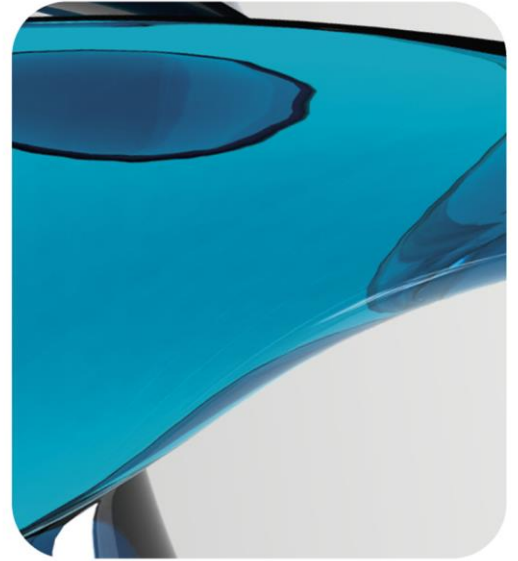
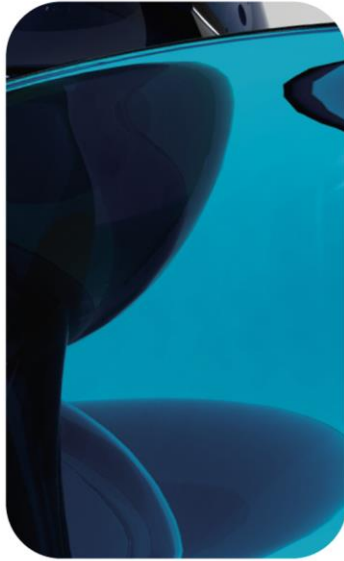
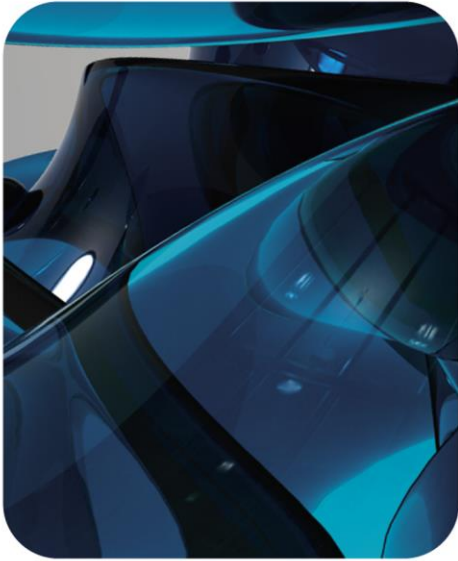




AESKU. DIAGNOSTICS
THE DIAGNOSTIC TOOL THAT WORKS



AESKUSLIDES®
THE DIAGNOSTIC TOOL THAT WORKS

**INSTRUCTION
MANUAL**

GERMAN



AESKUSLIDES®
THE IFA PRODUCT LINE



Gebrauchsanweisung

nDNA (Crithidia Luciliae)

Standard-Ref.	Beschreibung	Tests
53.100	nDNA (10 Kavitäten)	100





nDNA (*Crithidia luciliae*)

Ref.	Beschreibung	Tests
53.100	nDNA (10 Kavitäten)	100
53.100.Demo	nDNA (10 Kavitäten) Demo-Kit	20

1. ZWECKBESTIMMUNG

AESKUSLIDES nDNA (*Crithidia luciliae*) ist ein indirekter Immunfluoreszenztest zur Bestimmung von IgG Antikörpern gegen native Doppelhelix DNA im humanen Serum.

