. INTENDED USE

The Demeditec Chlamydia trachomatis IgA-ELISA is intended for the qualitative determination of IgA class antibodies against Chlamydia trachomatis in human serum or plasma (citrate).

3. PRINCIPLE OF THE ASSAY

The qualitative immunoenzymatic determination of IgA-class antibodies against Chlamydia trachomatis is based on the ELISA (Enzyme-linked Immunosorbent Assay) technique.

Microtiter strip wells are precoated with Chlamydia trachomatis antigens to bind corresponding antibodies of the specimen. After washing the wells to remove all unbound sample material horseradish peroxidase (HRP) labelled anti-human IgA conjugate is added. This conjugate binds to the captured Chlamydia-specific antibodies. The immune complex formed by the bound conjugate is visualized by adding Tetramethylbenzidine (TMB) substrate which gives a blue reaction product.

The intensity of this product is proportional to the amount of Chlamydia-specific IgA antibodies in the specimen. Acidic solution is added to stop the reaction. This produces a yellow endpoint colour. Absorbance at 450 nm is read using an ELISA microwell plate reader.

4. MATERIALS

4.1. Reagents supplied

- **Chlamydia trachomatis Coated Wells (IgA):** 12 breakapart 8-well snap-off strips coated with Chlamydia trachomatis antigen; in resealable aluminium foil.
- **IgA Sample Diluent** ***: 1 bottle containing 100 ml of buffer for sample dilution; pH 7.2 ± 0.2; coloured yellow; ready to use; white cap.
- **Stop Solution:** 1 bottle containing 15 ml acidic solution, 0.4 N/l; ready to use; red cap.
- **Washing Solution (20x conc.):** 1 bottle containing 50 ml of a 20-fold concentrated buffer (pH 7.2 ± 0.2) for washing the wells; white cap.
- **Chlamydia trachomatis anti-IgA Conjugate**** : 1 bottle containing 20 ml of peroxidase labelled rabbit antibody to human IgA; coloured violet, ready to use; black cap.
- **TMB Substrate Solution:** 1 bottle containing 15 ml 3,3',5,5'-tetramethylbenzidine (TMB); ready to use; yellow cap.
- **Chlamydia trachomatis IgA Positive Control*****: 1 bottle containing 2 ml; coloured yellow; ready to use; red cap.
- **Chlamydia trachomatis IgA Cut-off Control*****: 1 bottle containing 3 ml; coloured yellow; ready to use; green cap.
- **Chlamydia trachomatis IgA Negative Control*****: 1 bottle containing 2 ml; coloured yellow; ready to use; blue cap.

* contains 0.1 % Bronidox L after dilution

** contains 0.2 % Bronidox L

*** contains 0.1 % Kathon

4.2. Materials supplied

- 1 Strip holder
- 1 Cover foil
- 1 Test protocol
- 1 distribution and identification plan

4.3. Materials and Equipment needed

- ELISA microwell plate reader, equipped for the measurement of absorbance at 450/620nm
- Incubator 37 °C
- Manual or automatic equipment for rinsing wells
- Pipettes to deliver volumes between 10 and 1000 µl
- Vortex tube mixer
- Deionised or (freshly) distilled water
- Disposable tubes
- Timer

5. STABILITY AND STORAGE

The reagents are stable up to the expiry date stated on the label when stored at 2...8 °C.

6. REAGENT PREPARATION

It is very important to bring all reagents, samples and controls to room temperature (20...25 °C) before starting the test run!

6.1. Coated snap-off strips

The ready to use breakapart snap-off strips are coated with Chlamydia trachomatis antigen. Store at 2...8 °C. *Immediately after removal of strips, the remaining strips should be resealed in the aluminium foil along with the desiccant supplied and stored at 2...8 °C; stability until expiry date.*

6.2. Chlamydia trachomatis anti-IgA Conjugate

The bottle contains 20 ml of a solution with anti-human-IgA horseradish peroxidase, buffer, stabilizers, preservatives and an inert violet dye. The solution is ready to use. Store at 2...8 °C. *After first opening stability until expiry date when stored at 2...8 °C.*

6.3. Controls

The bottles labelled with Positive, Cut-off and Negative Control contain a ready to use control solution. It contains 0.1% Kathon and has to be stored at 2...8 °C. *After first opening stability until expiry date when stored at 2...8 °C.*

6.4. IgA Sample Diluent

The bottle contains 100 ml phosphate buffer, stabilizers, preservatives and an inert yellow dye. It is used for the dilution of the patient specimen. This ready to use solution has to be stored at 2...8 °C. *After first opening stability until expiry date when stored at 2...8 °C.*

6.5. Washing solution (20xconc.)

The bottle contains 50 ml of a concentrated buffer, detergents and preservatives. Dilute Washing Solution 1+19; e.g. 10 ml Washing Solution + 190 ml fresh and germ free redistilled water. The diluted buffer is stable for 5 days at room temperature. *Crystals in the solution disappear by warming up to 37 °C in a water bath. After first opening the concentrate is stable until the expiry date.*

6.6. TMB Substrate Solution

The bottle contains 15 ml of a tetramethylbenzidine/hydrogen peroxide system. The reagent is ready to use and has to be stored at 2...8 °C, away from the light. The solution should be colourless or could have a slight blue tinge. If the substrate turns into blue, it may have become contaminated and should be thrown away. *After first opening stability until expiry date when stored at 2...8 °C.*

6.7. Stop Solution

The bottle contains 15 ml 0.4 N acidic solution (R 36/38, S 26). This ready to use solution has to be stored at 2...8 °C. *After first opening stability until expiry date.*

7. SPECIMEN COLLECTION AND PREPARATION

Use human serum or plasma (citrate) samples with this assay. If the assay is performed within 5 days after sample collection, the specimen should be kept at 2...8 °C; otherwise they should be aliquoted and stored deep-frozen (-70 to -20 °C). If samples are stored frozen, mix thawed samples well before testing. *Avoid repeated freezing and thawing.*

Heat inactivation of samples is not recommended.

7.1. Sample Dilution

Before assaying, all samples should be diluted 1+100 with IgA Sample Diluent. Dispense 10 µl sample and 1 ml IgA Sample Diluent into tubes to obtain a 1+100 dilution and thoroughly mix with a Vortex.

8. ASSAY PROCEDURE

8.1. Test Preparation

Please read the test protocol carefully **before** performing the assay. Result reliability depends on strict adherence to the test protocol as described. The following test procedure is only validated for manual procedure. If performing the test on ELISA automatic systems we recommend to increase the washing steps from three to five and the volume of washing solution from 300µl to 350µl to avoid washing effects. Prior to commencing the assay, the distribution and identification plan for all specimens and controls should be carefully established on the result sheet supplied in the kit. Select the required number of microtiter strips or wells and insert them into the holder.

Please allocate at least:

1 well (e.g. A1)	for the substrate blank,
1 well (e.g. B1)	for the negative control,
2 wells (e.g. C1+D1)	for the cut-off control and
1 well (e.g. E1)	for the positive control.

It is recommended to determine controls and patient samples in duplicate.

Perform all assay steps in the order given and without any appreciable delays between the steps.

A clean, disposable tip should be used for dispensing each control and sample.

Adjust the incubator to 37° ± 1 °C.

1. Dispense 100µl controls and diluted samples into their respective wells. Leave well A1 for substrate blank.
2. Cover wells with the foil supplied in the kit.
3. **Incubate for 1 hour ± 5 min at 37±1 °C.**
4. When incubation has been completed, remove the foil, aspirate the content of the wells and wash each well three times with 300µl of Washing Solution. Avoid overflows from the reaction wells. The soak time between each wash cycle should be >5sec. At the end carefully remove remaining fluid by tapping strips on tissue paper prior to the next step!

Note: Washing is critical! Insufficient washing results in poor precision and falsely elevated absorbance values.

5. Dispense 100µl Chlamydia trachomatis anti-IgA Conjugate into all wells except for the blank well (e.g. A1). Cover with foil.
6. **Incubate for 30 min at room temperature. Do not expose to direct sunlight.**
7. Repeat step 4.
8. Dispense 100µl TMB Substrate Solution into all wells
9. **Incubate for exactly 15 min at room temperature in the dark.**
10. Dispense 100µl Stop Solution into all wells in the same order and at the same rate as for the TMB Substrate Solution.

Any blue colour developed during the incubation turns into yellow.

Note: Highly positive patient samples can cause dark precipitates of the chromogen! These precipitates have an influence when reading the optical density. Predilution of the sample with physiological sodium chloride solution, for example 1+1, is recommended. Then dilute the sample 1+100 with dilution buffer and multiply the results in U by 2.

11. Measure the absorbance of the specimen at 450/620nm within 30 min after addition of the Stop Solution.

8.2. Measurement

Adjust the ELISA Microwell Plate Reader **to zero** using the **substrate blank in well A1**.

If - due to technical reasons - the ELISA reader cannot be adjusted to zero using the substrate blank in well A1, subtract the absorbance value of well A1 from all other absorbance values measured in order to obtain reliable results!

Measure the absorbance of all wells at **450 nm** and record the absorbance values for each control and patient sample in the distribution and identification plan.

Dual wavelength reading using 620 nm as reference wavelength is recommended.

Where applicable calculate the **mean absorbance values** of all duplicates.

9. RESULTS

9.1. Run Validation Criteria

In order for an assay to be considered valid, the following criteria must be met:

- **Substrate blank** in A1: Absorbance value < **0.100**.
- **Negative control** in B1: Absorbance value < **0.200 and < cut-off**
- **Cut-off control** in C1 and D1: Absorbance value **0.150 – 1.30**.
- **Positive control** in E1: Absorbance value > **cut-off**.

If these criteria are not met, the test is not valid and must be repeated.

9.2. Calculation of Results

The cut-off is the mean absorbance value of the Cut-off control determinations.

Example: Absorbance value Cut-off control 0.39 + absorbance value Cut-off control

$$0.37 = 0.76 / 2 = 0.38$$

$$\text{Cut-off} = 0.38$$

9.3. Interpretation of Results

Samples are considered **POSITIVE** if the absorbance value is higher than 10% over the cut-off.

Samples with an absorbance value of 10% above or below the cut-off should not be considered as clearly positive or negative

→ **grey zone**

It is recommended to repeat the test again 2 - 4 weeks later with a fresh sample. If results in the second test are again in the grey zone the sample has to be considered **NEGATIVE**.

Samples are considered **NEGATIVE** if the absorbance value is lower than 10% below the cut-off.

9.3.1. Results in Units

$$\frac{\text{Patient (mean) absorbance value} \times 10}{\text{Cut-off}} = [\text{Units} = \text{U}]$$

Example:
$$\frac{1.216 \times 10}{0.38} = 32 \text{ U (Units)}$$

Cut-off:	10	U
Grey zone:	9-11	U
Negative:	<9	U
Positive:	>11	U

10. SPECIFIC PERFORMANCE CHARACTERISTICS

10.1. Precision

Interassay	n	Mean (U)	Cv (%)
Pos. Serum	12	24.3	7.1

Intraassay	n	Mean (OD)	Cv (%)
Pos. Serum	24	0.882	4.7

10.2. Diagnostic Specificity

The diagnostic specificity is defined as the probability of the assay of scoring negative in the absence of the specific analyte.

It is 97.3 %.

10.3. Diagnostic Sensitivity

The diagnostic sensitivity is defined as the probability of the assay of scoring positive in the presence of the specific analyte.

It is >95 %.

10.4. Interferences

Interferences with hemolytic, lipemic or icteric sera are not observed up to a concentration of 10 mg/ml hemoglobin, 5 mg/ml triglycerides and 0.5 mg/ml bilirubin.

Note: The results refer to the groups of samples investigated; these are not guaranteed specifications.

11. LIMITATIONS OF THE PROCEDURE

Bacterial contamination or repeated freeze-thaw cycles of the specimen may affect the absorbance values. Diagnosis of an infectious disease should not be established on the basis of a single test result. A precise diagnosis should take into consideration clinical history, symptomatology as well as serological data.

In immunocompromised patients and newborns serological data only have restricted value.

The Chlamydia trachomatis antigen which is coated on the plates is comprised of elementary bodies. A cross reaction with Chlamydia pneumoniae cannot be excluded with sera containing antibodies to LPS and MOMP.

12. PRECAUTIONS AND WARNINGS

- In compliance with article 1 paragraph 2b European directive 98/79/EC the use of the in vitro diagnostic medical devices is intended by the manufacturer to secure suitability, performances and safety of the product. Therefore the test procedure, the information, the precautions and warnings in the instructions for use have to be strictly followed. The use of the testkits with analyzers and similar equipment has to be validated. Any change in design, composition and test procedure as well as for any use in combination with other products not approved by the manufacturer is not authorized; the user himself is responsible for such changes. The manufacturer is not liable for false results and incidents for these reasons. The manufacturer is not liable for any results by visual analysis of the patient samples.
- Only for in-vitro diagnostic use.
- All components of human origin used for the production of these reagents have been tested for anti-HIV antibodies, anti-HCV antibodies and HBsAg and have been found to be non-reactive. Nevertheless, all materials should still be regarded and handled as potentially infectious.
- Do not interchange reagents or strips of different production lots.
- No reagents of other manufacturers should be used along with reagents of this test kit.
- Do not use reagents after expiry date stated on the label.
- Use only clean pipette tips, dispensers, and lab ware.
- Do not interchange screw caps of reagent vials to avoid cross-contamination.
- Close reagent vials tightly immediately after use to avoid evaporation and microbial contamination.
- After first opening and subsequent storage check conjugate and control vials for microbial contamination prior to further use.
- To avoid cross-contamination and falsely elevated results pipette patient samples and dispense conjugate without splashing accurately to the bottom of wells.
- The Demeditec ELISA is only designed for qualified personnel who are familiar with good laboratory practice.

WARNING:	In the used concentration Bronidox L has hardly any toxicological risk upon contact with skin and mucous membranes!
-----------------	---

WARNING:	Acidic solution irritates eyes and skin. Keep out of the reach of children. Upon contact with the eyes, rinse thoroughly with water and consult a doctor!
-----------------	---

12.1. Disposal Considerations

Residues of chemicals and preparations are generally considered as hazardous waste. The disposal of this kind of waste is regulated through national and regional laws and regulations. Contact your local authorities or waste management companies which will give advice on how to dispose hazardous waste.

