





Le Fassisi® Triple est destiné à la détection combinée, rapide et fiable des antigènes du parvovirus (CPV 2a, 2b, 2c ainsi que CPV2 et FPV), du coronavirus (CCV et FCov) et de Giardia duodenalis dans les échantillons de selles de chiens et de chats.

Le **parvovirus canin** est l'agent responsable de la parvovirose, une maladie virale très contagieuse et répandue dans le monde entier, qui représente un grand danger, parfois mortel, en particulier pour les chiens non vaccinés. Les nouveaux types de CPV2 peuvent infecter à la fois les chiens et les chats et se transmettre entre eux. Le parvovirus félin est étroitement apparenté au parvovirus canin et est l'agent responsable de la panleucopénie féline (également connue sous le nom de distemper félin), une maladie très infectieuse également répandue dans le monde entier et qui touche principalement les chats. Le **coronavirus canin** ressemble également beaucoup au coronavirus félin, l'agent pathogène de la péritonite infectieuse féline (PIF). Des études récentes ont montré que certains isolats du virus de la péritonite infectieuse féline sont des recombinants du coronavirus canin et du coronavirus félin.

Les **giardia** sont un genre de parasites microscopiques de l'intestin grêle et comptent parmi les parasites intestinaux les plus répandus dans le monde. La giardiose est un trouble, généralement latent, du tractus gastro-intestinal. Les animaux plus âgés semblent développer une certaine immunité contre l'infection par les giardias. Une alimentation riche en hydrates de carbone et des troubles gastro-intestinaux comptent parmi les facteurs prédisposant à l'apparition d'une giardiose cliniquement manifeste. Chez les animaux non traités, la durée de la maladie varie d'une semaine à plusieurs mois. La giardiose est diagnostiquée par la détection de trophozoïtes et de kystes mobiles de Giardia dans les fèces fraîches. Compte tenu du fait que l'excrétion des trophozoïtes et des kystes de Giardia est irrégulière et peut même s'interrompre temporairement, il est recommandé de procéder à plusieurs examens. Il convient d'effectuer au moins trois examens des fèces sur une période d'environ sept à dix jours avant de pouvoir exclure une giardiose.

### A noter avant utilisation:

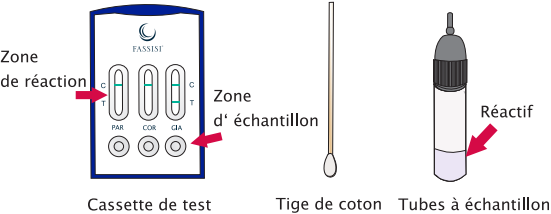
- À usage unique.
- Réservé à un usage professionnel.
- Une nouvelle cassette de test et un nouveau tube d'échantillon doivent être utilisés à chaque test.
- N'utilisez que les composants fournis pour effectuer le test.
- Après ouverture du sachet en aluminium, la cassette de test doit être utilisée dans l'heure qui suit.
- La cassette de test doit être placée horizontalement sur une surface lisse pendant toute la durée du test.
- Tenez compte de la quantité d'échantillon nécessaire. Une quantité trop importante de fèces peut perturber le déroulement du test.
- Veillez respecter les heures d'évaluation indiquées.
- Ne pas utiliser les cassettes de test après la date de péremption.
- Les fèces peuvent être infectieuses.
- Éliminez tout le matériel contaminé conformément aux instructions et désinfectez la zone de travail après avoir effectué le test.

### Littérature

- Masato Nakamura et al: "Monoclonal Antibodies That Distinguish Antigenic Variants of Canine Parvovirus", Clinical and Diagnostic Laboratory Immunology, p. 1085-1089, Vol. 10, No. 6, Nov 2003
- Ishiwata K, Minagawa T, Kajimoto T: "Clinical effects of the recombinant feline interferon-omega on experimental parvovirus infection in beagle dogs." in J Vet Med Sci. 1998 Aug;60(8):911-7.
- Innere Medizin der Kleintiere (von Richard W. Nelson - C. Guillermo Couto) Elsevier, 2006, S. 471
- Wehrend, Axel: "Neonatalogie beim Hund: Von der Geburt bis zum absetzen", Schlütersche Verlagsgesellschaft mbH & Co.KG, Hannover, S. 154 ff., 2008
- Krankheiten der Katze (M. Chr. Horzinek / Vera Schmidt / Hans Lutz) Enke, 4. Aufl. 2005

### Contenu du kit de test

Nombre de composants du kit de test et dates de péremption : voir les indications sur l'emballage extérieur du présent kit de test.



Remarque : avant l'utilisation de la cassette de test, des lignes bleues se trouvent dans le champ d'évaluation (pour PAR et COR dans la zone C ; pour GIA dans les zones T et C). Ces lignes servent au contrôle de la qualité. Elles sont effacées par le liquide lors de la réalisation du test.

### Matériel d'échantillonnage

Matériel d'échantillonnage optimal : selles fraîches de chien ou de chat

Échantillons collectifs de selles fraîches : Échantillons de selles fraîches prélevés sur trois jours consécutifs le même animal. Veillez à ce qu'ils soient bien mélangés avant le test.

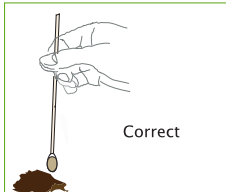
Les kystes et trophozoïtes à détecter sont répartis de manière irrégulière dans les fèces. C'est pourquoi nous recommandons de prélever des échantillons à au moins trois endroits.

Si la réalisation du test n'est pas possible le jour du prélèvement, l'échantillon de selles fraîches peut être conservé pendant 6 jours maximum à une température comprise entre 2 et 8 °C.