2. KLINISCHE ANWENDUNG UND TESTPRINZIP

An DNA bindende Antikörper gehören einer Gruppe antinukleärer Antikörpern an, die bei einzelnen autoimmunen Krankheiten beobachtet wurden. Antikörper, die mit nativer doppelsträngiger DNA reagieren, werden als spezifisch für systemischen Lupus erythematoses (SLE) betrachtet und wurden bei ungefähr 50-80% der Patienten beobachtet. Antikörper gegen dsDNA werden während aktiven Phasen von SLE festgestellt. Das Auftreten von Serumkonzentration steht in einer positiven Korrelation mit der Schwere der Krankheit. Daher ist der Nachweis von diesen Autoantikörpern in der Diagnose und klinischen Verlaufskontrolle von SLE von Bedeutung. Dementsprechend wurde dieses als eines von den 11 ACR-Kriterien für die Diagnose von SLE festgelegt. Die meisten Patienten mit SLE zeigen IgG Antikörper gegen dsDNA. Diese Autoantikörper werden mit Lupus nephritis assoziiert. Etwa 30% der SLE Patienten entwickeln zusätzlich IgA anti-dsDNA Antikörper. Es gibt Hinweise, dass das Auftreten von diesen IgA anti-dsDNA Antikörper eventuell eine bestimmte Untergruppe von SLE Patienten definiert. In der Tat haben Studien die Assoziation dieser Unterklasse mit bestimmten Parametern der Krankheitsaktivität demonstriert, zum Beispiel erhöhter Erythrozytensedimentationsrate oder den Verbrauch von Komplement-Komponenten C3, sowie die klinischen Parametern cutaneous Vaskulitis, akrale Nekrose, und Erythema. Dabei wurde keine Assoziation für Nephritis und Arthritis gefunden.

IgM anti-dsDNA Antikörper wurden im Serum von 52% der Patienten mit SLE festgestellt. Im Gegensatz zu IgG und IgA Autoantikörpern korrelieren die Antikörper der IgM Untergruppe nicht mit Krankheitsaktivitäten. Jedoch wurde eine höchstbedeutende negative Korrelation zwischen IgM anti-dsDNA Antikörper und Lupus nephritis demonstriert, inklusive der Laborparameter. Daher können IgM anti-dsDNA Antikörper möglicherweise auf eine Untergruppe von Lupuspatienten hindeuten, die gegen das Risiko der Entwicklung von Nephritis geschützt sind.

Antigen Charakterisierung: mitochondriale DNA von *Crithidia luciliae* (monoflagellate Protozoen)

Kreuzreaktionen: nicht bekannt

Der Test beruht auf dem Prinzip der indirekten Immunfluoreszenz:

Objektträger sind mit Gewebeschnitten oder Zellen (HEp2 zur Bestimmung von ANA, Granulozyten zur Bestimmung von ANCA oder *Crithidia luciliae* zur Bestimmung von anti-nDNA Antikörpern) beschichtet. Enthält ein Patientenserum Antikörper gegen Bestandteile der Gewebe oder Zellen, so binden diese im ersten Inkubationsschritt an das entsprechende Substrat auf dem Objektträger. Ungebundene Serumbestandteile werden in einem Waschschrift entfernt. Die gebundenen Patientenantikörper werden in einem zweiten Inkubationsschritt durch Fluorescein markierte Anti-human Immunglobuline nachgewiesen, welche an die gebundenen Patientenantikörper binden und diese durch ihren Fluoreszenz-Farbstoff sichtbar machen. Es resultiert eine spezifische grüne Fluoreszenz der Antigen-Antikörper-Komplexe, die unter einem Immunfluoreszenz-Mikroskop sichtbar werden.



3. ANWENDUNG DES KITS

Ausführliche Anweisungen sind im Standardhandbuch, Abschnitt 11, unter „Testverfahren“ zu finden. Bei den nDNA-Kits sind folgende Details zu beachten:

- Dauer der Gegenfärbung: 30 bis 90 Sekunden
- Empfohlener Screening-Titer: 1:10

4. AUSWERTUNG

ScreeningTiter 1:10

Crithidia luciliae enthält ein Riesenmitochondrium, das auch als Kinetoplast bezeichnet wird und nur dsDNA enthält.

Bei Vorhandensein von Antikörpern gegen nDNA ist im Kinetoplast bzw. im Kern und im Kinetoplast (zwischen dem Kern und dem Basalkörperchen in der Nähe der Geißel) eine homogene Fluoreszenz zu sehen.

Die Beurteilung muss stets mit der Positiv- und Negativkontrolle erfolgen.

Die Probe ist als nDNA-negativ zu beurteilen, wenn nur am Basalkörper in der Nähe der Ansatzstelle der Geißel oder nur im Kern Fluoreszenz beobachtet wird und keine spezifischen nDNA-Antikörper vorhanden sind.

Verdünnungsbeispiele:

1:10	10 µL Serum	+	90 µL Probenpuffer
1:20	10 µL Serum	+	190 µL Probenpuffer
1:40	10 µL Serum	+	390 µL Probenpuffer
1:80	10 µL Serum	+	790 µL Probenpuffer

etc.

