

AEC004

CANINE FSH ELISA



Instruction for use

For research use only

1. Intended use

Enzyme Linked Immunosorbent assay for the **IN VITRO** determination of Follitropin in canine serum and plasma (cFSH).

2. Principle of the method

The ELISA technique uses antibodies with high affinity and specificity for two different epitopes on canine FSH. A first mouse anti-cFSH monoclonal antibody bound to a polystyrene well will capture the cFSH of the sample in the presence of a second Horseradish peroxidase conjugated mouse anti-cFSH monoclonal antibody.

Following the incubation and the one step formation of the solid phase – cFSH - conjugated monoclonal antibody sandwich, the well is washed to remove excess of unbound conjugated antibody. Then the chromogen/substrate is added, which turns from pink to blue proportionally to the canine follitropin (cFSH) concentration in the sample. Addition of the stop solution turns the color to yellow. The intensity of the yellow color is measured using a spectrophotometer with a 450 nm filter. Sample concentrations are read from a calibration curve and the results are expressed in ng/ml.

3. Warnings and precautions

For in vitro use only

It must be handled by specialized staff.

Good laboratory and safety practices are advisable.

Warning: this kits contains TMB substrate(3,3',5,5'-tetramethylbenzidine) which has shown a possible mutagenic effect in experimental animals (mice). Avoid contact with skin and eyes. May give irritation of eyes, skin and gastrointestinal tract.

Warning: Animal origin materials are used in this kit, these are provided with a sanitary certificate. However, no known test can guarantee that such material does not contain any infectious agents. These products must be considered as potentially infectious and handled with care.

4. Reagents, preparation and storage

All reagents are ready for use, except the washing solution, calibrators and controls (1-2).

Stored at 2-8°C, the material can be used up to the expiration date printed on each label. The diluted washing solution can be stored at 2-8°C or 18-25°C.

Before use, reconstitute the content of the calibrator (CAL) with 2 ml of diluent buffer (BUF) and the content of controls (1-2) with 0.5 ml of diluent buffer (BUF). Mix gently to avoid foaming. Wait at least 15 minutes after solubilization before dispensing. If not used immediately after reconstitution, store aliquots at -20°C for up to 4 weeks.

After use, close all reagents vials and bottles and replace these at 2-8°C or -20°C. Store the unused strips/wells with the desiccant sachet in the provided minigrip bag at 2-8°C. Do not forget to reseal the bag.

Preparation of the calibrators 0-7

	Volume of calibrator (µl)	Volume of buffer solution (BUF)	Conc. ng/ml
CAL 7	CAL (see 4.3.)	See above for reconstitution	50
CAL 6	500 µl of CAL 7	500 µl	25
CAL 5	500 µl of CAL 6	500 µl	12.5
CAL 4	500 µl of CAL 5	500 µl	6.25
CAL 3	500 µl of CAL 4	500 µl	3.12
CAL 2	500 µl of CAL 3	500 µl	1.56
CAL 1	500 µl of CAL 2	500 µl	0.78
CAL 0	-	500 µl	0

Example of dilution scheme. The exact concentrations of canine follitropin calibrator (CAL) is printed on the vial label.

4.1. SORB MAb cFSH

96 breakable wells polystyrene microplate coated with mouse anti – canine follitropin monoclonal antibody. Systematically allow the microwells/microplate to reach room temperature before opening the bag. Single use strips/wells.

4.2. CONJ ENZ

2 bottles (12 ml/bottle, yellow) Horseradish peroxydase (HRP) conjugated mouse anti – canine follitropin monoclonal antibody diluted in buffer and containing a yellow dye.

4.3. CAL

1 vial canine follitropin lyophilized in buffer. The calibrator is calibrated against an internal reference preparation of canine follitropin. The concentration expressed in ng/ml of the calibrator is printed on the vial label.

4.4. CONTROL 1-2

2 vials canine follitropin lyophilized in buffer.

The controls have to be assayed with the samples and the results compared with those printed on the vials

4.5. BUF

2 bottles (10 ml/bottle) of diluent buffer containing preservative (Proclin 0.05%). Samples demonstrating concentrations above the concentration of CAL7, must be diluted by that buffer solution.

4.6. SUBS TMB

2 bottles (12 ml/bottle) TMB substrate (tetramethyl benzidine) in buffer containing a pink dye. **Light sensitive, protect from light.**

4.7. SOLN STOP

1 bottle (10 ml) H₂SO₄ 2M.

4.8. BUF WASH 20x

1 bottle (60 ml) concentrated buffer solution containing preservative (Proclin 0.05%). Poor the solution in 1140 ml of distilled water and homogenise.

5. Material required but not provided

- Test tubes for the dilutions and a tube holder
- Vortex mixer
- Manual or automated precision micropipettes with single use tips for dispensing samples or reagents without cross-contamination.
- Multichannel micropipette or repeating dispenser (Eppendorf type)
- Vacuum pump connected through a trap for aspiration
- 96-well microplate reader with a 450 nm filter
- Semi-logarithmic paper (or software package)
- Microplate washer (facultative).

6. Methodology

6.1. Collection and handling of serum or plasma samples

The blood sample may be collected either into dry tubes or in the presence of anticoagulant (EDTA/CITRATE). If heparin is used, add only the minimum required to avoid clotting.

The serum or plasma when separated from the red blood cells, may be assayed immediately, within 24 hours if stored at 2-8°C, or after periods up to several months if stored at -20°C.

Repeating freezing and thawing must be avoided.

