Fassisi® CanVecto 3

Nachweis von **Anaplasma**, **Borrelia burgdorferi** und **Ehrlichia canis** Antikörpern

Anaplasmen, Borrelien und Ehrlichien sind vektorübertragene intrazelluläre Bakterien und spielen beim Hund eine Rolle. Die einzelnen Teststreifen des CanVecto 3 bestehen aus spezifischen Peptiden und Antigenen, die zum Nachweis von Antikörpern gegen A. phagocytophilum, Borrelia und Ehrlichia canis dienen.

A. phagocytophilum: In Europa kommen A. phagocytophilum und A. platys bei Hunden vor. Für diesen Nachweis wird auf dem Teststreifen ein A. phagocytophilum-Antigengemisch von synthetischen Peptiden des immundominanten p44-Oberflächenproteins aufgebracht. Durch die Verwendung der hochspezifischen und gereinigten synthetischen Peptiden ist eine Kreuzreaktivität mit anderen nah verwandten Erregern, insbesondere A. platys, möglich. Für die Diagnostik ist wichtig, dass in einigen Studien darauf hingewiesen wurde, dass A. phagocytophilum-Stämme in den USA virulenter sind als die in Deutschland zirkulierenden Stämme. Somit scheint eine symptomatische Infektion bei europäischen Patienten seltener und weniger schwerwiegend zu sein als in Nordamerika. Die klinische Untersuchung von Patienten mit positiven Antikörpernachweisen ist somit von großer Bedeutung.

Lyme Borreliose: Für den Hund ist die Pathogenität für B. burgdorferi sensu lato nachgewiesen. Der Teststreifen ist mit einem spezifischen VlsE Antigen und einem spezifischen C6 Peptid aufgebaut und erkennt somit Antikörper, die als wichtiger Indikator für metabolisch aktive Borrelien im Wirtsorganismus gelten. Dieses neue Testsystem ist mit hochspezifischen Peptiden wie dem aus VlsE gewonnenen C6-Peptid aufgebaut. Antikörper lassen sich bereits in frühen Stadien der Infektion entdecken.

Ehrlichiose: Mit Ehrlichien infizierte Hunde entwickeln eine canine monozytäre Ehrlichiose. Das Vorkommen von Infektionen steht in einem Zusammenhang mit der Verbreitung des Vektors R. sanguineus. Zur Diagnose von Ehrlichia-Infektionen stehen grundsätzlich die Kombination aus einer Anamnese zur Beurteilung eines möglichen Zeckenbefalls, die Bewertung klinischer Symptome, Serologie und/oder PCR zur Verfügung. Serologisch können die Antikörper u.a. mit dem CanVecto 3 unter Verwendung von spezifischen E. canis-Antigenen nachgewiesen werden.

Generell gilt: Eine Serokonversion kann ein bis vier Wochen nach der Exposition erfolgen, sodass akut infizierte Hunde serologisch noch negativ sein können. Im Endemiegebiet können positive Antikörperergebnisse von einer früheren Infektion herrühren und müssen nicht unbedingt Hinweis auf eine akute Infektion sein.

Sensitivität und Spezifität

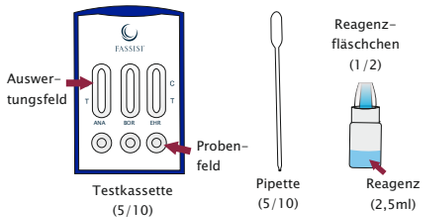
	Sensitivität	Spezifität	TTP Totale Testperformance
A. phagocytophilum AK	93,62 %	97,56 %	96,47 %
B. burgdorferi AK	95,83 %	98,08 %	97,37 %
E. canis AK	92,50 %	96,67 %	95,00 %

Vergleichstest 2019: Anaplasma & Ehrlichia: IFAT & ELISA, B. burgdorferi: ELISA & WB

Lagerung des Testkits

Das Fassisi Testkit kann zwischen 15-30°C aufbewahrt und gelagert werden. Es ist keine Kühlung erforderlich.

Inhalt des Testkits



Symbole

Gebrauchsinformation beachten
Inhalt
Vor Licht schützen
Nur für eine professionelle Nutzung
Chargennummer
Vor Feuchtigkeit schützen
Nur zum Einmalgebrauch
Verfallsdatum
Hersteller
Lagertemperatur

GI-01-105-01-03

Vor Gebrauch bitte beachten

Bei jeder Testung ist eine neue Testkassette zu verwenden.

Nur zum Einmal-Gebrauch.

Nur zum professionellen Gebrauch.

Verwenden Sie nur die mitgelieferten Bestandteile für die Testdurchführung.

Nach Öffnen des Aluminiumbeutels ist die Testkassette innerhalb der nächsten Stunde zu verwenden.

Die Testkassette muss während der gesamten Testdurchführung waagerecht auf einer glatten Oberfläche liegen.

Beachten Sie die benötigte Probenmenge. Eine falsche Tropfenanzahl oder zu kleine Tropfen können zu falschen Testergebnissen führen.

Bitte beachten Sie die angegebenen Auswertungszeiten.

Testkassetten nach Ablauf des Verfalldatums nicht mehr verwenden.

Entsorgen Sie alle kontaminierten Materialien vorschriftsmäßig. Desinfizieren Sie den Arbeitsbereich nach der Testdurchführung.