1. EINLEITUNG

Chlamydien sind unbewegliche, gramnegative, obligat intrazelluläre Bakterien. Sie unterscheiden sich von allen anderen Bakterien durch ihre Kleinheit (kleinste Einheit ca. 0,2µm), einen speziellen Vermehrungszyklus und die Existenz von zwei verschiedenen zellmorphologischen Erscheinungsformen, den Elementar- und den Initialkörperchen. Die sehr kleinen Elementarkörperchen garantieren das Überleben außerhalb der Zelle und sind als infektiöse Form dieser Bakterien anzusehen. Eine Vermehrung ist erst möglich, wenn das Elementarkörperchen von der Wirtszelle phagozytiert wird, wo es sich dann innerhalb eines Phagosoms befindet. Dort wird es größer und beginnt sich als Initialkörperchen zu teilen. Die Phagosomvakuole füllt sich und dominiert als so genanntes Einschlusskörperchen. 2-3 Tage nach der Infektion der Wirtszelle geht diese zugrunde und setzt dabei die Elementarkörperchen frei, die erneut Zellen befallen. Man unterscheidet drei für den Menschen pathogene Spezies:

- Chlamydia trachomatis
- Chlamydia pneumoniae
- Chlamydia psittaci

C. trachomatis wird in zwei Biovare unterteilt, nämlich „trachoma“ (tr) und „lymphogranuloma venere-

Spezies	Übertragungsweg	Symptome(Biovar, Serovar)	Komplikationen	Diagnostik
C. trachomatis	Kontakt-, Schmierinfektion (Geschlechtsverkehr)	Trachom (tr, A-C) Einflußkonjunktivitis(tr, D-K) Urogenitalinfektionen(tr, D-K) Lymphogranuloma venereum (lv, L1-3)	Salpingitis, Perihepatitis, Arthritis, Urethritis, Adnexitis, Zervizitis, Proktitis, Pneumonie Erblindung	Serologie
C. pneumoniae	aerogen, Tröpfcheninfektion	wie C. psittaci mögl. Endokarditis, koronare Herzkrankheiten	wie C. psittaci	Mikroskopie
C. psittaci	aerogen	Bronchitis, Pneumonie	Sepsis, Meningitis, Endokarditis	

um“(lv). Bei den humanpathogenen Biovaren trachoma und lymphogranuloma venereum werden mehrere Serovare unterschieden, die bei den einzelnen Infektionskrankheiten mit unterschiedlicher Häufigkeit gefunden werden. Chlamydia trachomatis ist die häufigste Ursache sexuell übertragener Erkrankungen weltweit (400-500 Millionen Fälle). Schwangere Frauen mit C. trachomatis können unter der Geburt das Neugeborene infizieren. Es kommt zu Konjunktividen oder Pneumonien. Unbehandelte Fälle von Chlamydien Infektionen können zu chronischer Salpingitis mit resultierenden ektopen Schwangerschaften oder Sterilität führen. Bei Männern ist Chlamydia trachomatis häufigste Ursache der nicht gonorrhoischen Urethritiden. Ein ernstes Problem der Chlamydien Infektionen ist der häufig asymptomatische Verlauf, der letztlich jedoch in einer chronischen Erkrankung resultieren kann. In vielen Fällen wird die Primärinfektion nicht rechtzeitig erkannt und erst die Folgeschäden diagnostiziert.

Infektionen können nachgewiesen werden mittels:

- Mikroskopie: Giemsa-Färbung
- PCR
- Serologie: Nachweis der Antigene mittels ELISA
Nachweis der Antikörper mittels IF, EIA, ELISA

2. VERWENDUNGSZWECK

Der Demeditec Chlamydia trachomatis IgA ELISA ist für den qualitativen Nachweis spezifischer IgA-Antikörper gegen C. trachomatis in humanem Serum oder Plasma (Citrat) bestimmt.

3. TESTPRINZIP

Die qualitative immunenzymatische Bestimmung von spezifischen IgA-Antikörpern gegen Chlamydia trachomatis beruht auf der ELISA (Enzyme-linked Immunosorbent Assay)-Technik. Mikrotiterstreifen als solide Phase sind beschichtet mit Chlamydia trachomatis spezifischen Antigenen. Vorhandene spezifische Antikörper in der Probe binden an die immobilisierten Antigene der Mikrotiterplatte. Meerrettich-Peroxidase (HRP)-konjugierte anti-human-IgA Antikörper binden an Antigen-Antikörperkomplexe in positiven Proben. Die entstandenen Immunkomplexe werden durch Blaufärbung nach Inkubation mit Tetramethylbenzidin (TMB) -Substratlösung nachgewiesen. Stoppen der enzymatischen Reaktion mit saurer Lösung führt zu einem Farbumschlag von blau zu gelb, der einfach nachgewiesen und mit einem ELISA-Reader bei 450 nm gemessen werden kann.

4. MATERIALIEN

4.1. Mitgelieferte Reagenzien

- **Chlamydia trachomatis beschichtete Mikrotiterstreifen (IgA):** 12 teilbare 8er-Streifen, beschichtet mit Chlamydia trachomatis Antigen; in wieder verschließbarem Aluminiumbeutel.
- **IgA-Probenverdünnungspuffer***:** 1 Flasche mit 100 ml Puffer zur Probenverdünnung; pH 7.2 ± 0.2; gelb gefärbt; gebrauchsfertig; weiße Verschlusskappe.
- **Stopplösung:** 1 Fläschchen mit 15 ml saure Lösung, 0.4 N/l, gebrauchsfertig; rote Verschlusskappe.
- **Waschlösung (20x konz.):** 1 Flasche mit 50 ml eines 20-fach konzentrierten Puffers zum Waschen der Kavitäten; pH 7.2 ± 0.2; weiße Verschlusskappe.
- **Chlamydia trachomatis anti-IgA-Konjugat**:** 1 Flasche mit 20 ml Peroxidase-konjugierten Antikörpern gegen humanes IgA; violett gefärbt; gebrauchsfertig; schwarze Verschlusskappe.
- **TMB-Substratlösung:** 1 Fläschchen mit 15 ml 3,3',5,5'-Tetramethylbenzidin (TMB); gebrauchsfertig; gelbe Verschlusskappe.
- **Chlamydia trachomatis IgA Positivkontrolle***:** 1 Fläschchen mit 2 ml; gelb gefärbt; rote Verschlusskappe; gebrauchsfertig.
- **Chlamydia trachomatis IgA Cut-off Kontrolle***:** 1 Fläschchen mit 3 ml; gelb gefärbt; grüne Verschlusskappe; gebrauchsfertig.
- **Chlamydia trachomatis IgA Negativkontrolle***:** 1 Fläschchen mit 2 ml; gelb gefärbt; blaue Verschlusskappe; gebrauchsfertig.

* enthält 0.1% Bronidox L nach Verdünnung

** enthält 0.2% Bronidox L

*** enthält 0.1% Kathon

4.2. Mitgeliefertes Zubehör

- 1 selbstklebende Abdeckfolie
- 1 Rahmenhalter
- 1 Arbeitsanleitung
- 1 Ergebnisblatt

4.3. Erforderliche Materialien und Geräte

- Photometer mit Filtern 450/620 nm
- Feuchtkammer/Brutschrank mit Thermostat
- Manuelle oder automatische Waschorrichtung
- Mikropipetten mit Einmalspitzen (10, 100, 200, 1000 µl)
- Vortex-Mischer
- Plastikröhrchen für den einmaligen Gebrauch
- Röhrchen-Ständer
- Aqua dest.
- Timer

5. STABILITÄT UND LAGERUNG

Testkit bei 2...8°C lagern. Die Reagenzien nicht nach den angegebenen Verfallsdaten verwenden. Die Verfallsdaten sind jeweils auf den Flaschenetiketten und auf dem Außenetikett angegeben.

6. VORBEREITUNG DER REAGENZIEN

Alle Reagenzien, Proben und Kontrollen sind vor ihrer Verwendung auf Raumtemperatur (20...25 °C) zu bringen!

6.1. Beschichtete Streifen

Die abbrechbaren Streifen sind mit inaktiviertem Chlamydia trachomatis Antigen beschichtet. Die gebrauchsfertigen Vertiefungen sind bei 2...8 °C aufzubewahren. *Nichtverbrauchte Vertiefungen im Aluminiumbeutel zusammen mit dem Trockenmittel sofort wieder verschließen und bei 2...8 °C lagern. Haltbarkeit bis zum angegebenen Verfallsdatum.*

6.2. Chlamydia trachomatis anti-IgA-Konjugat

Die Flasche enthält 20 ml einer Lösung von anti-human IgA-Meerrettichperoxidase, Puffer, Stabilisatoren, Konservierungsmittel und einen inerten violetten Farbstoff. Die gebrauchsfertige Lösung ist bei 2...8 °C aufzubewahren. *Nach dem ersten Öffnen haltbar bis zum angegebenen Verfallsdatum (bei 2...8 °C).*

6.3. Kontrollen

Die Fläschchen mit Kontrollen enthalten 2 bzw. 3 ml gebrauchsfertige Kontrolllösung. Die gebrauchsfertigen Lösungen sind bei 2...8 °C aufzubewahren und enthalten 0.1% Kathon. *Nach dem ersten Öffnen haltbar bis zum angegebenen Verfallsdatum (bei 2...8 °C).*

6.4. IgA-Probenverdünnungspuffer

Die Flasche enthält 100ml Phosphatpuffer, Stabilisatoren, Konservierungsmittel und einen inerten gelben Farbstoff. Die gebrauchsfertige Lösung ist bei 2...8 °C aufzubewahren. Die Lösung wird für die Verdünnung der Proben eingesetzt. *Nach dem ersten Öffnen haltbar bis zum angegebenen Verfallsdatum (bei 2...8 °C).*

6.5. Waschlösung (20x konz.)

Die Flasche enthält 50 ml konzentrierten Puffer, Detergenzien und Konservierungsmittel. Der Inhalt wird auf einen Liter mit Aqua dest. verdünnt (1+19). Der verdünnte Puffer ist bei Raumtemperatur 5 Tage haltbar. Die Waschlösung wird zum Waschen der Streifen eingesetzt. *Sollte eine Kristallisation im Konzentrat auftreten, die Waschlösung auf 37 °C erwärmen und vor dem Verdünnen gut mischen. Nach dem ersten Öffnen, Konzentrat haltbar bis zum angegebenen Verfallsdatum (bei 2...8 °C).*

6.6. TMB-Substratlösung

Das Fläschchen enthält 15 ml eines Tetramethylbenzidin/Wasserstoffperoxidgemisches. Die gebrauchsfertige Lösung ist bei 2...8 °C vor Licht geschützt aufzubewahren. *Die Lösung ist leicht hellblau. Sollte die TMB-Substratlösung dunkelblau sein, ist sie kontaminiert und kann nicht im Test verwendet werden. Nach dem ersten Öffnen haltbar bis zum Verfallsdatum bei sachgerechter Lagerung von 2...8 °C.*

6.7. Stopplösung

Das Fläschchen enthält 15 ml 0,4 N saure Lösung (R36/38, S26). Die gebrauchsfertige Lösung ist bei 2...8 °C aufzubewahren. *Nach dem ersten Öffnen haltbar bis zum angegebenen Verfallsdatum (bei 2...8 °C).*

7. ENTNAHME UND VORBEREITUNG DER PROBEN

Es sollten humane Serum- oder Plasmaproben (Citrat) verwendet werden. Werden die Bestimmungen innerhalb von 5 Tagen nach Blutentnahme durchgeführt, können die Proben bei 2...8 °C aufbewahrt werden, sonst tiefgefrieren (-70...-20 °C). Wiederaufgetaute Proben vor dem Verdünnen gut schütteln. *Wiederholtes Tiefgefrieren und Auftauen vermeiden!* Hitzeinaktivierung der Proben wird nicht empfohlen.

7.1. Probenverdünnung

Proben vor Testbeginn im Verhältnis 1+100 mit IgA-Probenverdünnungspuffer verdünnen, z.B. 10 µl Probe und 1 ml IgA-Probenverdünnungspuffer in die entsprechenden Röhrchen pipettieren, um eine Verdünnung von 1+100 zu erhalten; gut mischen (Vortex).

8. TESTDURCHFÜHRUNG

8.1. Testvorbereitung

Gebrauchsinformation **vor** Durchführung des Tests sorgfältig lesen. Für die Zuverlässigkeit der Ergebnisse ist es notwendig, die Arbeitsanleitung genau zu befolgen. Die folgende Testdurchführung ist für die manuelle Methode validiert. Beim Arbeiten mit ELISA Automaten empfehlen wir, um Wascheffekte auszuschließen, die Zahl der Waschschriffe von drei auf fünf und das Volumen der Waschlösung von 300 µl auf 350 µl zu erhöhen. Vor Testbeginn auf dem mitgelieferten Ergebnisblatt die Verteilung bzw. Position der Patientenproben und Standards auf den Mikrotiterstreifen genau festlegen. Die benötigte Anzahl von Mikrotiterstreifen (Kavitäten) in den Streifenhalter einsetzen.

Hierbei mindestens

1 Vertiefung (z.B. A1)	für den Substratleerwert (Blank),
1 Vertiefung (z.B. B1)	für die Negativ Kontrolle und
2 Vertiefungen (z.B. C1+D1)	für die Cut-off Kontrolle und
1 Vertiefung (z.B. E1)	für die Positiv Kontrolle vorsehen.

Prinzipien der Qualitätssicherung in der Laboratoriumsmedizin erfordern zur höheren Sicherheit für Kontrollen und Patientenproben mindestens Doppelbestimmungen.

Den Test in der angegebenen Reihenfolge und ohne Verzögerung durchführen.

Für jeden Pipettierschritt der Kontrollen und Proben saubere Einmalspitzen verwenden.

Den Brutschrank auf $37 \pm 1^\circ\text{C}$ einstellen.

1. Je 100 µl Kontrollen und vorverdünnte Proben in die entsprechenden Vertiefungen pipettieren. Vertiefung A1 ist für den Substratleerwert vorgesehen.
2. Die Streifen mit der mitgelieferten Abdeckfolie bedecken.
3. **1 h \pm 5 min bei 37°C inkubieren.**
4. Am Ende der Inkubationszeit Abdeckfolie entfernen und die Inkubationsflüssigkeit aus den Teststreifen absaugen. Anschließend dreimal mit 300µl Waschlösung waschen. Überfließen von Flüssigkeit aus den Vertiefungen vermeiden. Intervall zwischen Waschen und Absaugen sollte mindestens 5 sec betragen. Nach dem Waschen die Teststreifen mit den Öffnungen nach unten kurz auf Fließpapier ausklopfen, um die restliche Flüssigkeit zu entfernen.

***Beachte:** Der Waschvorgang ist wichtig, da unzureichendes Waschen zu schlechter Präzision und falsch erhöhten Messergebnissen führt!*

5. 100µl Chlamydia trachomatis anti-IgA-Konjugat in alle Vertiefungen, mit Ausnahme der für die Berechnung des Leerwertes vorgesehenen, pipettieren. Mit Folie abdecken.
6. **30 min bei Raumtemperatur (20...25°C) inkubieren.** Nicht dem direkten Sonnenlicht aussetzen.
7. Waschvorgang gemäß Punkt 4 wiederholen.
8. 100µl TMB-Substratlösung in alle Vertiefungen pipettieren.
9. **Genau 15 min im Dunkeln bei Raumtemperatur(20...25 C) inkubieren.**
10. In alle Vertiefungen 100µl Stopplösung in der gleichen Reihenfolge und mit den gleichen Zeitintervallen wie bei der TMB-Substratlösung Zugabe pipettieren. *Während der Inkubation gebildete blaue Farbe schlägt in gelb um.*

***Hinweis:** Hochpositive Patientenproben können schwärzliche Präzipitate des Chromogens verursachen! Diese Präzipitate beeinflussen die Messwerte. Es wird empfohlen, die Patientenprobe mit physiologischer Kochsalzlösung 1 + 1 zu verdünnen und anschließend die verdünnte Probe mit IgA-Probenverdünnungspuffer 1 + 100 für den Test vorzubereiten. Das Ergebnis in U wird in diesem Fall mit zwei multipliziert.*

11. Die Extinktion der Lösung in jeder Vertiefung bei 450/620 nm innerhalb von 30 min nach Zugabe der Stopplösung messen

8.2. Messung

Mit Hilfe des Substratleerwertes (Blank) **in A1** den **Nullabgleich** des Mikrotiterplatten-Photometers (ELISA-Readers) vornehmen.

Falls diese Eichung aus technischen Gründen nicht möglich ist, muss nach der Messung der Extinktionswert der Position A1 von allen anderen Extinktionswerten abgezogen werden, um einwandfreie Ergebnisse zu erzielen!

Extinktion aller Kavitäten bei **450 nm** messen und die Messwerte der Kontrollen und Proben in das Ergebnisblatt eintragen.

Eine **bichromatische** Messung mit der Referenzwellenlänge 620 nm wird empfohlen.