### Prélèvement d'échantillons

Avant le prélèvement, l'échantillon de fèces doit avoir atteint la température ambiante.

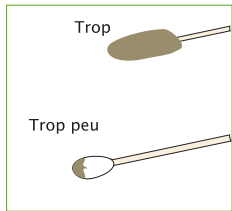
Enfoncez délicatement le bâtonnet de ouate dans les excréments de manière à ce que la tige de coton soit légèrement recouverte.



Tournez le coton-tige et légèrement recouverte l'opération à au moins deux autres endroits de l'échantillon de selles. À la fin, du coton doit être recouvert uniformément d'une fine couche de selles.

### Conseil pratique

Une quantité trop importante ou trop faible d'échantillons de selles peut perturber le déroulement de l'échantillonnage et entraîner des résultats de test peu clairs ou non valables. De la litière pour chat ou d'autres particules grossières et visqueuses peuvent également perturber le déroulement test.

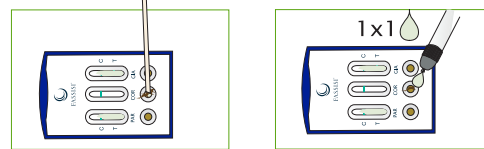
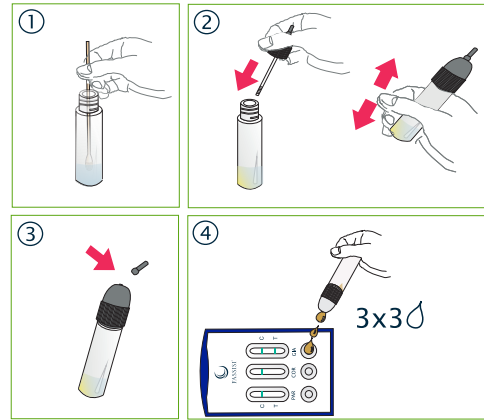


### Sensibilité et spécificité

Test comparatif 2016/2017: Enzyme-linked immunosorbent assay and PCR

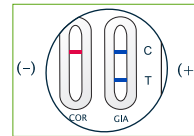
	Sensibilité	Spécificité	TTT: Performance totale du test
CPV	93,33 %	99,99 %	99,00 %
CCV	99,99 %	97,50 %	97,67 %
Giardia	91,89 %	97,87 %	95,24 %

### Réalisation du test



### Résultat du test

Le résultat du test est lu après 10 min.

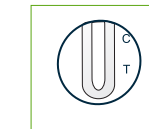


#### Résultat de test positif

La ligne de test (région T) et la ligne de contrôle (région C) deviennent visibles. Dans l'illustration de gauche, des giardia ont pu être détectés.

#### Résultat de test négatif

Si seule la ligne de contrôle (région C) est visible, le test est négatif. Aucun antigène corona n'a pu être détecté dans l'image du haut.



#### Résultat de test non valide

Si aucune ligne de contrôle (région C) n'est visible, le test n'est pas valable et doit être répété.

### Symboles

- Consulter le mode d'emploi
- Contenu
- Protéger de la lumière
- Utilisation professionnelle
- LOT: Numéro de lot
- Date d'expiration
- Protéger de l'humidité
- À usage unique
- +2°C - +30°C: Température de stockage
- Fabricant

### Illustration 1

Dévissez le tube à échantillon. Trempez la tige de coton avec l'échantillon de selles dans le tube à échantillon et dissolvez l'échantillon dans le réactif en le remuant.

### Illustration 2

Revissez le tube à échantillon et agitez-le brièvement. Ouvrez l'emballage en aluminium de la cassette de test et placez la cassette sur une surface horizontale.

### Illustration 3

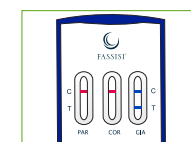
Cassez l'extrémité supérieure du tube d'échantillon en appuyant fortement.

### Illustration 4

Déposez trois (3) gouttes de l'échantillon sur les trois champs d'échantillonnage de la cassette de test. Si le liquide ne s'écoule pas sur la bandelette après quelques secondes, ajoutez une autre goutte.

### Conseil pratique

- Si le liquide n'avance pas sur le test, utilisez l'extrémité supérieure du bâtonnet de coton pour éliminer l'obstruction.
- Si le test ne fonctionne toujours pas, ajoutez à nouveau une goutte de liquide.



Des antigènes de Giardia ont été détectés dans cet échantillon. Les antigènes ont été détectés.

Les parvovirus (CPV ; FPV) et les coronavirus (CCV, FCov) n'ont pas été détectés dans cet échantillon. n'ont pas été détectés.

### Aide à l'interprétation des lignes faibles/brunâtres:

- Lignes de test faibles :** Si une ligne de test est visible, le test doit être considéré comme positif. Même si celle-ci n'est que faiblement visible.
- Ligne de test brunâtre :** Si la ligne de test est brunie par les selles, ce test n'est pas valable et doit être répété.

### Lignes de contrôle faibles :

L'utilisation d'une trop grande quantité de selles peut entraîner l'apparition de lignes de contrôle peu intenses. Il y a peu de selles qui réduisent l'intensité des lignes de contrôle. Le test peut néanmoins être considéré comme valide.

### Stockage du kit de test

Stocker et conserver le kit de test entre 2-30°C.

### Contact

GI-01-102-01-03

Nous sommes à votre disposition pour toute question, commentaire ou assistance technique : Tel.: +49 551 5008840 ou écrivez-nous : Service@fassisi.de