Wahl des Probenmaterials

Serum und Plasma

Optimales Probenmaterial ist frisch gewonnenes Serum oder Plasma.
Gewinnen Sie Serum bzw. Plasma so schnell wie möglich nach der Blutabnahme. Klares und nicht hämolysiertes Probenmaterial verhindert eine leichte Hintergrundfärbung.

Vollblutproben

Eine Vollblutprobe sollte so frisch wie möglich verwendet werden. Heparin- und EDTA-Blut sind auch geeignet.

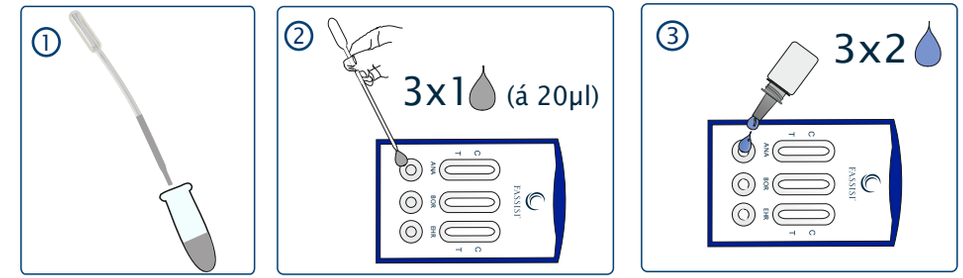
Hinweis: Vollblutproben haben eine geringere Sensitivität. Bei einem negativen Testergebnis mit Vollblut sollte der Test mit einer Serum- oder Plasmaprobe wiederholt werden.

Bei Fragen, Kommentaren oder ungewöhnlichen Vorkommnissen wenden Sie sich bitte direkt an unsere Fachabteilung:

Made in Germany

Fassisi, Gesellschaft für Veterinärdiagnostik und Umweltanalysen mbH Deutschland
Tel.: +49551 5008840

Gebrauchsinformation



Testdurchführung

Öffnen Sie den Aluminiumbeutel, entnehmen Sie die Testkassette, legen Sie diese auf eine glatte Oberfläche; öffnen Sie das Reagenzfläschchen.

1. Nehmen Sie mit der Pipette das Probenmaterial auf.
2. Geben Sie jeweils einen (1) Tropfen (ca. 20 µl) des Probenmaterials auf die drei Probenfelder der Testkassette und lassen Sie diese einziehen bevor Sie mit dem Schritt 3 fortfahren.
3. Geben Sie jeweils zwei (2) Tropfen Reagenz aus dem Reagenzfläschchen auf die drei Probenfelder der Testkassette.

Vermeiden Sie die Bildung von Luftblasen.

Sollte die Flüssigkeit nach 60 Sekunden nicht nochlaufen, geben Sie noch einen Tropfen Reagenz auf das jeweilige Probenfeld.

Testergebnis

Nach 10 Minuten können die Testergebnisse abgelesen werden.

Positives Testergebnis:

Bei einem positiven Testergebnis werden bei dem jeweiligen Teststreifen zwei rote Linien in dem Auswertungsfeld der Testkassette sichtbar. Die obere Linie (Kontrolllinie) bestätigt den korrekten Lauf des Testes; die untere Linie (Testlinie) zeigt den Antikörpernachweis an.

Auch eine schwache Testlinie ist als positiver Antikörpernachweis zu werten.

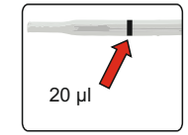
Hinweis: Ein positiver Antikörpernachweis allein ist nicht beweisend, aber im Zusammenhang mit einem entsprechenden Vorbericht hinweisend.

Ungültig:

Wird keine Kontrolllinie sichtbar, ist der Test ungültig und sollte wiederholt werden.

Tipp: Die Kontrolllinie ist keine Referenzlinie und kann nicht im Zusammenhang mit der Testlinie bewertet werden.

Alternatives Vorgehen

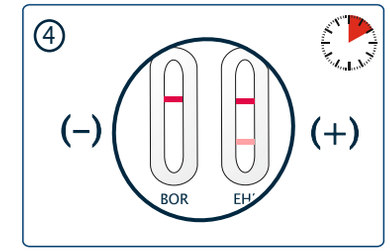


Halten Sie die Pipette an die Skizze links. Markieren Sie die Pipette mit einem schwarzen Strich an der gekennzeichneten Stelle. Dies stellt die 20 µl-Markierung dar.

Nehmen Sie mit der markierten Pipette so viel Probenmaterial auf, dass es bis zu der Markierung geht (20 µl).

Geben Sie nun dieses Material auf das erste Probenfeld. Wiederholen Sie diesen Vorgang für jedes Probenfeld.

Mit dieser alternativen Testdurchführung können Sie sicherstellen, dass Sie nicht zu viel Probenmaterial auf die Probenfelder geben und die Gefahr besteht, dass der Lauf sich verlangsamt.



Negatives Testergebnis:

Es wird nur eine rote Linie (Kontrolllinie) im oberen Bereich des Auswertungsfeldes sichtbar; es ist keine Testlinie zu erkennen. Es wurden keine Antikörper für den jeweiligen Parameter nachgewiesen.

Serologie: Serologische Ergebnisse müssen immer im Zusammenhang mit den klinischen Befunden interpretiert werden. Negative Serumbefunde schließen eine Infektion nicht aus, da es bei jedem Infektionsstadium seronegative Ergebnisse geben kann. Positive Serumbefunde in Endemiegebieten können von einer früheren Infektion stammen.