Falls Doppel- oder Mehrfachbestimmungen durchgeführt wurden, den **Mittelwert der Extinktionswerte** berechnen.

9. BERECHNUNG DER ERGEBNISSE**9.1. Testgültigkeitskriterien**

Der Test wurde richtig durchgeführt, wenn er folgende Kriterien erfüllt:

- **Substrat-Leerwert** in A1: Extinktion < **0,100**
- **Negativ Kontrolle** in B1: Extinktion < **0,200 und < cut-off**
- **Cut-off Kontrolle** in C1 und D1: Extinktionswerte **0,150 – 1,300**
- **Positiv Kontrolle** in E1: Extinktionswerte > **Cut-off**

Sind diese Kriterien nicht erfüllt, ist der Testlauf ungültig und muss wiederholt werden.

9.2. Messwertberechnung

Der Cut-off ergibt sich aus dem Mittelwert der gemessenen Extinktionen der beiden Cut-off Kontrollen.

Beispiel: $0.37 \text{ OD Cut-off Kontrolle} + 0.39 \text{ OD Cut-off Kontrolle} = 0.76 : 2 = \underline{0.38}$

Cut-off = 0.38

9.3. Interpretation der Ergebnisse

Patientenproben gelten als **positiv**, wenn der Extinktionswert mindestens 10% höher liegt als der Cut-Off.

Patientenproben mit Extinktionswerten 10% über bzw. unter dem Cut-Off können nicht eindeutig als positiv bzw. negativ angesehen werden → **Grauzone**

Es wird empfohlen den Test nach 2 bis 4 Wochen mit einer frischen Patientenprobe zu wiederholen. Finden sich die Ergebnisse erneut innerhalb der Grauzone, gilt die Probe als **negativ**.

Patientenproben gelten als **negativ**, wenn der Extinktionswert mindestens 10% unterhalb des Cut-Offs liegt.

9.3.1. Ergebnisse in Einheiten [U]

$\frac{\text{Mittlere Extinktion der Patientenprobe} \times 10}{\text{Cut-Off}} = [\text{Einheiten} = \text{U}]$

Beispiel: $\frac{1.786 \times 10}{0.38} = 47 \text{ U (Units)}$

Cut-Off:	10	U
Grauzone:	9-11	U
Negativ:	<9	U
Positiv:	>11	U

10. TESTMERKMALE**10.1. Präzision**

Interassay	n	Mittelwert (U)	Vk (%)
Pos. Serum	12	24.3	7.1
Intraassay	n	Mittelwert (OD)	Vk (%)
Pos. Serum	24	0.882	4.7

10.2. Diagnostische Spezifität

Die diagnostische Spezifität ist definiert als die Wahrscheinlichkeit des Tests, ein negatives Ergebnis bei Fehlen des spezifischen Analyten zu liefern. Sie beträgt 97,3 %.

10.3. Diagnostische Sensitivität

Die diagnostische Sensitivität ist definiert als die Wahrscheinlichkeit des Tests, ein positives Ergebnis bei Vorhandensein des spezifischen Analyten zu liefern. Sie ist >95 %.

10.4. Interferenzen

Hämolytische, lipämische und ikterische Proben ergaben bis zu einer Konzentration von 10 mg/ml für Hämoglobin, von 5 mg/ml Triglyceride und von 0,5 mg/ml für Bilirubin keine Interferenzen im vorliegenden ELISA.

Hinweis: Die Ergebnisse beziehen sich auf die untersuchten Probenkollektive; es handelt sich nicht um garantierte Spezifikationen

11. GRENZEN DES VERFAHRENS

Kontamination der Proben durch Bakterien oder wiederholtes Einfrieren und Auftauen können zu einer Veränderung der Messwerte führen. Die Diagnose einer Infektionskrankheit darf nicht allein auf der Basis des Ergebnisses einer Bestimmung gestellt werden. Die anamnestischen Daten sowie die Symptomatologie des Patienten müssen zusätzlich zu den serologischen Ergebnissen in Betracht gezogen werden. Bei Immunsupprimierten und Neugeborenen besitzen die Ergebnisse der serologischen Tests nur einen begrenzten Wert.

Das auf die Mikrotiterplatte beschichtete Antigen besteht aus den Elementarkörperchen. Eine Kreuzreaktion mit Chlamydia pneumoniae kann nicht ausgeschlossen werden mit Seren, die Antikörper gegen LPS- und MOMP- Partikeln enthalten.

12. SICHERHEITSMASSNAHMEN UND WARNHINWEISE

- Gemäß Art. 1 Abs. 2b der EU-Richtlinie 98/79/EG legt der Hersteller die Zweckbestimmung von In-vitro-Diagnostika fest, um deren Eignung, Leistung und Sicherheit sicherzustellen. Daher sind die Testdurchführung, die Information, die Sicherheitsmaßnahmen und Warnhinweise in der Gebrauchsanweisung strikt zu befolgen. Bei Anwendung des Testkits auf Diagnostika-Geräten ist die Testmethode zu validieren. Jede Änderung am Aussehen, der Zusammensetzung und der Testdurchführung sowie jede Verwendung in Kombination mit anderen Produkten, die der Hersteller nicht autorisiert hat, ist nicht zulässig; der Anwender ist für solche Änderungen selbst verantwortlich. Der Hersteller haftet für falsche Ergebnisse und Vorkommnisse aus solchen Gründen nicht. Auch für falsche Ergebnisse aufgrund von visueller Auswertung wird keine Haftung übernommen.
- Nur für in-vitro-Diagnostik.
- Alle verwendeten Bestandteile menschlichen Ursprungs auf Anti-HIV-AK, Anti-HCV-AK und HBsAG nicht-reaktiv getestet.
Dennoch sind alle Materialien als potentiell infektiös anzusehen und entsprechend zu behandeln.
- Reagenzien und Mikrotiterplatten unterschiedlicher Chargen nicht untereinander austauschen.
- Keine Reagenzien anderer Hersteller zusammen mit den Reagenzien dieses Testkits verwenden.
- Nicht nach Ablauf des Verfallsdatums verwenden.
- Nur saubere Pipettenspitzen, Dispenser und Labormaterialien verwenden.
- Verschlusskappen der einzelnen Reagenzien nicht untereinander vertauschen.
- Flaschen sofort nach Gebrauch fest verschließen, um Verdunstung und mikrobielle Kontamination zu vermeiden.
- Nach dem ersten Öffnen Konjugat- und Standardfläschchen vor weiterem Gebrauch auf mikrobielle Kontamination prüfen.
- Zur Vermeidung von Kreuzkontamination und falsch erhöhten Resultaten Patientenproben und Konjugat sorgfältig in die Kavitäten pipettieren.
- Der Demeditec ELISA ist nur für die Anwendung durch Fachpersonal vorgesehen, welches die Arbeitstechniken einwandfrei beherrscht.

WARNUNG: Bronidox L zeigt in der verwendeten Konzentration nahezu keine toxikologischen Risiken an Haut bzw. Schleimhaut.

WARNUNG: Saure Lösung reizt Augen und Haut! Nach Berührung mit den Augen gründlich mit Wasser spülen und einen Arzt aufsuchen.

12.1. Entsorgungshinweise

Chemikalien und Zubereitungen sind in der Regel Sonderabfälle. Deren Beseitigung unterliegt den nationalen abfallrechtlichen Gesetzen und Verordnungen. Die zuständige Behörde informiert über die Entsorgung von Sonderabfällen.

1. INTRODUCTION

Chlamydiae sont des bactéries à développement intracellulaire, immobiles et Gram-négatives, qui forment des inclusions caractéristiques dans le cytoplasme des cellules parasitées. Elles sont facilement visibles dans le photo-microscope. Trois espèces différentes de Chlamydia pathogènes pour les humains sont connues: Chlamydia trachomatis, Chlamydia pneumoniae et Chlamydia psittaci, ainsi qu'une espèce pathogène seulement pour des animaux (C. pecorum). Chlamydia trachomatis est l'agent le plus répandu des maladies transmises sexuellement dans le monde entier (400-500 millions de cas) et le nombre d'infections augmente constamment. Pendant l'accouchement, Chlamydia trachomatis entraîne la conjonctivite ou la pneumonie dans les nouveaux-nés. Les cas non traités de l'infection par Chlamydia peuvent mener aux salpingites chroniques, qui peuvent résulter en grossesse ectopique ou l'infertilité. Dans les mâles, Chlamydia trachomatis est une cause importante de l'urétrite non-gonococcique.

Un problème grave dans les infections de Chlamydia est le cours de la maladie, fréquemment insidieux et asymptomatique, qui peut avoir comme conséquence le déclenchement des maladies chroniques. Dans beaucoup de cas, des infections primaires ne sont pas identifiées et seulement les conséquences provoquées par des agents augmentés et persistants sont diagnostiquées.

Espèce	Mécanisme de l'infection	La maladie	Diagnostic
C. trachomatis	Transmission directe ou sexuelle : D'habitude, l'emplacement primaire de l'infection est la membrane muqueuse de l'œil ou de la région urogénitale	Lymphogranuloma venereum (LGV) Trachome Conjonctivite des nouveau-nés et des adultes ; Cervicites, salpingites, urétrite, epididymitis, proctites et pneumonie des nouveau-nés	Sérologie PCR
C. pneumoniae	Infiltration de la membrane muqueuse de la région respiratoire	maladies respiratoires discuté : endocardite, maladies coronaires	Microscopie
C. psittaci	Inhalation des résidus des oiseaux infectés ; contact avec les viscères aviens infectés	Ornithose (Psittacose)	

L'infection peut être identifiée par

- Microscopie : Colorant de Giemsa
- PCR
- Sérologie : Détection des antigènes par ELISA
Détection des anticorps par IF, EIA, ELISA

2. INDICATION D'UTILISATION

La trousse Chlamydia trachomatis IgA ELISA de Demeditec est prévue pour la détermination qualitative des anticorps IgA anti-Chlamydia trachomatis dans le sérum humain ou plasma (citrate).

3. PRINCIPE DU DOSAGE

La détermination immunoenzymatique qualitative des anticorps IgA anti-Chlamydia trachomatis est basée sur la technique ELISA (Enzyme-Linked Immunosorbent Assay).

Les puits des barrettes de microtitration sont revêtus d'antigènes d'Chlamydia trachomatis pour lier les anticorps correspondants de l'échantillon. Après le lavage des puits pour éliminer l'échantillon non lié, le conjugué anti-IgA humaines marquées à la peroxydase du raifort (HRP) est ajouté. Ce conjugué se lie aux anticorps capturés spécifiques de l'Chlamydia trachomatis. Le complexe immun constitué par le conjugué lié est visualisé en ajoutant le substrat de Tétraméthylbenzidine (TMB) qui donne un produit de réaction bleu. L'intensité de ce produit est proportionnelle à la quantité d'anticorps IgA spécifiques de Chlamydia trachomatis dans l'échantillon de patient. De l'acidic solution est ajouté pour arrêter la réaction. Ceci produit une couleur jaune. L'absorbance à 450 nm est lue en utilisant un lecteur de microplaques ELISA.

4. MATERIEL

4.1. Réactifs fournis

- **Puits revêtus d'Chlamydia trachomatis (IgA)** : 12 barrettes de 8 puits sécables revêtus d'antigène d'Chlamydia trachomatis; en sachets d'aluminium refermables.
- **Diluant pour échantillon IgA ***** : 1 flacon contenant 100 ml de tampon pour la dilution de l'échantillon ; pH 7.2 ± 0.2 ; prêt à l'emploi ; couleur jaune ; bouchon blanc.
- **Solution d'arrêt** : 1 flacon contenant 15 ml d'acidic solution, 0.4 N/l ; prêt à l'emploi ; couvercle rouge.
- **Solution de lavage (concentrée x 20.) *** : 1 flacon contenant 50 ml d'un tampon concentré 20 fois (pH 7.2 ± 0.2) pour laver les puits ; bouchon blanc.
- **Conjugué IgA anti-Chlamydia trachomatis **** : 1 flacon contenant 20 ml d'anticorps de lapin anti-IgA humaines conjuguées à de la peroxydase du raifort ; prêt à l'emploi ; couleur violette, bouchon noir.
- **Solution de substrat TMB** : 1 flacon contenant 15 ml de 3,3',5,5'-tétraméthylbenzidine (TMB) ; prêt à l'emploi ; bouchon jaune.
- **Contrôle positif IgA Chlamydia trachomatis ***** : 1 flacon contenant 2 ml ; prêt à l'emploi ; couleur jaune ; bouchon rouge.
- **Contrôle seuil (cut-off) IgA Chlamydia trachomatis***** : 1 flacon contenant 3 ml ; prêt à l'emploi ; couleur jaune ; bouchon vert.
- **Contrôle négatif IgA Chlamydia trachomatis ***** : 1 flacon contenant 2 ml ; prêt à l'emploi ; couleur jaune ; bouchon bleu.

* contient 0,1 % de Bronidox L après dilution

** contient 0,2 % de Bronidox L

*** contient 0,1 % de Kathon

4.2. Matériel fourni

- 1 support de plaque
- 1 couvercle autocollante
- 1 notice d'emploi
- 1 schéma de distribution et d'identification

4.3. Matériel et équipement requis

- lecteur de microplaques ELISA, pour mesurer l'absorbance à 450/620nm
- Incubateur à 37°C
- Laveur manuel ou automatique pour le lavage des puits
- Pipettes pour utilisation entre 10 et 1000 µl
- Mélangeur Vortex
- Eau désionisée ou (récemment) distillée
- Tubes jetables
- Chronomètre

5. STABILITE ET CONSERVATION

Les réactifs sont stables jusqu'à la date de péremption indiquée sur l'étiquette, s'ils sont conservés entre 2 et 8°C.

6. PREPARATION DES REACTIFS

Il est très important que tous les réactifs, échantillons et contrôles soient portés à température ambiante (20 - 25 °C) avant de commencer le dosage !