Die Immunfluoreszenz hat bei Vorhandensein von Anti-dsDNA-Antikörpern ein charakteristisches Doppelpunktmuster, während bei Vorhandensein von Non-dsDNA-Kernantikörpern nur Fluoreszenz im Kern festzustellen ist (dsDNA ist ein wichtiger Autoantigen bei SLE mit einer Spezifität von 95%).

Bei SLE-Patienten können Antikörper gegen eine Vielzahl von Kernantigenen vorhanden sein. Die stärkste Korrelation mit dieser Krankheit zeigen Sm-Antikörper (Glykoprotein), die im Kern von HEp-2-Zellen ein geflecktes Muster erzeugen, sowie nDNA-Antikörper (ergeben ein peripheres oder homogenes Muster in HEp-2-Zellen).

Antikörper gegen die native DNA-Doppelhelix sind hochspezifisch für SLE. Zwar können auch bei anderen Krankheitsbildern wie etwa bei Sjögren-Syndrom, Sharp-Syndrom (Mischkollagenose, MCTD) und Dermatomyositis schwache Titer von nDNA-Antikörpern vorhanden sein, hohe nDNA-Antikörpertiter lassen sich aber nahezu ausschließlich bei SLE feststellen.¹

¹ Storch WB; Immunfluoreszenz-Fibel, 2. Auflage; Blackwell Wissenschaftsverlag 1997



6. INHALT DER KITS

6.1 STANDARDKITS

Kit-Ref.	Beschreibung des Kits	OBJEKTTRÄGER (10x je Kit)			KONJUGAT (1x 4 ml)			POSITIVKONTROLLE (1x 0,5 ml)	
		Ref.	Kavitäten	Beschichtet mit	Menge	Ref.	Beschreibung	Ref.	Beschreibung
53.100	nDNA (10 Kavitäten)	s53.100	10	<i>Crithidia Luciliae</i> -Zellen	1x	C53.100	IgG Blauer Verschluss: leicht blau gefärbte Lösung. Inhalt: BSA, Fluoreszein (FITC)-markierter Anti-Human-Antikörper	PC53.100	nDNA-Positivkontrolle. Roter Verschluss: Farblose Lösung. Inhalt: Humanserum (verdünnt), Natriumazid < 0,1 % (Konservierungsstoff)

HINWEIS: Der Inhalt der übrigen Kit-Bestandteile, d. h. der Standardreagenzien (Negativkontrolle, Mounting-Medium etc.), ist nachstehend im Abschnitt 7 INHALT DER STANDARDREAGENZIEN beschrieben.

6.2 DEMO KITS

Den Inhalt der Demo Kits entnehmen Sie bitte dem entsprechendem Qualitätszertifikat



7. INHALT DER STANDARDREAGENZIEN

a. Standardreagenzien

Ref.	Reagenz	Menge / Volumen		Beschreibung	Gebrauchsfertige
NCIFA	Negativkontrolle	1x	0.5ml	Grüner Verschluss: Farblose Lösung. Inhalt: Humanserum (verdünnt), Natriumazid < 0,1 % (Konservierungsstoff)	JA
* EBIFA	Evans-Blau 0,2 %	1x	1.5ml	Weißer Verschluss: Blaue Lösung. Inhalt: PBS, Evans-Blau. Das 0,2%ige Evans-Blau 1:3000 in 1 x WBIFA verdünnen	NEIN
MMIFA	Mounting-Medium	1x	8ml	Für die Anwendung mit dem HELMED® validiert Weißer Verschluss: Farblose Lösung. Inhalt: PBS, Glycerin.	JA
WBIFA	Waschpuffer (10x)	1x	100ml	Weißer Verschluss: Farblose Lösung. Den konzentrierten Puffer 1:10 in destilliertem Wasser (z. B. 100 ml + 900 ml) verdünnen. Inhalt: PBS, Natriumazid (Konservierungsstoff).	NEIN
SBIFA	Probenverdünnungs- puffer	1x	70ml	Weißer Verschluss: Farblose Lösung. zur Verdünnung der Patientenserum Inhalt: BSA, PBS, Natriumazid (Konservierungsstoff).	JA

Mengenangabe je Kit. (*)müssen separat geordert werden

b. Zusätzlich erforderliches Material

1. Destilliertes Wasser
2. Teströhrchen zur Probenverdünnung
3. Messkolben
4. Volumetrische Pipette
5. Timer
6. Fluoreszenzmikroskop mit FITC-System (Anregungsfilter: 490 nm, Barrierefilter: 510 nm)
7. Inkubationswanne
8. Färbewanne
9. Pipettenspitzen
10. Deckgläser (24 x 60 mm)
11. Spritzflasche

Sollten die Produktinformationen, einschließlich der Produktkennzeichnung, beschädigt oder falsch sein, so wenden Sie sich bitte an den Hersteller bzw. Lieferant des Testkits.

8. LAGERUNG UND HALTBARKEIT

Lagern Sie alle Reagenzien bei 2°C-8°C. Starke Lichteinwirkung ist zu vermeiden. Das Verfallsdatum der einzelnen Komponenten ist auf den jeweiligen Etiketten angegeben. Verwenden Sie die Reagenzien nicht nach dem Verfallsdatum.

Lagern Sie alle Reagenzien und die Objektträger bei 2-8°C in ihren Originalbehältnissen. Rekonstituierte Lösungen sind nach der Zubereitung mindestens 1 Woche bei 2-8°C haltbar.



Dok.:	AESKUSLIDES nDNA
Version:	015:2018-09-28
Seite:	7 / 12

Die Reagenzien und Objektträger dürfen nur bis zu dem auf den einzelnen Komponenten angegebenen Verfallsdatum verwendet werden.

9. HINWEISE UND VORSICHTSMAßNAHMEN

a. Gesundheitsrisiko

DIESES PRODUKT DARF AUSSCHLIESSLICH ZUR IN VITRO DIAGNOSTIK VERWENDET WERDEN. Die Anwendung muss durch Personal erfolgen, das speziell in der Verwendung von in vitro-Diagnostika unterrichtet und ausgebildet wurde. Die in diesem Produkt enthaltenen Reagenzien sind bei vorschriftmäßigem Gebrauch weder als toxisch noch als gesundheitsgefährlich einzustufen, dennoch sollte zur Gewährleistung der maximalen Sicherheit des Anwenders folgendes eingehalten werden:

Empfehlungen und Vorsichtsmaßnahmen

Dieses Kit enthält potenziell gefährliche Komponenten. Auch wenn die Kitreagenzien nicht als reizend für Augen und Haut eingestuft sind, empfiehlt es sich, den Kontakt mit den Augen und der Haut zu vermeiden und Einweghandschuhe zu tragen.

Die in diesem Produkt enthaltenen Reagenzien humanen Ursprungs (Kontrollen usw.) erwiesen sich bei der Prüfung auf Hepatitis B Oberflächen-Antigen (HbsAg), Hepatitis C und HIV als negativ. Kein Test kann jedoch Viren in derartigem Material mit Sicherheit ausschließen. Daher sind die Kontrollen des Kits sowie Patientenproben als potenziell infektiös einzustufen und gemäß nationalen Vorschriften zu handhaben.

Der Testkit enthält Material tierischen Ursprungs (BSA, Immunglobuline) wie in Kap. „Kitbestandteile“ aufgeführt, befolgen Sie bei Verwendung die nationale Rechtslage.

b. Allgemeine Hinweise

1. Nicht mit dem Mund pipettieren. Während des Arbeitens mit dem Kit nicht essen, trinken oder rauchen
2. Einzelne Komponenten verschiedener Chargen und Testkits sollten nicht ausgetauscht werden, da dies zu Verfälschungen der Messergebnisse führen kann.
3. Nach dem Gebrauch alle Flaschen wieder fest verschließen, um bakterielle Kontaminationen zu vermeiden.
4. Pipettieren Sie immer alle Komponenten mit frischen sterilen Spitzen.
5. Setzen Sie die einzelnen Kit-Komponenten niemals höheren Temperaturen als 37 °C/ 98,6°F aus.
6. Lassen Sie die Objektträger während der gesamten Abarbeitung des Testes niemals austrocknen.
7. Die Objektträger niemals einfrieren !



Es wird empfohlen, dass sich jedes Labor seine eigenen Normalwerte, basierend auf eigener Technik, Kontrollen, Ausrüstung und Patientenpopulation erarbeitet.

Eine endgültige klinische Diagnose sollte nicht alleine auf den Ergebnissen des durchgeführten Tests erfolgen, sondern vom Arzt unter Berücksichtigung aller klinischen Befunde und Laborbefunde erstellt werden.

Wenn die Ergebnisse des Assays nicht mit den angegebenen Akzeptanzbereichen des Kontrollmaterials übereinstimmen ist der Test ungültig und zu wiederholen. Überprüfen Sie bitte die folgenden Bereiche: Verfallsdatum der (angesetzten) Reagenzien, Lagerungsbedingungen, Pipetten und anderes Material zur Abarbeitung, Photometer, Inkubationszeiten und Waschmethode.