6.1. Barrettes revêtues sécables

Les barrettes sécables sont revêtues d'antigène de Chlamydia trachomatis et sont prêtes à l'emploi. Conserver à +2...+8 °C. *Après avoir prélevé les barrettes nécessaires, refermer immédiatement les autres dans le sachet d'aluminium avec le déshydratant fourni et les conserver à +2...+8 °C ; elles sont stables jusqu'à la date de péremption.*

6.2. Conjugué IgA anti-Chlamydia trachomatis

Le flacon contient 20 ml d'une solution d'anti-IgA humaines avec de la peroxydase du raifort, un tampon, des stabilisants, des conservateurs et un colorant violette inerte. La solution est prête à l'emploi. Conserver à +2...+8 °C. *Après la première utilisation, la solution reste stable jusqu'à la date de péremption, si elle est conservée à +2...+8 °C.*

6.3. Contrôles

Les flacons de contrôle positif, contrôle seuil (cut-off) et de contrôle négatif contiennent une solution de contrôle prête à l'emploi. Elle contient 0,1% de Kathon et doit être conservée à +2...+8 °C. *Après la première utilisation, la solution reste stable jusqu'à la date de péremption, si elle est conservée à +2...+8 °C*

6.4. Diluant pour échantillon IgA

Le flacon contient 100 ml d'un tampon phosphaté, des stabilisants, des conservateurs et un colorant jaune inerte. Il est utilisé pour la dilution de l'échantillon du patient. Cette solution prête à l'emploi doit être conservée à +2...+8 °C. *Après la première utilisation, la solution reste stable jusqu'à la date de péremption, si elle est conservée à +2...+8 °C.*

6.5. Solution de lavage (conc. x 20)

Le flacon contient 50 ml d'un tampon concentré, des détergents, des stabilisants et des conservateurs. Diluer la solution de lavage au 1/20^{ème} ; par exemple 10 ml de la solution de lavage + 190 ml d'eau bidistillée récente et non contaminée. Le tampon dilué est stable 5 jours si conservé à température ambiante. Le tampon concentré est stable jusqu'à la date de péremption, si elle est conservée à +2...+8 °C. *Les cristaux dans la solution disparaissent en chauffant à 37 °C dans un bain marie.*

6.6. Solution de substrat TMB

Le flacon contient 15 ml d'un mélange de peroxyde d'hydrogène et de tétraméthylbenzidine. Le réactif est prêt à l'emploi et doit être conservé à +2...+8 °C, à l'abri de la lumière. *La solution devrait être incolore ou avoir une légère teinte bleue. Si le substrat devient bleu, il a pu être contaminé et devrait être remplacé. Après la première utilisation, la solution reste stable jusqu'à la date de péremption, si elle est conservée à +2...+8 °C.*

6.7. Solution d'arrêt

Le flacon contient 15 ml d'une solution d'acidic solution 0,4 N (R 36/38, S 26). Cette solution est prête à l'emploi et doit être conservée à +2...+8 °C. *Après la première utilisation, la solution reste stable jusqu'à la date de péremption, si elle est conservée à 2-8 °C.*

7. PRELEVEMENT ET PREPARATION DES ECHANTILLONS

Utiliser des échantillons de sérum humain ou plasma (citrate) pour cette analyse. Si le dosage est réalisé dans les 5 jours après le prélèvement, les échantillons doivent être conservés à +2...+8 °C ; autrement ils doivent être aliquotés et conservés surgelés (-20 à -70 °C). Si les échantillons sont conservés congelés, bien mélanger les échantillons décongelés avant le dosage. *Éviter les cycles répétés de congélation et décongélation.*

L'inactivation par la chaleur des échantillons n'est pas recommandée.

7.1. Dilution de l'échantillon

Avant le dosage, tous les échantillons doivent être dilués au 1/101^{ème} avec le diluant pour échantillon IgA.

Diluer 10 µl d'échantillon avec 1 ml du diluant pour échantillon IgA dans des tubes pour obtenir une dilution au 1/101^{ème} et mélanger soigneusement sur un Vortex.

8. PROCEDE DE DOSAGE

8.1. Préparation du dosage

Lire attentivement la notice d'emploi **avant de** réaliser le dosage. La fiabilité des résultats dépend du suivi strict du protocole. La technique de dosage suivante a été validée uniquement pour une procédure manuelle. Si le dosage doit être effectué sur un automate, nous conseillons d'augmenter le nombre d'étapes de lavage de trois à cinq et le volume de la solution de lavage de 300 à 350 µl. Avant de commencer le dosage, déterminer, sur le formulaire fourni dans la trousse, le plan de distribution et d'identification des échantillons et des contrôles. Sélectionner le nombre de barrettes ou de puits nécessaires et les placer sur le support.

Réserver au moins :

1 puits (par exemple A1)	pour le blanc substrat,
1 puits (par exemple B1)	pour le contrôle négatif
2 puits (par exemple C1+D1)	pour le contrôle cut-off et
1 puits (par exemple E1)	pour le contrôle positif.

Il est conseillé de déterminer les contrôles et les échantillons du patient en doublets si nécessaire.

Réaliser toutes les étapes du dosage dans l'ordre donné et sans délai entre les étapes.

Un embout de pipette propre et jetable doit être utilisé pour distribuer chaque contrôle et échantillon.

Régler l'incubateur à $37^{\circ} \pm 1^{\circ}\text{C}$.

1. Pipeter 100 µl de contrôles et d'échantillons dilués dans leurs puits respectifs. Garder le puits A1 pour le blanc substrat.
2. Couvrir les puits avec le couvercle.
3. **Incuber pendant 1 heure \pm 5 minutes à $37\pm 1^{\circ}\text{C}$.**
4. A la fin de l'incubation, enlever le couvercle, aspirer le contenu des puits et laver chaque puits trois fois avec 300 µl de solution de lavage. Éviter les débordements des puits de réaction. Le temps de trempage entre chaque cycle de lavage devrait être > 5 sec. À la fin, enlever soigneusement le liquide restant en tapotant les barrettes sur du papier absorbant avant la prochaine étape !

Note : L'étape de lavage est très importante ! Un lavage insuffisant peut conduire à une précision faible et à des valeurs d'absorbance faussement élevées.

5. Pipeter 100µl du conjugué IgA anti-Chlamydia trachomatis dans tous les puits sauf le puits blanc (par exemple A1). Fermer avec le couvercle.
6. **Incuber pendant 30 minutes à température ambiante.** *Ne pas exposer à la lumière directe du soleil.*
7. Répéter l'étape numéro 4.
8. Pipeter 100 µl de la solution de substrat TMB dans tous les puits.
9. **Incuber pendant exactement 15 minutes à température ambiante dans l'obscurité.**
10. Pipeter 100 µl de la solution d'arrêt dans tous les puits dans le même ordre et à la même vitesse que pour la solution de substrat TMB.

La couleur bleue développée pendant l'incubation tourne au jaune.

Note : Des échantillons de patients fortement positifs peuvent causer des précipités foncés du chromogène ! Ces précipités peuvent influencer les valeurs mesurées de densité optique. Il est recommandé de diluer l'échantillon avec du sérum physiologique, par exemple au 1/2. Ensuite diluer l'échantillon au $1/101^{\text{ème}}$ avec le tampon et multiplier les résultats en U (units) par 2.

11. Mesurer l'absorbance de l'échantillon à 450/620nm dans les 30 minutes après l'addition de la solution d'arrêt.

8.2. Mesure

Faire le **zéro** du lecteur ELISA à l'aide du **blanc substrat dans le puits A1**.

Si - pour des raisons techniques - le lecteur d'ELISA ne peut pas être ajusté à zéro en utilisant le blanc substrat dans le puits A1, soustraire la valeur d'absorbance du puits A1 de toutes les autres valeurs d'absorbance mesurées afin d'obtenir des résultats fiables !

Mesurer l'absorbance de tous les puits à **450 nm** et enregistrer les valeurs d'absorbance pour chaque contrôle et échantillon de patient dans le plan de distribution et d'identification.

Une lecture en double longueur d'onde employant 620 nm comme longueur d'onde de référence est conseillée.

Calculer **les valeurs moyennes d'absorbance** pour tous les doublets, si nécessaire.

9. RESULTATS

9.1. Critères de validation

Afin de valider le dosage, les critères suivants doivent être respectés :

- **Blanc Substrat** dans A1 : Valeur d'absorbance < **0,100**.
- **Contrôle négatif** dans B1 : Valeur d'absorbance < **0,200 et < cut-off**
- **Contrôle seuil (cut-off)** dans C1 et D1: Valeur d'absorbance **0,150 – 1,30**
- **Contrôle positif** dans E1 : Valeur d'absorbance >**contrôle seuil (cut-off)**.

Lorsque ces critères ne sont pas remplis, le test n'est pas valide et doit être recommencé.

9.2. Calcul des résultats

La valeur seuil correspond à la moyenne des valeurs d'absorbance du contrôle seuil (cut-off).

Exemple : **0,37 DO cont. seuil + 0,39 DO cont. seuil = 0,76 ÷ 2 = 0,38**

« Cut-off » = 0,38

9.3. Interprétation des résultats

Des échantillons sont considérés **POSITIFS** si la valeur d'absorbance est supérieure de 10% à la valeur seuil.

Des échantillons avec une valeur d'absorbance comprise entre +10% et -10% autour de la valeur « seuil » ne peuvent pas être considérés comme clairement positifs ou négatifs

→ **zone grise**

Il est conseillé de refaire le dosage 2 à 4 semaines après, avec un échantillon frais. Si les résultats du deuxième dosage sont encore dans la zone grise, l'échantillon doit être considéré **NÉGATIF**.

Des échantillons sont considérés **NÉGATIFS** si la valeur d'absorbance est inférieure de 10% à la valeur « seuil ».

9.3.1. Résultats en unités

$$\frac{\text{Valeur (moyenne) d'absorbance du patient} \times 10}{\text{« seuil »}} = [\text{unités} = \text{units} = U]$$

Exemple :
$$\frac{1,216 \times 10}{0,38} = 32 U$$

« Seuil » :	10	U
Zone grise :	9-11	U
Négatif :	< 9	U
Positif :	> 11	U

10. PERFORMANCES DU DOSAGE

10.1. Précision

<u>Inter-essais</u>	<u>n</u>	<u>moyenne</u>	<u>CV (%)</u>
Sérum pos.	12	24.3	7.1

<u>Intra-essai</u>	<u>n</u>	<u>moyenne</u>	<u>CV (%)</u>
Sérum pos.	24	0.88	4.7

10.2. Spécificité diagnostique

La spécificité diagnostique est définie comme la probabilité d'obtenir un résultat négatif en l'absence d'un analyte spécifique. Elle est 97.3 %.

10.3. Sensibilité diagnostique

La sensibilité diagnostique est définie comme la probabilité d'obtenir un résultat positif en présence d'un analyte spécifique. Elle est supérieure à >95%.

10.4. Interférences

Des sérums hémolytiques ou lipémiques ou ictériques n'ont pas montré d'interférences, avec des concentrations jusqu'à 10 mg/ml de hémoglobine, 5 mg/ml de triglycérides et 0,5 mg/ml de bilirubine.

Ces résultats s'appuient sur les groupes d'échantillons étudiés ; il n'agit pas de caractéristiques techniques garanties.

11. LIMITES DE LA TECHNIQUE

Une contamination bactérienne ou des cycles gel-dégel répétés du spécimen peuvent affecter les valeurs d'absorption. Le diagnostic d'une maladie infectieuse ne devrait pas être établi sur la base du résultat d'une seule analyse. Un diagnostic précis devrait prendre en considération l'histoire clinique, la symptomatologie ainsi que les données sérologiques.

Les données sérologiques sont de valeur limitée dans le cas des patients immunocompromis et des nouveaux-nés.

L'interaction avec *Chlamydia pneumoniae* ne peut pas être exclue et peut donner de faux résultats.

12. PRECAUTIONS ET AVERTISSEMENTS

- En accord avec l'article 1 paragraphe 2b de la directive européenne 98/79/EC, l'utilisation des dispositifs médicaux de diagnostic in vitro est destinée par le fabricant à garantir le bien-fondé, les performances et la sécurité du produit. Par conséquent, la procédure de dosage, l'information, les précautions et mises en garde de la notice d'emploi, doivent être suivies de façon stricte. L'utilisation de ces trousse avec des automates ou dispositifs similaires doit être validée. Aucun changement de la conception, composition et procédure de dosage, ainsi que l'utilisation avec d'autres produits non approuvés par le fabricant, ne sont autorisés ; seul l'utilisateur est responsable de tels changements. Le fabricant n'est pas responsable des faux résultats et des incidents dus à ces motifs. Le fabricant n'est pas responsable des résultats fournis par analyse visuelle des échantillons des patients.
- Uniquement pour diagnostic in vitro.
- Tous les composants d'origine humaine utilisés pour la fabrication de ces réactifs ont été analysés et ont été trouvés non réactifs en Ag HBs, en anticorps anti-VHI 1 et 2 et en anticorps anti-VHC. Néanmoins, tous les produits doivent être considérés et traités comme étant potentiellement infectieux.
- Ne pas échanger les réactifs ou les barrettes provenant de différents lots de production.
- Ne pas utiliser de réactifs provenant d'autres fabricants avec les réactifs de cette trousse.
- Ne pas utiliser les réactifs après la date de péremption indiquée sur l'étiquette.
- Utiliser seulement des embouts de pipette, des distributeurs et du matériel de laboratoire propres.
- Ne pas échanger les bouchons des flacons, pour éviter la contamination croisée.
- Fermer soigneusement les flacons après utilisation pour éviter l'évaporation et la contamination microbienne.
- Avant une nouvelle utilisation, vérifier les flacons de conjugué et de contrôle, déjà utilisés, pour exclure une contamination microbienne.
- Pour éviter la contamination croisée et des résultats faussement élevés, introduire les échantillons de patients et le conjugué exactement au fond des puits sans éclabousser.
- Le Demeditec ELISA est uniquement destiné à l'utilisation par un personnel compétent, maîtrisant parfaitement les techniques de travail.

AVERTISSEMENT : A la concentration utilisée, Bronidox L ne pose pratiquement aucun risque toxicologique en cas de contact avec la peau et les membranes muqueuses !

AVERTISSEMENT : L'acidic solution est irritant pour les yeux et la peau. Garder hors de la portée des enfants. En cas de contact avec les yeux, rincer soigneusement avec de l'eau et consulter un médecin !

12.1. Elimination des déchets

Les résidus des produits chimiques et des préparations sont considérés en général comme des déchets dangereux. L'élimination de ce type de déchet est réglementée par des lois et réglementations nationales et régionales. Contacter les autorités compétentes ou les sociétés de gestion des déchets pour obtenir des renseignements sur l'élimination des déchets dangereux.

1. INTRODUZIONE

Le Chlamydie sono batteri immobili Gram negativi e parassiti intracellulari obbligati. Gli involucri esterni risultano privi della componente peptidoglicanica della parete cellulare. Hanno un ciclo vitale dimorfico: il corpo elementare è la forma infettante e molto piccola. È relativamente inerte dal punto di vista metabolico e sopravvive in ambiente extracellulare. Il corpo elementare viene introdotto in una cellula delle mucose per endocitosi, dove si trasforma in un corpo reticolare, che presenta una chiara organizzazione cellulare procariotica, è metabolicamente attivo e si moltiplica, per scissione binaria. Dopo poche ore questo subisce un processo di condensazione e disidratazione, ritrasformandosi in un corpo elementare che, liberato all'esterno per la morte della cellula parassitata, è pronto ad infettare altre cellule. Si distinguono tre specie patogene per l'uomo:

- Chlamydia trachomatis
- Chlamydia pneumoniae
- Chlamydia psittaci

La Chlamydia trachomatis può causare una malattia sessualmente trasmissibile. L'infezione da Chlamydia è molto comune tra gli adulti giovani e tra gli adolescenti. Tuttavia molte persone non sanno di essere infette, poiché non hanno nessun sintomo. È la causa più frequente per malattie a trasmissione sessuale (400-500 milioni di casi in tutto il mondo). La Chlamydia può essere trasmessa da madre a bambino durante la nascita. L'infezione da Chlamydia nei neonati può causare una congiuntivite neonatale e polmonite. Donne infette possono trasmettere *C. trachomatis* al neonato durante il parto. Nelle donne, una infezione non curata può diffondersi nella zona pelvica e infettare l'utero, le tube di fallopio e le ovaie, portando alla malattia infiammatoria pelvica. Essa può causare danni permanenti agli organi riproduttivi della donna, può portare alla sterilità, dolore pelvico cronico e un rischio maggiore di gravidanza extrauterina. Negli uomini, una Chlamydia non curata può avere un effetto deleterio sui testicoli, portando a gonfiori e dolore. Complicazioni collegate possono portare alla sterilità.

Specie	Malattia	Complicanze	Modo d'infezione
<i>C. trachomatis</i>	Trachoma; Congiuntivite; infezioni del tratto urogenitale	Salpingite; Perihepatite; Artrite; Uretrite	Trasmissione: aerea; contatto diretto con una persona infetta (sessuale)
<i>C. pneumoniae</i>	Bronchite; Polmonite,	Sepsi, Meningite, Endocardite	Trasmissione: aerea; contatto diretto con una persona infetta (sessuale)
<i>C. psittaci</i>	Bronchite; Polmonite	Sepsi, Meningite, Endocardite	Trasmissione: aerea; contatto diretto con una persona infetta (sessuale)

Diagnosi

- Microscopia: coltura cellulare, colorazione di Giemsa, immunofluorescenza indiretta IFA
- PCR
- Sierologia: ELISA

2. USO PREVISTO

Il Demeditec Chlamydia trachomatis IgA ELISA è un kit per la determinazione qualitativa degli anticorpi specifici della classe IgA per Chlamydia trachomatis nel siero o plasma (citrato) umano.