Sollten Sie nach Überprüfung der vorgenannten Bereiche Fehler und Abweichungen erkannt haben oder dass die Validationskriterien ohne erkennbaren Grund nicht erreicht werden, setzen Sie sich bitte mit dem Hersteller oder Ihrem Lieferanten in Verbindung.

10. PROBENENTNAHME, VORBEREITUNG UND LAGERUNG

Die Verwendung frischer Serumproben wird empfohlen. Die Blutentnahme hat nach der nationalen Rechtslage zu erfolgen. Blutproben aseptisch entnehmen.

Lipämische, ikterische, hämolytische oder bakteriell kontaminierte Serumproben nicht verwenden.

Bei trüben Proben die Partikel niedrig abzentrifugieren (<1000 x g). Blutproben in saubere, trockene und leere Röhrchen aufnehmen. Nach der Trennung sollten die Serumproben innerhalb von 8 Stunden verwendet werden bzw. bei 2-8°C für bis zu 48 Stunden gelagert werden. Ist eine längere Lagerung beabsichtigt, sollten die Proben bei -20°C tiefgefroren werden. Wiederholtes Auftauen und Einfrieren vermeiden.

11. TESTDURCHFÜHRUNG

a. Vorbereitung

Bringen Sie alle Komponenten vor Gebrauch auf Raumtemperatur (20-26°C) und mischen Sie diese gut. Halten Sie die empfohlenen Inkubationszeiten ein, um ein optimales Testergebnis zu erzielen.

1. Vorbereitung des Waschpuffers: Den konzentrierten Puffer 1:10 in destilliertem Wasser verdünnen.
2. Probenverdünnung: Die Patientenserum mit 1-fach konzentriertem (1x) Probenpuffer verdünnen (für Screening-Titer siehe o.g. Abschnitt **Anwendung des Kits** unter Bezugnahme auf die verwendete Produktreferenz). Die Verdünnungen sind je nach Kit zum Nachweis von HEP-2, nDNA, rLKS, EMA, ANCA etc. unterschiedlich.
3. Die Kontrollen sind gebrauchsfertig.
4. Protokollerstellung: Datenauswertungsbögen befinden sich im Abschnitt **Anwendung des Kits** unter Bezugnahme auf die verwendete Produktreferenz.



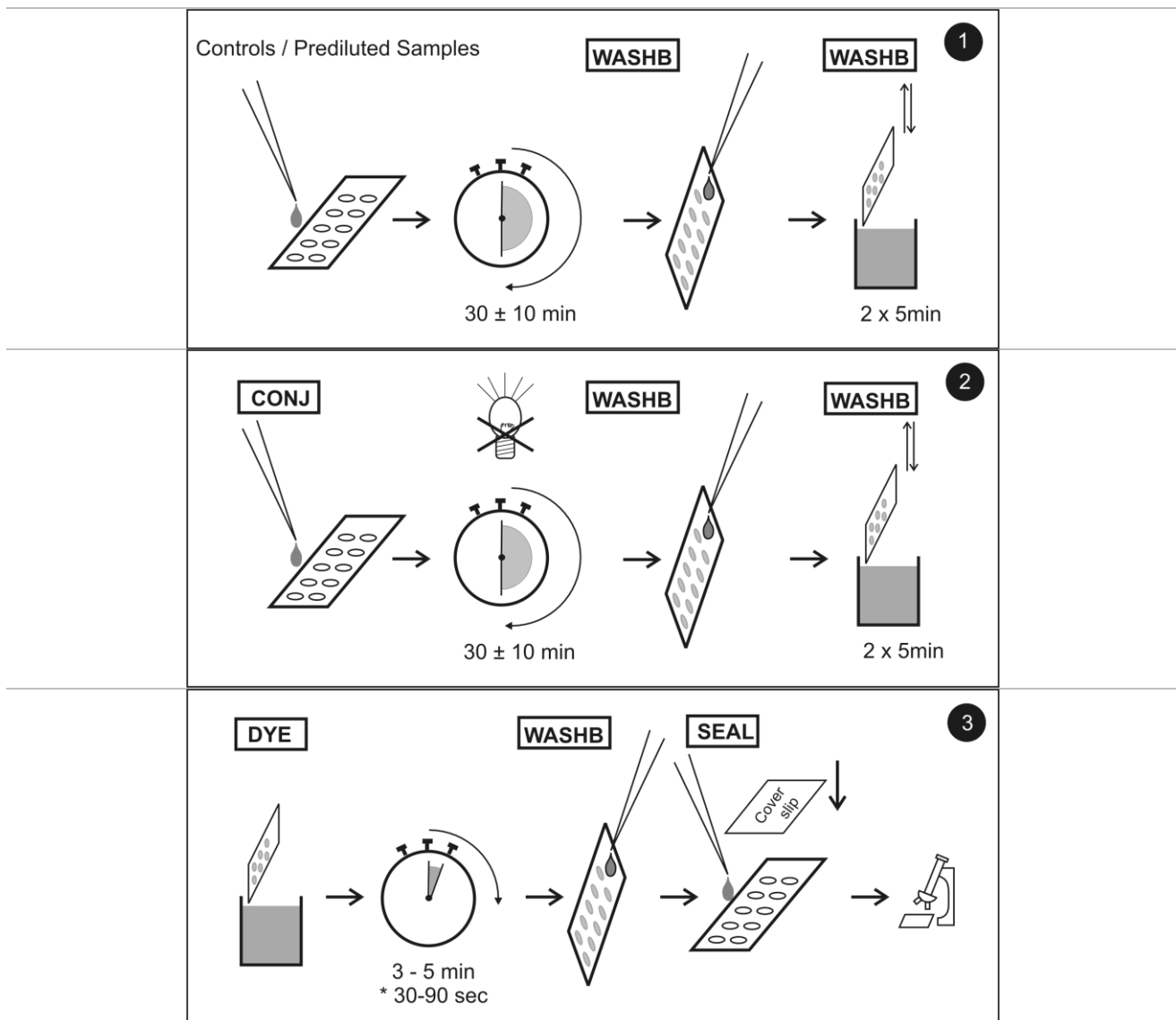
b. Testdurchführung

Nr.	Beschreibung der Schritte
1.	Entfernen Sie die für Ihren Test erforderlichen Objektträger aus der Schutzverpackung und beschriften Sie diese. Vermeiden Sie ein Berühren der beschichteten Gewebe oder Zellen. Den Objektträger niemals austrocknen lassen.
2.	<p>Vorbereitung der Inkubationsschale: Platzieren Sie eine kleine Menge deionisiertes oder destilliertes Wasser in der Inkubationswanne und setzen Sie die Objektträger ein.</p> <p>Inkubieren Sie die Objektträger 30 Minuten \pm 10 Minuten bei Raumtemperatur in der feuchten Inkubationswanne. Benutzen Sie dieselbe Inkubationszeit für das Konjugat</p> <p>Erste Inkubation: Pipettieren Sie von jedem zu testendem Patientenserum und den Kontrollen (gebrauchsfertig) eine ausreichende Menge in die entsprechenden Kavitäten. Vermeiden Sie einen direkten Kontakt der Pipettenspitze mit der Objektträgeroberfläche.</p> <p>Stellen Sie sicher, dass jedes Testfeld vollständig mit dem entsprechenden Serum bzw. der Kontrolle benetzt ist. Hierfür ist es wichtig, so viel Testmaterial wie notwendig zu verwenden, ein Ineinanderlaufen der verschiedenen Serumproben ist jedoch zu vermeiden, da dies zu falschen Resultaten führen kann.</p>
3.	<p>Waschen: Nach der Inkubation entnehmen Sie die Objektträger aus der Inkubationsswanne und spülen diese kurz unter Verwendung einer Spritzflasche mit Waschpuffer ab. Richten Sie den Waschpufferstrom nicht direkt auf die Kavitäten.</p> <p>Achtung: Um Kreuzkontaminationen auf dem Objektträger zu vermeiden, richten Sie bitte den Waschpufferstrom entlang der Mittellinie des Objektträgers und lassen ihn vorsichtig an der unteren Kante ablaufen. Dann kippen Sie den Objektträger und wiederholen den Vorgang für die andere Reihe, auch hier den Waschpufferstrom an der nun unteren Kante ablaufen lassen.</p> <p>Waschen Sie anschließend die Objektträger 10 Minuten mit Waschpuffer in einer Färbeküvette. Vermeiden Sie jegliche Berührung des Substrats mit anderen Objekten. Um optimale Resultate zu erzielen ist es erforderlich, den Waschpuffer einmal nach 5 Minuten zu wechseln.</p> <p>Entnehmen Sie die Objektträger aus der Färbeküvette und entfernen Sie vorsichtig einen verbliebenen Überschuss an Waschpuffer.</p> <p>HINWEIS: Achten Sie unbedingt darauf, dass die Kavitäten während des Verfahrens nicht austrocknen und das Substrat nicht beschädigt wird. Bitte blotten bzw. trocknen Sie den Objektträger keinesfalls. Lassen Sie den Objektträger nicht länger als einige Sekunden ohne Fluoreszenz-Antikörperreagens stehen.</p>
4.	<p>Zweite Inkubation: Nach dem Waschen bringen Sie den Objektträger unverzüglich in die feuchte Kammer und bedecken Sie jedes Testfeld mit einer ausreichenden Menge des gebrauchsfertigen FITC markierten Konjugates, so dass das Testfeld vollständig bedeckt ist.</p> <p>Inkubieren Sie die Objektträger 30 Minuten \pm 10 Minuten bei Raumtemperatur im Dunkeln.</p>
5.	<p>Waschen: Nach der Inkubation entnehmen Sie den Objektträger aus der Inkubationsschale und spülen Sie ihn kurz mit Waschpuffer ab. Verwenden Sie hierzu ein Spritzflasche. Richten Sie den Waschpufferstrom nicht direkt auf die Gewebeschnitte oder Zellen. Waschen Sie anschließend die Objektträger 10 min mit Waschpuffer in einer Küvette. Um optimale Resultate zu erzielen ist es erforderlich, den Waschpuffer einmal nach 5 Minuten zu wechseln.</p>
6.	<p>* Optionale Gegenfärbung: Verdünnen Sie das Gegenfärbereagens (Evans Blue) 1:3000 in Waschpuffer und mischen Sie es gut. Füllen Sie das Evans Blue in eine</p>