3. PRINCIPIO DEL TEST

La determinazione qualitativa degli anticorpi IgA per Chlamydia trachomatis si basa sul principio ELISA. I pozzetti delle micropiastre contengono una fase solida con antigeni specifici della Chlamydia trachomatis. Anticorpi specifici nel campione si legano agli antigeni immobilizzati nei pozzetti. Gli anticorpi del coniugato (perossidasi di rafano-anticorpi anti-IgA umani) si legano ai complessi antigene (fase solida)-anticorpo (paziente) nei campioni positivi. Questi complessi vengono evidenziati da una colorazione blu dopo l'incubazione con la soluzione TMB. L'intensità di questa colorazione è direttamente proporzionale alla quantità di anticorpi specifici per la Chlamydia trachomatis di classe IgA presenti nel campione. Fermando la reazione enzimatica con acido soluzione si causa un cambiamento di colore dal blu al giallo che può essere misurato facilmente con un fotometro per l'ELISA a 450 nm.

4. MATERIALI

4.1. Reagenti forniti

- **Micropiastre con antigeni della Chlamydia trachomatis (IgA):** 12 strisce divisibili in 8 pozzetti, con adesi antigeni della Chlamydia trachomatis; dentro una busta d'alluminio richiudibile.
- **Tampone diluente IgA***:** 1 flacone contenente 100 ml di tampone per diluire i campioni; pH 7.2 ± 0.2; color giallo; pronto all'uso; tappo bianco.
- **Soluzione stop:** 1 flacone contenente 15 ml di acido soluzione, 0.4 N/l, pronto all'uso; tappo rosso.
- **Tampone di lavaggio (20x conc.):*** 1 flacone contenente 50 ml di un tampone concentrato 20 volte per il lavaggio dei pozzetti; pH 7.2 ± 0.2; tappo bianco.
- **Coniugato Chlamydia trachomatis anti IgA**:** 1 flacone contenente 20 ml di anticorpi di coniglio anti-IgA umani, coniugati a perossidasi; color violetto; pronto all'uso; tappo nero.
- **Soluzione TMB:** 1 flacone contenente 15 ml di 3,3',5,5'-Tetrametilbenzidina (TMB); pronto all'uso; tappo giallo.
- **Chlamydia trachomatis IgA Controllo positivo***:** 1 flacone da 2 ml; color giallo; tappo rosso; pronto all'uso.
- **Chlamydia trachomatis IgA Controllo Cut-off***:** 1 flacone da 3 ml; color giallo; tappo verde; pronto all'uso.
- **Chlamydia trachomatis IgA Controllo negativo***:** 1 flacone da 2 ml; color giallo; tappo blu; pronto all'uso.

* contiene 0.1 % Bronidox L dopo diluizione

** contiene 0.2 % Bronidox L

*** contiene 0.1 % Kathon

4.2. Accessori forniti

- 1 pellicola adesiva
- 1 supporto per micropiastre
- 1 istruzione per l'uso
- 1 foglio di controllo

4.3. Materiali e attrezzature necessari

- Fotometro per micropiastre con filtri da 450/620 nm
- Incubatore a 37°C
- Lavatore di micropiastre
- Micropipette con punte monouso (10, 100, 200, 1000 µl)
- Vortex-Mixer
- Provette monouso
- Supporto per provette
- Acqua deionizzata o distillata.
- Timer

5. MODALITÀ DI CONSERVAZIONE

I reagenti devono essere conservati tra 2-8°C. Non usare i reagenti dopo la scadenza. La data di scadenza è stampata sull'etichetta di ogni componente e sull'etichetta esterna della confezione.

6. PREPARAZIONE DEI REAGENTI

Portare tutti i reagenti a temperatura ambiente (20-25 °C) prima dell'uso!

6.1. Micropiastre

I pozzetti sono separabili. Contengono adesivi antigeni inattivati della Chlamydia trachomatis. I pozzetti, pronti all'uso, devono essere conservati tra 2-8 °C. *Riporre i pozzetti non utilizzati nel sacchetto con il gel essiccante di silice. Il prodotto è stabile fino alla data di scadenza se conservato tra 2-8 °C.*

6.2. Coniugato Chlamydia trachomatis IgA

Il flacone contiene 20 ml di anticorpi anti-IgA umani coniugati a perossidasi di rafano, stabilizzanti, conservanti e un colorante inerte violetto. *Una volta aperto, il prodotto è stabile fino alla data di scadenza se conservato tra 2-8 °C.*

6.3. Controlli

I flaconi dei controlli contengono di soluzione pronta all'uso. Contengono 0,1% Kathon. *Una volta aperto, il prodotto è stabile fino alla data di scadenza se conservato tra 2-8 °C.*

6.4. Tampone diluente IgA

Il flacone contiene 100 ml di tampone fosfato, stabilizzanti, conservanti e un colorante giallo inerte. La soluzione viene usata per diluire i campioni. *Una volta aperto, il prodotto è stabile fino alla data di scadenza se conservato tra 2-8 °C.*

6.5. Tampone di lavaggio (20x conc.)

Il flacone contiene 50 ml di un tampone concentrato, detergenti e conservanti. Il contenuto viene diluito con acqua deionizzata o distillata (1 + 19). Il tampone diluito è stabile fino a 5 giorni se conservato a temperatura ambiente. *Se sono presenti cristalli, scioglierli a 37 °C prima di diluire. Una volta aperto, il prodotto è stabile fino alla data di scadenza se conservato tra 2-8 °C.*

6.6. Soluzione TMB

Il flacone contiene 15 ml di 3,3',5,5'-Tetrametilbenzidina (TMB) e perossido di idrogeno pronto all'uso. Conservare al buio. *La soluzione è incolore o celeste chiaro. Nel caso in cui diventasse blu significa che è contaminata e non può essere più usata. Una volta aperto, il prodotto è stabile fino alla data di scadenza se conservato tra 2-8 °C.*

6.7. Soluzione Stop

Il flacone contiene 15 ml di acido soluzione, 0.4 N/l (R36/38, S26), pronto all'uso. *Una volta aperto, il prodotto è stabile fino alla data di scadenza se conservato tra 2-8 °C.*

7. PRELIEVO E PREPARAZIONE DEI CAMPIONI

Usare campioni di siero o plasma (citrato) umano. Se il test viene fatto entro 5 giorni dal prelievo i campioni possono essere conservati tra 2-8 °C. Altrimenti devono essere aliquotati e congelati tra -70...-20 °C. Agitare bene i campioni scongelati prima di diluirli. *Evitare cicli ripetuti di congelamento/scongelamento.*

L'inattivazione dei campioni per mezzo del calore non è raccomandata.

7.1. Diluizione dei campioni

Prima del test, diluire i campioni 1 + 100 con tampone diluente IgA. Per esempio, pipettare nelle provette 10 µl di campione + 1 ml di tampone e mescolare bene (Vortex).

8. PROCEDIMENTO

8.1. Preparazione del test

Leggere bene le istruzioni prima di iniziare il dosaggio. Per ottenere risultati validi è indispensabile seguire esattamente le istruzioni. La seguente procedura è stata validata per l'esecuzione manuale. Per una esecuzione su strumentazione automatica si consiglia di incrementare il numero di lavaggi da 3 a 5 volte e il volume della soluzione di lavaggio da 300 a 350 µl per evitare interferenze. Stabilire innanzitutto il piano di distribuzione ed identificazione dei campioni e controlli sul foglio di lavoro fornito con il kit. Inserire i pozzetti necessari nel supporto micropiastre

Utilizzare almeno:

1 pozzetto	(es. A1)	per il bianco-substrato (blank)
1 pozzetti	(es. B1)	per il controllo negativo
2 pozzetti	(es. C1+D1)	per il controllo Cut-off
1 pozzetto	(es. E1)	per il controllo positivo.

È consigliato effettuare ogni analisi in duplicato.

Eeguire il test nell'ordine stabilito dalle istruzioni, senza pause.

Utilizzare puntali nuovi e puliti per ogni campione e controllo.

Regolare l'incubatore a $37^{\circ} \pm 1^{\circ}\text{C}$

1. Pipettare 100 µl di controllo e di campione diluito nei relativi pozzetti. Usare il pozzetto A1 per il bianco-substrato.
2. Coprire i pozzetti con la pellicola adesiva.
3. **Incubare 1 ora \pm 5 min a $37^{\circ} \pm 1^{\circ}\text{C}$.**
4. Al termine dell'incubazione, togliere la pellicola ed aspirare il liquido dai pozzetti. Successivamente lavare i pozzetti tre volte con 300 µl di tampone di lavaggio. Evitare che la soluzione trabocchi dai pozzetti. L'intervallo tra il lavaggio e l'aspirazione deve essere almeno di 5 sec. Dopo il lavaggio picchiettare delicatamente i pozzetti con l'apertura verso il basso su una carta assorbente per togliere completamente il liquido.

Attenzione: Il lavaggio è una fase critica. Un lavaggio non accurato determina una cattiva precisione del test ed un innalzamento falsato delle densità ottiche.

5. Pipettare 100 µl di Coniugato Chlamydia trachomatis anti-IgA in tutti i pozzetti, escludendo quello con il bianco-substrato (blank). Coprire i pozzetti con la pellicola adesiva.
6. **Incubare 30 min a temperatura ambiente ($20^{\circ}\dots 25^{\circ}\text{C}$).** Non esporre a fonti di luce diretta.
7. Ripetere il lavaggio secondo punto 4.
8. Pipettare 100 µl di Soluzione TMB in tutti i pozzetti.
9. **Incubare precisamente per 15 min a temperatura ambiente ($20^{\circ}\dots 25^{\circ}\text{C}$) al buio.**
10. Pipettare 100 µl di Soluzione Stop in tutti i pozzetti, nello stesso ordine della soluzione TMB. *Durante l'incubazione il colore cambia dal blu al giallo.*

Attenzione: Campioni con un risultato positivo molto alto possono causare precipitati scuri del cromogeno! Questi precipitati influenzano la lettura delle densità ottiche. È consigliato diluire i campioni con soluzione fisiologica NaCl, esempio 1+1. Poi diluire normalmente 1 + 100 con tampone diluente IgA. Il risultato U viene moltiplicato per due.

11. Misurare l'assorbanza di tutti i pozzetti a 450/620 nm entro 30 min dopo l'aggiunta della soluzione stop.

8.2. Misurazione

Regolare il fotometro per le micropiastre (ELISA-Reader) a **zero** usando il substrato-bianco (blank) in **A1**. Se, per motivi tecnici, non è possibile regolare il fotometro sottrarre l'assorbanza del bianco-substrato da tutti i valori delle altre assorbanze.

Misurare l'assorbanza di tutti i pozzetti a **450 nm** e inserire tutti i valori misurati nel foglio di lavoro.

É raccomandato fare una misurazione delle densità ottiche a doppia lunghezza d'onda utilizzando i 620 nm come lunghezza di riferimento.

Dove sono state misurate in doppio, calcolare **la media delle assorbanze**.

9. RISULTATI

9.1. Validazione del test

Il test é valido se risponde ai prossimi criteri:

- **Substrato bianco** in A1: Valore di assorbanza < **0.100**
- **Controllo negativo** in B1: Valore di assorbanza < **0.200 e< cut-off**
- **Controllo Cut-off** in C1 e D1: Valore di assorbanza **0.150 – 1.30**
- **Controllo positivo** in E1: Valore di assorbanza >**Cut-Off**

Se non vengono soddisfatti questi criteri, il test non è valido e deve essere ripetuto.

9.2. Calcolo dei risultati

Il Cut-Off e' la media dei valori di assorbanza dei controlli Cut-off.

Esempio: Valore di assorbanza del controllo Cut-off 0.39 + valore di assorbanza del controllo Cut-off 0.37 = 0.76/2 = 0.38

$$\text{Cut-Off} = \underline{0.38}$$

9.3. Interpretazione dei risultati

I campioni sono **positivi**, se l'assorbanza supera il Cut-Off almeno del 10 %.

Campioni con assorbanze del 10 % al di sopra o al di sotto del Cut-Off non sono identificabili come positivi o negativi → **Dubbio**

In questo caso é raccomandato di ripetere il test dopo 2 o 4 settimane con un campione fresco. Se il risultato é ancora incerto viene considerato **negativo**.

I campioni sono **negativi**, se l'assorbanza risulta inferiore del Cut-Off almeno del 10 %.

9.3.1. Risultati in unità [U]

$$\frac{\text{Assorbanza media del campione} \times 10}{\text{Cut-Off}} = [\text{unità} = \text{U}]$$

Esempio: $\frac{1.786 \times 10}{0.38} = 47 \text{ U (Units)}$

Cut-Off :	10	U
Dubbio:	9-11	U
Negativo:	<9	U
Positivo:	>11	U

10. CARATTERISTICHE DEL TEST**10.1. Precisione**

Interdosaggio n	Media	Cv (%)
Siero pos. 12	24.3	7.1

Intradossaggio n	Media	CV (%)
Siero pos. 24	0.882	4.7

10.2. Specificità diagnostica

La specificità diagnostica é la probabilità del test di fornire un risultato negativo in assenza di anticorpi specifici. La specificità diagnostica é pari a 97,3%.

10.3. Sensibilità diagnostica

La sensibilità diagnostica é la probabilità del test di fornire un risultato positivo in presenza di anticorpi specifici. La sensibilità diagnostica é pari a >95%.

10.4. Possibili interferenze

Campioni emolitici, lipidici ed itterici contenenti fino a 10 mg/mL di emoglobina, 5 mg/mL di trigliceridi e 0,5 mg/mL di bilirubina non hanno presentato fenomeni di interferenza nel presente test.

Nota: I risultati si riferiscono al gruppo di campioni realizzati, questi non sono specifiche garantite.

11. LIMITAZIONI

Una contaminazione da microorganismi o ripetuti cicli di congelamento-scongelo possono alterare i valori delle assorbanze. La diagnosi di una malattia infettiva non deve essere fatta soltanto sulla risultanza di un unico test. È importante considerare anche l'anamnesi ed i sintomi del paziente. I risultati del test da pazienti immunosoppressi e neonati hanno un valore limitato.

L'antigene di Chlamydia trachomatis adeso ai pozzetti comprende corpi elementari. Non è quindi possibile escludere una reazione crociata con Chlamydia pneumoniae con sieri contenenti anticorpi per LPS e MOMP.

12. PRECAUZIONI E AVVERTENZE

- In ottemperanza all'articolo 1, paragrafo 2 della direttiva Europea 98/79/EC, l'uso dei diagnostici medici in vitro è inteso da parte del produttore ad assicurare la congruenza, le prestazioni e la sicurezza del prodotto. Di conseguenza la procedura analitica, le informazioni, le precauzioni e le avvertenze contenute nelle istruzioni per l'uso devono essere seguite scrupolosamente. L'uso dei kit con analizzatori e attrezzature similari deve essere previamente convalidato. Qualunque cambiamento nello scopo, nel progetto, nella composizione o struttura e nella procedura analitica, così come qualunque uso dei kit in associazione ad altri prodotti non approvati dal produttore non è autorizzato; l'utilizzatore stesso è responsabile di questi eventuali cambiamenti. Il produttore non è responsabile per falsi risultati e incidenti che possano essere causati da queste ragioni. Il produttore non è responsabile per qualunque risultato ottenuto attraverso esame visivo dei campioni dei pazienti.
- Solo per uso diagnostico in-vitro.
- Tutti i componenti di origine umana sono stati trovati non reattivi con Anti-HIV-Ab, Anti-HCV-Ab e HBsAg. Nonostante ciò e tutti i materiali devono comunque essere considerati potenzialmente contagiosi e infettivi.
- Non scambiare reagenti e micropiastre di lotti diversi.
- Non utilizzare reagenti di altri produttori insieme con i reagenti di questo kit.
- Non usare dopo la data di scadenza.
- Utilizzare soltanto attrezzatura pulita.
- Non scambiare i tappi dei flaconi.
- Richiudere i flaconi immediatamente dopo l'uso per evitare la vaporizzazione e contaminazione.
- Una volta aperti e dopo relativo stoccaggio verificare i reagenti per una loro eventuale contaminazione prima dell'uso.
- Per evitare contaminazioni crociate e risultati erroneamente alti pipettare i campioni e reagenti con molta precisione nei pozzetti.
- Il Demeditec ELISA è previsto soltanto per essere impiegato da parte di personale specializzato che conosce perfettamente le tecniche di lavoro.

ATTENZIONE: Bronidox L, nella concentrazione usata, mostra quasi assenza di tossicità sulla pelle e sulle mucose.

ATTENZIONE: L'acido soluzione irrita occhi e pelle! Dopo il contatto sciacquare immediatamente e abbondantemente. Contattare un medico.

12.1. Smaltimento

In genere tutte le sostanze chimiche vengono considerate rifiuti tossici. Lo smaltimento viene regolato da leggi nazionali. Per ulteriori informazioni contattare l'autorità locale.

1. INTRODUCCIÓN

Las Chlamydias son bacterias inmóviles, gram-negativas, de hábitat intracelular. En comparación con otras bacterias son muy pequeñas (la unidad mas pequeña es de 0,2 μm), tienen un ciclo de reproducción especial y se manifiestan en dos formas morfológicas diferentes, las partículas elementales e las partículas iniciales. Las ínfimas partículas elementales garantizan la supervivencia fuera de una célula y representan la forma contagiosa. La reproducción es posible solamente cuando las partículas elementales están fagocitadas de la célula huésped donde comienzan a dividirse como partículas iniciales dentro del fagosoma. La célula huésped muere dos o tres días después de la infección y libera partículas elementales que de nuevo infectan a otras células. Se distinguen tres especies patógenos para el hombre: Chlamydia trachomatis, Chlamydia pneumoniae y Chlamydia psittaci.

La C. trachomatis es la causa más frecuente de enfermedades de transmisión sexual en el mundo (400 a 500 millones casos). Pueden resultar neumonías o conjuntivitis en neonatos por la transmisión de la bacteria de la madre al niño durante el nacimiento. Los casos que no reciben tratamiento pueden conducir a una salpingitis crónica con embarazos ectópicos o infertilidad. En el hombre la C. trachomatis es la causa más frecuente de la infección uretral no gonorréica. A menudo el curso asintomático resulta un problema serio ya que puede derivar en una enfermedad crónica. En muchos casos sólo la secuela de la infección primaria es detectada.

Especies	Vía de transmisión	Enfermedad	Diagnóstico
Chlamydia trachomatis	gotas de fluido contaminado (relaciones sexuales)	Lymphogranuloma venereum, trachoma, conjuntivitis en neonatos y adultos; cervicitis, salpingitis, uretritis, epididymitis, proctitis y neumonía en neonatos	Serología PCR
Chlamydia pneumoniae	Aerogeno, gotas de fluido contaminado	Posiblemente endocarditis, enfermedad coronaria, bronquitis, neumonía, sepsis, meningitis	
Chlamydia psittaci	Inhalación de heces de aves contaminados, contacto con vísceras infectadas de aves	Bronquitis, neumonía, sepsis, meningitis	Microscopia

La bacteria puede ser detectada por:

- Microscopia: con coloración de Giemsa
- Cultura por cultivo
- Serología: Detección de antígenos a través de ELISA
Detección de anticuerpos a través de IF, EIA, ELISA

2. USO PREVISTO

El ensayo de inmunoenzima de Demeditec se utiliza para la determinación cualitativa de anticuerpos IgA específicos contra Chlamydia trachomatis en suero o plasma (citratado) humano.

3. PRINCIPIO DEL ENSAYO

La determinación inmunoenzimática cualitativa de anticuerpos específicos contra Chlamydia trachomatis se basa en la técnica ELISA (Enzyme-linked Immunosorbent Assay). Las tiras de micropocillos que se usan como fase sólida están recubiertas con antígenos específicos de Chlamydia trachomatis. Los anticuerpos existentes en la muestra se unen a los antígenos inmovilizados de la placa de microtitulación. El conjugado de anticuerpos IgA anti humano con peroxidasa de rábano, se une con los complejos antígeno-anticuerpo en muestras positivas. Estos complejos inmunológicos desarrollan una coloración azul después de incubarlos con sustrato de tetrametilbenzidina (TMB). Finalmente se añade ácido solución para detener la reacción, causando un cambio de coloración de azul a amarillo. La densidad óptica se mide con un lector de ELISA a 450nm.

4. MATERIALES

4.1. Reactivos suministrados

- **Microtiras (IgA) recubiertas de antígeno de Chlamydia trachomatis:** 12 tiras de 8 pocillos rompibles, recubiertos con antígenos de Chlamydia trachomatis, en bolsa de aluminio.
 - **Diluyente para IgA de la muestra***:** 1 botella de 100ml de solución de tampón para diluir la muestra; pH 7.2 ± 0.2; color amarillo; listo para ser utilizado; tapa blanca.
 - **Solución de parada:** 1 botella de 15ml de ácido solución, 0.4 N/l, listo para ser utilizado; tapa roja.
 - **Solución de lavado (20x conc.):*** 1 botella de 50ml de una solución de tampón 20x concentrado para lavar los pocillos; pH 7.2 ± 0.2; tapa blanca.
 - **Conjugado IgA anti-humano (Chlamydia trachomatis)**:** 1 botella de 20ml de conjugado de anticuerpos IgA anti-humano con peroxidasa; color violeta; tapa negra; listo para ser utilizado.
 - **Solución de sustrato de TMB:** 1 botella de 15ml 3,3',5,5'-tetrametilbenzindina (TMB); listo para ser utilizado; tapa amarilla.
 - **Control positivo de IgA (Chlamydia trachomatis)***:** 1 botella de 2ml; color amarillo; tapa roja; listo para ser utilizado.
 - **Control cut-off de IgA (Chlamydia trachomatis)***:** 1 botella de 3ml; color amarillo; tapa verde; listo para ser utilizado.
 - **Control negativo de IgA (Chlamydia trachomatis)***:** 1 botella de 2ml; color amarillo; tapa azul; listo para ser utilizado.
- * contiene 0.1% de Bronidox L después de diluir
** contiene 0.2% Bronidox L
*** contiene 0.1% Catón

4.2. Accesorios suministrados

- 1 láminas autoadhesivas
- 1 soporte
- 1 hoja de instrucciones
- 1 hoja de resultados

4.3. Materiales e instrumentos necesarios

- Fotómetro con filtros de 450/620 nm
- Incubadora/cámara húmeda con termostato
- Dispositivo de lavado manual o automático
- Micropipetas con jeringuillas desechables (10, 100, 200, 1000 µl)
- Mezcladora Vortex
- Tubos de plástico desechables
- Gradilla para los tubos
- Agua destilada
- Cronómetro

5. ESTABILIDAD Y ALMACENAJE

El test tiene que estar almacenado de 2...8°C. No usar los reactivos después de la fecha de caducidad indicada en la etiqueta de las botellas y en el exterior.

6. PREPARACIÓN DE LOS REACTIVOS

Todos los reactivos, las muestras y los controles tienen que estar a la temperatura ambiente (20...25 °C) antes de ser utilizados!

6.1. Tiras reactivas

Las tiras separables recubiertas con antígeno de Chlamydia trachomatis. Los pocillos listos para ser utilizados tienen que estar almacenados de 2...8 °C. *Mantener los pocillos no utilizados en la bolsa de aluminio junto con el desecante y conservar de 2...8 °C. El producto se conserva hasta la fecha de caducidad indicada.*

6.2. Conjugado de IgA anti-humano (Chlamydia trachomatis)

La botella contiene 20ml de una solución de IgA anti-humano conjugada con peroxidasa de rábano, tampón, estabilizadores, conservante y un colorante violeta inerte. La solución está lista para ser utilizada y tiene que estar almacenada de 2...8 °C. *Después de la primera abertura, el producto se conserva hasta la fecha de caducidad si esta almacenado de 2...8 °C.*

6.3. Controles

Las botellas de los controles contienen de solución de control listas para ser utilizadas. Las soluciones tienen que estar almacenadas de 2...8 °C y contienen 0.1% de Catón. *Después de la primera abertura, el producto se conserva hasta la fecha de caducidad si esta almacenado de 2...8 °C.*

6.4. Tampón de dilución de IgA para la muestra

La botella contiene 100ml de tampón de fosfato, estabilizadores, conservantes y un colorante amarillo inerte. La solución lista para ser utilizada ha de almacenarse entre 2...8 °C. La solución se usa para diluir las muestras. *Después de la primera abertura, el producto se conserva hasta la fecha de caducidad si esta almacenado de 2...8 °C.*

6.5. Solución para lavar (20x conc.)

La botella contiene 50ml de tampón concentrado, detergentes y conservantes. El contenido se diluye con un litro de agua destilada (1+19). La solución diluida es estable 5 días a temperatura ambiente. *La cristalización en el concentrado desaparece al calentarla a 37 °C y mezclarla bien antes de usarla. Después de la primera abertura, el producto se conserva hasta la fecha de caducidad si esta almacenado de 2...8 °C.*

6.6. Solución de TMB

La botella contiene 15ml de una mezcla de tetrametilbenzidina con peróxido de hidrógeno. La solución lista para ser utilizada se tiene que almacenar entre 2...8 °C protegida de la luz. *La solución es levemente azulada. En caso de contaminación cambia a una coloración azul más intensa no pudiendo ser utilizada en el ensayo.*

6.7. Solución de parada

La botella contiene 15ml de 0.4 N de ácido solución (R36/38, S26). La solución lista para ser utilizada se tiene que almacenar entre 2...8 °C. *Después de la primera abertura, el producto se conserva hasta la fecha de caducidad si esta almacenado de 2...8 °C.*

7. TOMA Y PREPARACIÓN DE LAS MUESTRAS

Usar muestras de suero o plasma (citrato) humano. Si el ensayo se realiza dentro de 5 días después de la toma de sangre, las muestras pueden ser almacenadas de 2...8 °C, en caso contrario hay que congelarlas (-20 °C). Agitar bien las muestras descongeladas antes de diluirlas. Evitar congelaciones y descongelaciones repetidas.

No se recomienda la inactivación por calor de las muestras.

7.1. Dilución de las muestras

Antes del ensayo, las muestras tienen que estar diluidas en relación 1+100 con el tampón de dilución para la muestra de IgA, p.e. 10µl de la muestra con 1ml de tampón, mezclar bien con la mezcladora Vortex.

8. PROCEDIMIENTO

8.1. Preparación del ensayo

Por favor, leer cuidadosamente las instrucciones del ensayo **antes** de realizarlo. Para el buen funcionamiento de la técnica es necesario seguir las instrucciones. El siguiente procedimiento es válido para el método manual. Para excluir efectos de lavado en caso de utilizar los automáticos ELISA elevas el número de lavado de 3 a 5 veces y el volumen de solución de lavado de 300 µl a 350 µl. Antes de comenzar, especificar exactamente la repartición y posición de las muestras y de los controles en la hoja de resultados suministrada. Usar la cantidad necesaria de tiras o pocillos en el soporte.

En este caso por lo menos

1 pocillo	(z.B. A1)	para el blanco,
1 pocillo	(z.B. B1)	para el control negativo,
2 pocillos	(z.B. C1+D1)	para el control cut-off y
1 pocillo	(z.B. E1)	para el control positivo

Para mayor seguridad es necesario hacer doble ensayo de controles y muestras del paciente.

Realizar el ensayo en el orden indicado y sin retraso.

Para cada paso de pipeteado en los controles y en las muestras, usar siempre puntas de pipeta de un solo uso.

Graduar la incubadora a $37 \pm 1^\circ\text{C}$

1. Pipetear 100 µl de controles y muestras en los pocillos respectivos. Dejar el pocillo A1 para el blanco.
2. Recubrir las tiras con los autoadhesivos suministrados.
3. Incubar **1 h \pm 5 min a 37°C.**
4. Después de la incubación, retirar el autoadhesivo, aspirar el líquido de la tira y lavarla tres veces con 300µl de la solución de lavado. Evitar el rebosamiento de los pocillos. El tiempo entre cada lavado y cada aspiración tiene que ser por lo menos de 5 segundos. Para sacar el líquido restante de las tiras, es conveniente sacudirlas sobre papel absorbente.

Nota: El lavado es muy importante! Un mal lavado provoca una mala precisión y resultados erróneamente aumentados!

5. Pipetar 100µl de conjugado anti-IgA (Chlamydia trachomatis) en cada pocillo con excepción del blanco. Cubrir con una lámina adhesiva.
6. **Incubar 30 min a la temperatura ambiente (20...25°C).** Evitar la luz solar directa.
7. Repetir el lavado como en el paso numero 4.
8. Pipetar 100µl de sustrato de TMB en todos los pocillos.
9. **Incubar exactamente 15 min en oscuridad a temperatura ambiente (20...25 C).**
10. Pipetear en todos los pocillos 100µl de la solución de parada en el mismo orden y mismo intervalo de tiempo como con el sustrato de TMB. *Toda coloración azul formada durante la incubación se convierte en amarilla.*

Nota: Muestras que son altamente positivas pueden causar precipitados negros del cromógeno! Estos precipitados influyen en los valores de las mediciones. Se recomienda diluir las muestras del paciente con solución salina 1+1. Después, preparar la muestra diluida con el tampón de dilución para la prueba de IgA 1+100. En este caso, el resultado se multiplica por 2.

11. Medir la extinción de la solución en cada pocillo con 450/620nm en un periodo de 30 min después de añadir la solución de parada.

8.2. Medición

Efectuar con ayuda del blanco en el pocillo **A1** la **calibración al cero** del fotómetro (lector de ELISA). Para obtener resultados correctos, si la calibración no es posible por causas técnicas, hay que sustraer el valor de la extinción de la posición A1 del resto de los valores de extinción! Medir la **extinción** de todos los pocillos con **450nm** y anotar los resultados de los controles y de las muestras en la hoja de resultados.

*Es aconsejable la medición **bicromática** a una longitud de onda de referencia de 620nm.*

Si se efectuaron análisis en duplicado o múltiples, hay que calcular el **promedio de los valores de extinción** de los pocillos correspondientes.

9. CALCULO DE LOS RESULTADOS

9.1. Criterios de validez del ensayo

El ensayo es válido si se cumplen los siguientes criterios:

- **Blanco** en A1 extinción < **0.100**
- **Control negativo** en B1 extinción < **0.200** y < **cut-off**
- **Control cut-off** en C1 y D1 extinción **0,150 – 1,30**
- **Control positivo** en E1 extinción >**cut-off**

Si estos criterios no se cumplen, la prueba no es válida y deberá repetirse.

9.2. Calculo del valor de la medición

El *cut-off* se obtiene de los valores de la extinción de los dos controles Cut-off.