	<p>Färbeküvette und inkubieren Sie die Objektträger darin. Siehe o.g. Abschnitt Anwendung des Kits für die jeweiligen Inkubationszeiten der einzelnen Produktreferenzen. Evans Blue unterdrückt eine unspezifische Hintergrund-Fluoreszenz.</p> <p>Entnehmen Sie den Objektträger nach der Inkubationszeit und spülen Sie diesen kurz mit Waschpuffer. Entfernen Sie vorsichtig einen verbliebenen Überschuss an Waschpuffer. Bitte blotten Sie die Objektträger nicht auf saugfähiges Papier, ebenso dürfen diese niemals jeglicher Trocknung unterzogen werden.</p>
7.	<p>Eindecken: Geben Sie eine ausreichende Menge an Eindeckmedium (Mounting Medium) entlang der Mittellinie auf den Objektträger. Lassen Sie vorsichtig das Deckglas auf das Eindeckmedium gleiten, vermeiden Sie dabei die Bildung von Luftblasen.</p>
8.	<p>Mikroskopieren: Mikroskopieren Sie die Objektträger unverzüglich bei 400 bis 800 facher Vergrößerung mit einem Fluoreszenz-Mikroskop (490 nm Anregungsfilter, 510 nm Grenzfilter).</p>

c. Arbeitsablauf





12. FEHLERBEHEBUNG

FEHLER	MÖGLICHE URSACHEN	LÖSUNG
Geringe Zelldichte	Zelllyse durch Kontakt mit deionisierten Wasser Puffer direkt auf die Zellen gespritzt	Halten Sie die angegebenen Waschbedingungen ein
	Proteolytische Enzyme haben die Zellen angegriffen	Inaktivieren Sie das Serum
Ungleichmäßige Fluoreszenz	Serum ist auf den Testfeldern eingetrocknet, Fluoreszenz ist an den Rändern stärker	stets in feuchter Umgebung inkubieren
	Serum bedeckt nicht das Testfeld	Verwenden Sie ein ausreichendes Volumen an Testmaterial
	Kreuzreaktionen zwischen Testfeldern	ein Überlaufen der Proben zwischen den Testfeldern bei der ersten Inkubation vermeiden
	Beschriftung des Objektträgers mit einem Wachsstift erzeugt einen Film	Verwenden Sie einen Bleistift
	Mikroskop falsch justiert	Überprüfen Sie die Justierung
Bild diffus	Objektträger im Kühlschrank ohne Bedeckung gelagert	Versiegeln Sie das Deckglas mit Nagellack oder Paraffinwachs
	I.F. Mikroskop verschmutzt. Mögliche Kratzer auf der Linse	Säubern Sie das Mikroskop entsprechend der Bedienungsanleitung
Geringe oder keine Fluoreszenz	Konjugat und Objektträger eingefroren und wieder aufgetaut	Konjugate und Objektträger bei 2-8°C/35-46°F lagern.
	Kontrollen wurden verdünnt	Überprüfen Sie die Anleitung, verwenden Sie die gebrauchsfertigen Kontrollen des Kits
	Bakterielle Kontamination der Seren oder Konjugate - Mikroskop nicht justiert - pH-Wert des Waschpuffers zu niedrig (pH Wert 7.4 ± 0.2)	Bedingungen überprüfen
	- FITC Konjugat Licht ausgesetzt	Konjugat unter Vermeidung von Lichteinfall lagern
Background Fluoreszenz	- Falsch gewaschen - Objektträger ist ausgetrocknet - Lipämische, hämolytische Seren - Mikroskop Fehler	-Waschvorgaben überprüfen -Objektträger niemals austrocknen lassen -frische Seren verwenden -Überprüfen Sie die Filter / das Objektiv