Ejemplo: $0,42 \text{ OD Cut-off Control} + 0,44 \text{ OD Cut-off Control} = 0,86:2 = \underline{0.43}$
Cut-off = 0.43

9.3. Interpretación de los resultados

Las muestras se consideran positivas cuando el valor de la extinción es como mínimo mayor al 10% del valor del *cut-off*.

Las muestras con valores de extinción $\pm 10\%$ del *cut-off* no pueden ser consideradas claramente positivas o negativas → **Zona intermedia**

Se recomienda entonces repetir el ensayo con nuevas muestras del paciente de 2 a 4 semanas más tarde. Si de nuevo se encuentran resultados en la zona intermedia, la muestra tiene que estar valorada como **negativa**.

Las muestras se consideran **negativas** si el valor de la extinción esta por lo menos un 10% por debajo del *cut-off*.

(a) 9.3.1. Resultados en unidades [U]

$\frac{\text{Promedio de la extinción de la muestra} \times 10}{\text{Cut-Off}} = [\text{unidades} = \text{U}]$

Ejemplo: $\frac{1.204 \times 10}{0.43} = 28 \text{ U (Units)}$

Cut-Off :	10	U
Zona intermedia:	9-11	U
Negativo:	<9	U
Positivo:	>11	U

10. CARACTERÍSTICAS DEL ENSAYO**10.1. Precisión**

Inter ensayo	n	Promedio (U)	CV (%)
Suero pos.	12	24.3	7.1

Intra ensayo	n	Promedio (OD)	CV (%)
Suero pos.	24	0.882	4.7

10.2. Especificidad del ensayo

La especificidad del ensayo se define como la probabilidad que tiene el ensayo de dar un resultado negativo en ausencia de la sustancia a analizar específicamente (97.3 %).

10.3. Sensibilidad del ensayo

La sensibilidad del ensayo se define como la probabilidad que tiene el ensayo de dar un resultado positivo en presencia del analítico específico (> 95 %).

10.4. Interferencias

Las muestras lipémicas e ictericas no mostraron interferencias con este equipo ELISA hasta una concentración de 5 mg/ml para triglicéridos y de 0,5 mg/ml para bilirrubina.

Los resultados están basados en pruebas de ensayos queales: No se trata de especificaciones garantizadas.

11. LIMITACIONES DEL ENSAYO

Una contaminación de las muestras con bacterias, o una congelación y descongelación repetida pueden producir cambios en los valores de la extinción.

El diagnóstico de una infección no solamente se debe basar en el resultado del ensayo. Es necesario considerar la anamnesis y la sintomatología del paciente junto al resultado serológico. Estos resultados sólo tienen valor restringido en personas inmunodeprimidas o en neonatos.

El antígeno de Chlamydia trachomatis que reviste la placa está compuesto de cuerpos elementales. Una reacción cruzada con Chlamydia pneumoniae no puede excluirse con sueros que contengan anticuerpos contra LPS y MOMP.

12. PRECAUCIONES Y ADVERTENCIAS

- En cumplimiento con el artículo 1 párrafo 2b de la directiva europea 98/79/EC, la utilización de sistemas médicos para diagnóstico in vitro tiene la intención por parte del fabricante de asegurar la adecuación, realizaciones y seguridad del producto. Por lo tanto, el procedimiento, la información, las precauciones y los avisos de las instrucciones de uso han de ser seguidas estrictamente. La utilización de equipos con analizadores y equipamiento similar tiene que ser validada. No se autorizan cambios en el diseño, composición y procedimiento, así como cualquier utilización en combinación con otros productos no aprobados por el fabricante; el usuario debe hacerse responsable de estos cambios. El fabricante no responderá ante falsos resultados e incidentes debidos a estas razones. El fabricante no responderá ante cualquier resultado por análisis visual de las muestras de los pacientes.
- Solo para diagnóstico in vitro.
- Todos los componentes de origen humano han sido examinados y resultaron no reactivos a anticuerpos contra el VIH, VHC y HbsAG. No obstante, todos los materiales se deben considerar y tratar como potencialmente infecciosos.
- No intercambiar reactivos y placas de microtítulo de cargas diferentes.
- No usar reactivos de otro fabricante para este ensayo.
- No usar después de la fecha de caducidad.
- Sólo usar recambios de pipetas, dispensadores y materiales de laboratorio limpios.
- No intercambiar las tapas de los diferentes reactivos.
- Para evitar la evaporación y una contaminación microbiana, cierre inmediatamente las botellas después de usarlas.
- Después de abrirlas y posterior almacenaje, asegurarse de que no existe contaminación microbiana antes de seguir usándolas.
- Pipetear cuidadosamente las muestras y el conjugado en los pocillos para evitar contaminaciones cruzadas y resultados erróneamente aumentados.
- El Demeditec ELISA está pensado exclusivamente para su uso por personal especializado que domine perfectamente las técnicas de trabajo.

ADVERTENCIA: Bronidox L, en la concentración utilizada, casi no muestra riesgos tóxicos en la piel y en las mucosas.

ADVERTENCIA: El ácido solución irrita los ojos y la piel! En caso de contacto con los ojos lavar abundantemente con agua y consultar a un médico.

12.1. Indicaciones para la eliminación de residuos

Por regla general, los productos químicos y las preparaciones son residuos peligrosos. Su eliminación esta sometida a las leyes y los decretos nacionales sobre la eliminación de residuos. Las autoridades informan sobre la eliminación de residuos peligroso.

1. INTRODUÇÃO

As Chlamydiae são bactérias sem motilidade, Gram negativo e de crescimento intracelular obrigatório que formam inclusões características no citoplasma das células parasitadas. São facilmente visíveis ao microscópio óptico. São conhecidas três espécies diferentes de Chlamydia patogénicas para os humanos: Chlamydia trachomatis, Chlamydia pneumoniae e Chlamydia psittaci, e uma espécie apenas patogénica para os animais (C. pecorum). A Chlamydia trachomatis é o agente mais prevalente das doenças sexualmente transmissíveis em todo o mundo (400-500 milhões de casos) e o número de infecções está a crescer constantemente. As mulheres grávidas infectadas com C. trachomatis podem transmitir estas bactérias durante o parto, causando conjuntivite ou pneumonia nos recém-nascidos. Casos não tratados de infecção clamidial podem levar a salpingite crónica, resultando possivelmente em gravidez ectópica ou infertilidade. Nos indivíduos do sexo masculino, a C. trachomatis é uma das principais causas de uretrite não gonocócica. Um problema grave das infecções por Chlamydia é o curso insidioso frequentemente assintomático que pode resultar no início de doenças crónicas. Em muitos casos, as infecções primárias não são reconhecidas e apenas as sequelas causadas pela ascensão de agentes persistentes são diagnosticados.

Espécies	Mecanismo de infecção	Doença	Diagnósticos
C. trachomatis	Transmissão directa ou sexual: O local inicial de infecção geralmente é a membrana mucosa do olho ou o trato urogenital	Linfogranuloma venéreo (LGV) Tracoma Conjuntivite de inclusão de recém-nascidos e adultos; cervicite, salpingite, uretrite, epididimite, proctite e pneumonia de recém-nascidos	Serologia PCR Microscopia
C. pneumoniae	Infiltração da membrana mucosa do trato respiratório	Doenças respiratórias discutidas: endocardite, doenças cardíacas coronárias	
C. psittaci	Inalação de fezes de aves infectadas; contacto com vísceras de aves infectadas	Ornitose (Psitacose)	

A infecção pode ser identificada por

- Microscopia: coloração de Giemsa
- PCR
- Serologia: Detecção de antígenos por ELISA
Detecção de anticorpos por IF, EIA, ELISA

2. UTILIZAÇÃO PRETENDIDA

O Demeditec Chlamydia trachomatis IgA-ELISA destina-se à determinação qualitativa de anticorpos da classe IgA contra Chlamydia trachomatis no soro ou plasma (citrate) humanos.

3. PRINCÍPIO DO ENSAIO

A determinação imunoenzimática qualitativa de anticorpos da classe IgA contra Chlamydia trachomatis baseia-se na técnica ELISA (Enzyme-linked Immunosorbent Assay).

Os poços das tiras de microtitulação estão revestidos com antígenos de Chlamydia trachomatis para se ligarem aos anticorpos correspondentes da amostra. Após a lavagem dos poços para retirar todo o material da amostra não ligado, é adicionado conjugado anti-IgA humana marcado com peroxidase de rábano (HRP). Este conjugado liga-se aos anticorpos específicos para Chlamydia trachomatis capturados. O complexo imune formado pelo conjugado ligado é visualizado adicionando substrato Tetrametilbenzidina (TMB) que dá um produto de reacção azul. A intensidade deste produto é proporcional à quantidade de anticorpos IgA específicos para Chlamydia trachomatis na amostra. É adicionado ácido solución para parar a reacção. Isso produz uma cor amarela final. A absorvância é lida a 450 nm utilizando um leitor de microplacas ELISA.

4. MATERIAIS

4.1. Reagentes fornecidos

- **Poços revestidos Chlamydia trachomatis (IgA):** 12 tiras de 8 poços, destacáveis e quebráveis, revestidas com antigénio de Chlamydia trachomatis, em bolsas de folha de alumínio com fecho.
- **Diluyente de Amostra IgA ***:** 1 frasco contendo 100 ml de tampão para diluição da amostra, pH 7.2 ± 0.2 ; de cor amarela; pronto a usar; tampa branca.
- **Solução de Paragem:** 1 frasco contendo 15 ml. Ácido solución 0.4 N/l pronto a usar; tampa vermelha.
- **Solução de Lavagem (conc. 20x)*:** 1 frasco contendo 50 ml de um tampão concentrado 20 vezes (pH 7.2 ± 0.2) para a lavagem dos poços; tampa branca.
- **Conjugado anti-IgA Chlamydia trachomatis **:** 1 frasco contendo 20 ml de anticorpo de coelho para IgA humana marcados com peroxidase; de cor violeta, pronto a usar; tampa preta.
- **Solução Substrato TMB:** 1 frasco contendo 15 ml de 3,3',5,5'-tetrametilbenzidina (TMB), pronta a usar; tampa amarela.
- **Controlo Positivo Chlamydia trachomatis IgA ***:** 1 frasco contendo 2 ml; de cor amarela; pronto a usar; tampa vermelha.
- **Controlo Cut-off Chlamydia trachomatis IgA ***:** 1 frasco contendo 3 ml; de cor amarela; pronto a usar; tampa verde.
- **Controlo Negativo Chlamydia trachomatis IgA ***:** 1 frasco contendo 2 ml; de cor amarela; pronto a usar; tampa azul.

* contém 0.1 % de Bronidox L após diluição

** contém 0.2 % de Bronidox L

*** contém 0.1 % de Kathon

4.2. Materiais fornecidos

- 1 Suporte de tiras
- 1 Película de cobertura
- 1 Protocolo do teste
- 1 Plano de distribuição e identificação

4.3. Materiais e Equipamento necessários

- Leitor de microplacas ELISA, equipado para a medição da absorvância a 450/620 nm
- Incubador 37°C
- Equipamento manual ou automático para a lavagem dos poços
- Pipetas para dispensar volumes entre 10 e 1000 µl
- Agitador de tubos tipo Vortex
- Água desionizada ou (recentemente) destilada
- Tubos descartáveis
- Cronómetro

5. ESTABILIDADE E ARMAZENAMENTO

Os reagentes são estáveis até a data de validade impressa no rótulo, quando armazenados a 2...8°C.

6. PREPARAÇÃO DOS REAGENTES

É muito importante deixar todos os reagentes, amostras e controlos estabilizar à temperatura ambiente (20...25 °C) antes de iniciar o teste!

6.1. Tiras revestidas destacáveis e quebráveis

As tiras revestidas destacáveis e quebráveis prontas a usar estão revestidas com antigénio Chlamydia trachomatis. Armazenar a 2...8 °C. *Imediatamente após a remoção de tiras, as tiras restantes devem ser fechadas na bolsa de folha de alumínio juntamente com o dessecante fornecido e armazenadas a 2...8 °C; estabilidade até a data de validade.*

6.2. Conjugado anti-IgA Chlamydia trachomatis

O frasco contém 20 ml de uma solução com anti-IgA-humana com peroxidase de rábano, tampão, estabilizantes, conservantes e um corante violeta inerte. A solução está pronta a usar. Armazenar a 2...8 °C. *Após a primeira abertura é estável até a data de validade quando armazenado a 2...8 °C.*

6.3. Controlos

Os frascos rotulados com Controlo Positivo, Cut-off e Negativo contém uma solução de controlo pronta a usar. Esta contém 0.1 % de Kathon e tem que ser armazenada a 2...8 °C. *Após a primeira abertura é estável até a data de validade quando armazenado a 2...8 °C.*

6.4. Diluente de Amostra IgA

O frasco contém 100 ml de tampão fosfato, estabilizantes, conservantes e um corante amarelo inerte. É usado para a diluição do espécime do doente. Esta solução pronta a usar tem de ser armazenada a 2...8 °C. *Após a primeira abertura é estável até a data de validade quando armazenado a 2...8 °C.*

6.5. Solução de lavagem (conc. 20x)

O frasco contém 50 ml de um tampão concentrado, detergentes e conservantes. Diluir a solução de lavagem 1+19; e.g. 10 ml de solução de lavagem + 190 ml de água redestilada recente e estéril. O tampão diluído é estável durante 5 dias à temperatura ambiente. *Os cristais na solução desaparecem aquecendo até 37 °C em banho-maria. Após a primeira abertura o concentrado é estável até a data de validade.*

6.6. Solução Substrato TMB

O frasco contém 15 ml de um sistema de tetrametilbenzidina/peróxido de hidrogénio. O reagente está pronto a usar e tem de ser armazenado a 2...8 °C, ao abrigo da luz. *A solução deve ser incolor ou pode ter um tom ligeiramente azulado. Se o substrato ficar azul, pode ter ficado contaminado e deve ser rejeitado. Após a primeira abertura é estável até a data de validade quando armazenado a 2...8 °C.*

6.7. Solução de Paragem

O frasco contém 15 ml de solução de ácido solución 0.4 N (R 36/38, S 26). Esta solução pronta a usar tem de ser armazenada a 2...8 °C. *Após a primeira abertura é estável até a data de validade quando armazenado a 2...8 °C.*

7. COLHEITA E PREPARAÇÃO DAS AMOSTRAS

Usar com este ensaio amostras de soro ou plasma (citrate) humanos. Se o ensaio for realizado dentro de 5 dias após colheita da amostra, o espécime deve ser mantido a 2...8 °C; caso contrário devem ser alicotadas e armazenadas congeladas (-70 a -20 °C). Se as amostras forem armazenadas congeladas, misturar bem as amostras descongeladas antes de testar. *Evitar congelar e descongelar repetidamente.*

Não é recomendada a inativação por calor das amostras.

7.1. Diluição das amostras

Antes de testar todas as amostras devem ser diluídas 1+100 com Diluente de Amostra IgA. Dispensar 10 µl de amostra e 1 ml de Diluente de Amostra IgA em tubos para obter uma diluição 1+100 e misturar meticulosamente com um vortex.

8. PROCEDIMENTO DO ENSAIO

8.1. Preparação do Teste

Por favor, ler atentamente o protocolo de teste **antes** de realizar o ensaio. A fiabilidade dos resultados depende da adesão estrita ao protocolo do teste, conforme descrito. O procedimento de ensaio a seguir está validado apenas para o procedimento manual. Se o teste for realizado em sistemas automáticos para ensaios ELISA é recomendável aumentar os passos de lavagem de três para cinco e o volume da solução de lavagem de 300 µl para 350µl para evitar efeitos de lavagem. Antes de iniciar o ensaio, o plano de distribuição e identificação de todas as amostras e controlos deve ser cuidadosamente estabelecido na folha de resultados fornecida no kit. Seleccionar o número necessário de tiras ou poços e inserir os mesmos no suporte.