	- Diagnosi in vitro	- For in vitro diagnostic use
	- Pour diagnostic in vitro	- Para uso diagnóstico in vitro
	- In Vitro Diagnostikum	- In Vitro Διαγνωστικό μέσο
	- Para uso Diagnóstico in vitro	
	Numero d'ordine	Catalogue number
	Référence Catalogue	Numéro de catálogo
	Bestellnummer	Αριθμός παραγγελίας
	Número de catálogo	
	Descrizione lotto	Lot
	Lot	Lote
	Chargen Bezeichnung	Χαρακτηρισμός παρτίδας
	Lote	
	Conformità europea	EC Declaration of Conformity
	Déclaration CE de Conformité	Declaración CE de Conformidad
	Europäische Konformität	Ευρωπαϊκή συμφωνία
	Déclaracão CE de Conformidade	
	Rispettare le istruzioni per l'uso	See instructions for use
	Voir les instructions d'utilisation	Ver las instrucciones de uso
	Gebrauchsanweisung beachten	Λάβετε υπόψη τις οδηγίες χρήσης
	Ver as instruções de uso	
	Da utilizzarsi entro	Use by
	Utilise avant le	Utilizar antes de
	Verwendbar bis	Χρήση μέχρι
	Utilizar antes de	
	Conservare a 2-8°C	Store at 2-8°C (35-46°F)
	Conserver à 2-8°C	Conservar a 2-8°C
	Lagerung bei 2-8°C	Φυλάσσεται στους 2-8°C
	Conservar entre 2-8°C	
	Prodotto da	Manufactured by
	Fabriqué par	Fabricado por
	Hergestellt von	Κατασκευάζεται από
	Fabricado por	
	Colorante Blue-Evans	Evans-Blue Dye
	coloration au Bleu Evans	Colorante Azul de Evans
	Evans-Blue Färbelösung	Evans Blue
	Evans Blue	
	Controllo positivo	Positive Control
	Contrôle Positif	Control Positivo
	Positiv Kontrolle	Θετικός ορός ελέγχου
	Controllo positivo	
	Controllo negativo	Negative Control
	Contrôle Négatif	Control Negativo
	Negativ Kontrolle	Αρνητικός ορός ελέγχου
	Controllo negativo	
	Mezzi di montaggio	Mounting media
	milieu de montage	Medio de montaje
	Mounting Medium	Μέσο μονιμοποίησης
	Meio de montagem	
	Coniugato	Conjugate
	Conjugué	Conjugado
	Konjugat	Σύζευγμα
	Conjugado	
	Vetrino per microscopio	Microscope slide
	lame de microscope	Portaobjetos
	Objekträger	Αντικειμενοφόρο πλακίδιο
	Lámina	
	Tampone di lavaggio	Wash Buffer
	Tampon de Lavage	Solução de lavagem
	Waschpuffer	Ρυθμιστικό διάλυμα πλύσης
	Solución de lavado	
	Tampone di campione	Sample Buffer
	Tampon de Echantillons	Solução de Muestras
	Probenpuffer	Ρυθμιστικό διάλυμα δειγμάτων
	Solución de Muestras	
	XX determinazioni	XX tests
	XX tests	XX pruebas
	XX Bestimmungen	XX προσδιορισμοί
	XX Testes	