Por favor, alocar pelo menos:

1 poço (e.g. A1)	para o branco substrato,
1 poço (e.g. B1)	para o controlo negativo,
2 poços(e.g. C1+D1)	para o controlo cut-off e
1 poço (e.g. E1)	para o controlo positivo.

Cabe ao utilizador decidir pela determinação dos controlos e amostras em duplicado, se necessário.

Realizar todas as etapas do ensaio na ordem indicada e sem atrasos significativos entre as etapas.

Deve ser utilizada uma ponta limpa e descartável para dispensar cada controlo e amostra.

Ajustar a incubadora para 37 ± 1 °C.

1. Dispensar 100µl dos controlos e das amostras diluídas nos poços respectivos. Deixar o poço A1 vazio para o branco substrato.
2. Cobrir os poços com a película fornecida no kit.
3. **Incubar durante 1 hora \pm 5 min a 37 ± 1 °C.**
4. Quando terminar a incubação, remover a película, aspirar o conteúdo dos poços e lavar cada poço três vezes com 300µl de solução de lavagem. Evitar que os poços de reacção transbordem. O tempo de actuação da solução entre cada ciclo de lavagem deve ser >5 seg. No final, retirar cuidadosamente o fluido restante batendo as tiras sobre papel absorvente, antes da próxima etapa!

Nota: A lavagem é crítica! Lavagem insuficiente resulta em baixa precisão e valores de absorvância falsamente elevados.

5. Dispensar 100µl de Conjugado anti-IgA Chlamydia trachomatis em todos os poços, excepto no poço do branco (e.g. A1). Cobrir com a película.
6. **Incubar durante 30 min à temperatura ambiente. Não expor à luz solar directa.**
7. Repetir a etapa 4.
8. Dispensar 100µl de Solução Substrato TMB em todos os poços
9. **Incubar durante exactamente 15 min à temperatura ambiente e no escuro.**
10. Dispensar 100µl de Solução de Paragem em todos os poços, pela mesma ordem e com a mesma velocidade a que foi dispensada a Solução Substrato TMB.
A cor azul desenvolvida durante o período de incubação passa a amarelo.

Nota: Amostras de pacientes altamente positivas podem causar precipitados escuros do cromogéneo! Estes precipitados podem influenciar a leitura da densidade óptica. É recomendada a pré-diluição da amostra com solução fisiológica de cloreto de sódio, por exemplo, 1+1. De seguida, diluir a amostra 1+100 com tampão de diluição e multiplicar os resultados em UNT por 2.

11. Medir a absorvância do espécime a 450/620 nm dentro de 30 min após a adição da solução de Paragem.

8.2. Medição

Ajustar o Leitor de Microplacas ELISA a zero usando o **branco substrato no poço A1**.

Se - devido a razões técnicas – o leitor ELISA não puder ser ajustado a zero usando o branco substrato no poço A1, subtrair o valor da absorvância do poço A1 a todos os outros valores de absorvância medidos de forma a obter resultados fiáveis!

Medir a absorvância de todos os poços a **450 nm** e registar os valores da absorvância para cada controlo e amostra de doente no plano de distribuição e identificação.

É recomendada a leitura com dois comprimentos de onda usando 620 nm como comprimento de onda de referência.

Onde aplicável, calcular os **valores médios da absorvância** de todos os duplicados.

9. RESULTADOS**9.1. Critérios de validação do ensaio**

Para que um ensaio seja considerado válido, devem ser cumpridos os seguintes critérios:

- **Branco substrato** em A1: Valor de Absorvância < **0.100**.
- **Controlo negativo** em B1: Valor de Absorvância < **0.200 and < cut-off**
- **Controlo Cut-off** em C1 e D1: Valor de Absorvância **0.150 – 1.30**.
- **Controlo Positivo** em E1: Valor de Absorvância > **cut-off**.

Se estes critérios não forem cumpridos, o teste não é válido e deve ser repetido.

9.2. Cálculo dos Resultados

O cut-off é o valor médio da absorvância das determinações do controlo Cut-off.

Exemplo: Valor da absorvância do controlo Cut-off 0.45 + Valor da absorvância do controlo Cut-off 0.41 = 0.86 / 2 = 0.43

$$\text{Cut-off} = 0.43$$

9.3. Interpretação dos Resultados

As amostras são consideradas **POSITIVAS** se o valor da absorvância for mais de 10% superior ao cut-off.

Amostras com um valor de absorvância 10% acima ou abaixo do cut-off não devem ser consideradas como claramente positivas ou negativas.

→ zona cinzenta

É recomendável repetir o teste 2 - 4 semanas mais tarde com uma nova amostra. Se os resultados do segundo teste se situarem novamente na zona cinzenta a amostra tem de ser considerada **NEGATIVA**.

As amostras são consideradas **NEGATIVAS** se o valor da absorvância for mais de 10% inferior ao cut-off.

9.3.1. Resultados em Unidades

$$\frac{\text{Valor da absorvância (média) do doente} \times 10}{\text{Cut-off}} = [\text{Unidades} = \text{U}]$$

Exemplo:
$$\frac{1.204 \times 10}{0.43} = 28 \text{ U (Unidades)}$$

Cut-off:	10	U
Zona cinzenta:	9-11	U
Negativo:	<9	U
Positivo:	>11	U

10. CARACTERÍSTICAS DE DESEMPENHO ESPECÍFICAS**10.1. Precisão**

Inter-ensaio	n	Média (U)	Cv (%)
Soro Pos.	12	24.3	7.1

Intra-ensaio	n	Média (E)	Cv (%)
Soro Pos.	24	0.882	4.7

10.2. Especificidade Diagnóstica

A especificidade diagnóstica é definida como a probabilidade do ensaio ser negativo na ausência do analito específico.

É de 97.3 %.

10.3. Sensibilidade Diagnóstica

A sensibilidade diagnóstica é definida como a probabilidade do ensaio ser positivo na presença do analito específico.

É de >95 %.

10.4. Interferências

Não são observadas interferências com soros hemolisados, lipémicos ou ictericos até uma concentração de hemoglobina de 10 mg/ml, de triglicérides de 5 mg/ml e de bilirrubina de 0.5 mg/ml.

Nota: Os resultados referem-se aos grupos de amostras investigados; estas não são especificações garantidas.

11. LIMITAÇÕES DO PROCEDIMENTO

Contaminação bacteriana ou a repetição de ciclos de congelação-descongelação do espécime podem afectar os valores da absorvância. O diagnóstico de uma doença infecciosa não deve ser estabelecido com base num único resultado do teste. Um diagnóstico preciso deve ter em consideração a história clínica, a sintomatologia bem como dados serológicos. Em doentes imunossuprimidos e recém-nascidos os dados serológicos têm apenas valor restrito.

O antigénio de Chlamydia trachomatis que reveste poços das placas contém corpos elementares. Não pode ser excluída uma reacção cruzada com Chlamydia pneumoniae com soros contendo anticorpos para LPS e MOMP.

12. PRECAUÇÕES E AVISOS

- Em cumprimento com o artigo 1 parágrafo 2b da directiva Europeia 98/79/EC o uso de dispositivos médicos para diagnóstico in vitro destina-se segundo o fabricante a assegurar adequabilidade, desempenhos e segurança do produto. Portanto o procedimento do teste, a informação, as precauções e avisos nas instruções para utilização têm de ser rigorosamente seguidas. O uso de kits de teste com analisadores e equipamento similar tem de ser validado. Qualquer alteração no desenho, composição e procedimento do teste bem como qualquer utilização em combinação com outros produtos não aprovados pelo fabricante não estão autorizados; o próprio utilizador é responsável por tais alterações. O fabricante não é legalmente responsável por resultados falsos e incidentes originados por estes motivos. O fabricante não é legalmente responsável por quaisquer resultados obtidos por análise visual das amostras dos doentes.
- Apenas para uso no diagnóstico in-vitro.
- Todos os componentes de origem humana usados para a produção destes reagentes foram testados para anticorpos anti-HIV, anticorpos anti-HCV e HBsAg e foram considerados não-reactivos. No entanto, todos os materiais devem ainda ser considerados e manuseados como potencialmente infecciosos.
- Não trocar e juntar reagentes ou tiras de lotes de produção diferentes.
- Nenhum reagentes de outros fabricantes devem ser usados juntamente com reagentes deste kit de teste.
- Não usar reagentes após a data de validade indicada no rótulo.
- Usar apenas pontas de pipeta, dispensadores e material de laboratório limpos.
- Não trocar as tampas dos frascos dos reagentes para evitar contaminação cruzada.
- Fechar firmemente os frascos dos reagentes imediatamente após a utilização para evitar evaporação e contaminação microbiana.
- Após a primeira abertura e armazenamento subsequente verificar se existe contaminação microbiana dos frascos do conjugado e dos controlos antes de utilizar novamente.
- Para evitar contaminação-cruzada e resultados falsamente elevados, pipetar as amostras dos doentes e dispensar o conjugado sem salpicar precisamente no fundo dos poços.
- O Demeditec ELISA foi desenhado apenas para pessoal qualificado e que esteja familiarizado com boas práticas laboratoriais.

AVISO:	Na concentração utilizada o Bronidox L tem quase nenhum risco toxicológico quando em contacto com a pele e membranas mucosas!
AVISO:	O ácido solucion irrita os olhos e a pele. Manter fora do alcance das crianças. Após contacto com os olhos, lavar cuidadosamente com água e consultar um médico!

12.1. Considerações de Eliminação

Resíduos de químicos e preparações são geralmente considerados como resíduos perigosos. A eliminação deste tipo de resíduos está regulada por leis e normativas nacionais e regionais. Contactar as autoridades locais ou empresas de gestão de resíduos as quais podem aconselhar sobre como eliminar resíduos perigosos.

BIBLIOGRAPHY / LITERATUR / BIBLIOGRAPHIE / BIBLIOGRAFIA / BIBLIOGRAFÍA

Hoyme U.B., Spitzbart H. (1996). Past and current prevalence of Chlamydia trachomatis in women in Germany. In: Chlamydia Research. Angelika Stry (ed.). Proceedings of the third meeting of the European Society for Chlamydia Research, Vienna, Austria, 11.-14. Sept. p. 391.






Paavonen J. (1996). Chlamydia trachomatis: A major cause of mucopurulent cervicitis and pelvic inflammatory disease in women. In: Sexually Transmitted Diseases. Advances in Diagnosis and Treatment. Curr. Probl. Dermatol. Elsner P., Eichmann A. (eds.), Basel, Karger, Vol. 24, pp. 110-122.

Petersen E.E., Clad A. (1995). Genitale Chlamydieninfektionen. Deutsches Ärzteblatt 92, Heft 5, A-277-282.

Weström L. (1996). Consequences of genital Chlamydia infections in women. In: Chlamydia Research. Angelika Stry (ed.). Proceedings of the third meeting of the European Society for Chlamydia Research, Vienna, Austria, 11.-14. Sept. pp. 137-140.

Weström L.V. (1996). Chlamydia and its effect on reproduction. J.Brit.Fertil.Soc. 1: 23-30.

Chlamydia trachomatis IgA ELISA DE3809

Symbols Key/ Symbolschlüssel/ Explication des symboles / Legenda / Símbolos/ Tabela de símbolos	
	Manufactured by / Hergestellt von/ Fabriqué par/ Prodotto da/ Fabricado por / Fabricado por
IVD	In Vitro Diagnostic Medical Device/ In Vitro Diagnosticum/ Dispositif médical de diagnostic <i>in vitro</i> / Diganostico <i>in vitro</i> / Producto para diagnóstico In vitro / Dispositivo Médico para Diagnóstico In Vitro
LOT	Lot Number/ Chargenbezeichnung/ Numéro de lot/ Lotto/ Número de lote / Número de lote
	Expiration Date/ Verfallsdatum/ Date de péremption/ Scadenza/ Fecha de caducidad / Data de Validade
	Storage Temperature/ Lagertemperatur/ Température de conservation/ Temperatura di conservazione / Temperatura de almacenamiento / Temperatura de Armazenamento
CE	CE Mark/ CE-Zeichen/ Marquage CE / Marchio CE/ MarcaCE / Marca CE
REF	Catalogue Number/ Katalog Nummer/ Référence du catalogue/ Numero di codice/ Número de Catálogo / Número de Catálogo
	Consult Instructions for Use/ Gebrauchsanweisung beachten/ Consulter la notice d'utilisation/ Consultare le istruzioni/ Consulte las Instrucciones de Uso / Consultar as Instruções de Utilização
MTP	Microplate/ Mikrotiterplatte/ Microplaque/ Micropiastra/ Microplaca. / Microplaca
CONJ	Conjugate/ Konjugat/ Conjugué/ Coniugato/ Conjugado / Conjugado
CONTROL -	Control serum, negative/ Kontrollserum, negative/ Sérum de contrôle négatif/ siero di controllo, negativo /Suero control negativo/ Soro de controle negativo / Soro de controlo negativo
CONTROL +	Control serum, positive/ Kontrollserum, positiv/ Sérum de contrôle positif/ siero di controllo, positivo/ Suero de control positivo / Soro de controlo positivo
CUT OFF	Cut off control serum/ Cut off Kontrollserum/ Sérum de contrôle du cut-off/ siero di controllo, cut-off/ Suero control Cut-off / Soro de controlo Cut-off
DIL A	Sample diluent buffer IgA/ IgA-Probenverdünnungspuffer/ Tampon diluant pour échantillon IgA/ soluzione tampone per i campioni IgA/ solución tampón para muestras IgA / Tampão diluente para amostras IgA
SOLN STOP	Stop solution/ Stopplösung/ Solution d'arrêt/Soluzione bloccante / Solução de paragem
SUB TMB	TMB Substrate solution/ TMB-Substratlösung/ Substrat TMB/ soluzione substrato TMB/ solción substrato TMB / Solução substrato TMB
WASH BUF 20x	Washing solution 20x concentrated/ Waschlösung 20x konzentriert/ Solution de lavage concentré 20 x/ soluzione di lavaggio concentrazione x20/ solución de lavado concentrado x20 / Solução de lavagem concentrada 20x
	Contains sufficient for "n" tests/ Ausreichend für "n" Tests/ Contenu suffisant pour "n" tests/ Contenuto sufficiente per "n" saggi/ Contenido suficiente para "n" tests / Conteúdo suficiente para "n" testes

SCHEME OF THE ASSAY
Chlamydia trachomatis IgA-ELISA

Test preparation

Prepare reagents and samples as described.
Establish the distribution and identification plan for all specimens and controls on the result sheet supplied in the kit.
Select the required number of microtiter strips or wells and insert them into the holder.

Assay procedure

	Substrate blank (e.g. A1)	Negative control	Positive control	Cut-off control	Sample (diluted 1+100)
Negative control	-	100µl	-	-	-
Positive control	-	-	100µl	-	-
Cut-off control	-	-	-	100µl	-
Sample (diluted 1+100)	-	-	-	-	100µl
Cover wells with foil supplied in the kit Incubate for 1 h at 37°C Wash each well three times with 300µl of washing solution					
Conjugate	-	100µl	100µl	100µl	100µl
Cover wells with foil supplied in the kit Incubate for 30 min at room temperature Wash each well three times with 300µl of washing solution					
TMB Substrate	100µl	100µl	100µl	100µl	100µl
Incubate for exactly 15 min at room temperature in the dark					
Stop Solution	100µl	100µl	100µl	100µl	100µl
Photometric measurement at 450 nm (reference wavelength: 620 nm)					