6.2. Assay Procedure

Select the number of coated wells for canine follitropin assays.

Replace unrequired wells/strips in the MINIGRIP bag along with the desiccant bag and seal tightly.

Do not mix reagents of different lots

Bring the different components of the kit to room temperature prior to use.

Perform the assay in duplicates. Calibrators, controls and samples must be assayed at the same time. Follow strictly the different steps of the procedure and use interchangeable tips

1. Calibrators

Dispense 25 µl of each calibrator into the appropriate wells.

2. Samples and controls

Dispense 250 µl of samples or controls into appropriate wells.

3. Add 200 µl of conjugate (CONJ ENZ) into each well.

4. Incubate for 180 minutes at controlled room temperature (25°C) without shaking.

5. Flick out the contents of the wells over a basin containing bleaching water or aspirate with an automated plate washer.

6. Wash the wells **7** times with an automated system set to 250 µl per well, or by adding 250 µl to each well, flicking out over a basin and **blotting the wells on absorbent paper to remove any residual liquid after each washing.**

7. Dispense 200 µl of chromogen substrate (SUBS TMB) solution into each well, ensuring that it is initially pale coloured.

8. Incubate for 30 minutes at controlled room temperature (25°C) without shaking.

9. Stop the reaction by adding 50 µl of stop solution (SOLN STOP) to each well.

10. Place the plate on a flat surface, swirl gently to mix contents or use the option « mixing » if your reader has one.

11. Measure the absorbance at 450 nm on a 96 well microplate reader.

6.3. Data processing

Draw a calibration curve on semilogarithmic paper by plotting mean absorbance (linear scale) obtained for each calibrator versus its respective concentration expressed in ng/ml (logarithmic scale). Canine follitropin concentrations in sample may be read directly from the appropriate standard curve.

If a computer is used to calculate the results, the data can be fitted to the appropriate equation : spline cubic.

6.4. Example of a typical assay

	Contents (ng/ml)	ABS 1 st duplicate	ABS 2 nd duplicate	Mean ABS	Abs/ Abs Max%	Canine FSH (ng/ml)
CAL 0	0	0.089	0.088	0.089	2.72	
CAL 1	0.78	0.151	0.136	0.144	4.41	
CAL 2	1.56	0.175	0.204	0.190	5.82	
CAL 3	3.125	0.279	0.311	0.295	9.03	
CAL 4	6.25	0.529	0.558	0.544	16.66	
CAL 5	12.5	0.870	0.867	0.869	26.61	
CAL 6	25	1.836	1.999	1.918	58.73	
CAL 7	50	3.247	3.285	3.266	100.00	
Control 1	7.59-15.07	0.907	0.862	0.885	27.10	12.78
Control 2	26.09-34.06	2.493	2.160	2.327	71.25	30.36
Sample 1		0.250	0.261	0.256	7.84	2.58
Sample 2		1.125	1.130	1.128	34.54	16.21
Sample 3		1.586	1.592	1.589	48.65	21.38

Examples of typical assay performed at controlled temperature of 25°C.

Do not use for calculations

7. Expected normal values

It is recommended that each laboratory establishes its own reference values.

8. Limitation of the procedure

- Do not use strongly lipemic, haemolyzed, icteric or turbid specimens
- Special care is needed to prevent contamination of the substrate by the conjugate. The substrate should be pink, a blue coloration indicates that the reagent has been contaminated and must be discarded. Substrate degradation is increased at temperatures above 25°C.
- The well washing procedure is critical for the successful performance of the test.
- The TMB substrate is extremely sensitive to certain handling and storage conditions. Avoid exposure to light, heat and contamination with metal ions or peroxidase.

9. Quality control

Use the control provided for each assay.

If, in normal using conditions, the control is out the acceptable range, the sample results can't be validated. Please contact the manufacturer.

10. Performance characteristics

10.1. Specificity

Follitropin from other species can cross react partially in this assay. Cross-reactivity with other species pituitary hormones measured by enzyme linked immunosorbent assay :

Compound	Cross-reactivity (%)
Canine FSH	100
Canine LH	6.2
Canine TSH	8.7

10.2. Analytical sensitivity

The minimum detectable concentration of canine follitropin has been assayed at 0.21 ng/ml and corresponds to the concentration given by two standard deviations above the mean ABS of 24 replicates determinations of the zero standard.

10.3. Imprecision

Repeatability : Within Assay Variation		
	Mean value (ng/ml)	% CV (24 replicates)
Sample 1	3.99	3.5
Sample 2	20.71	4.0
Sample 3	28.79	5.2
Sample 4	41.73	7.8

Reproducibility : Between Assay Variation		
	Mean value (ng/ml)	% CV (13 replicates)
Sample 1	4.87	10.06
Sample 2	11.68	3.95
Sample 3	29.93	6.03
Sample 4	37.42	9.07

10.4. Recovery Test

When canine follitropin was spiked to canine serum, the recovery of canine follitropin ranges from 103.8 % to 182.1 %

Sample 1:

Added Canine FSH (ng/ml)	-	0.78	1.56	3.125	6.25	12.5
Assayed Canine FSH (ng/ml)	2.07	2.97	4.36	5.87	9.96	15.04
Canine FSH recovered (ng/ml)	-	0.90	2.29	3.80	7.89	12.97
% Recovery	-	115.4	146.8	121.6	126.2	103.8

Sample 2:

Added Canine FSH (ng/ml)	-	0.78	1.56	3.13	6.25	12.50
Assayed Canine FSH (ng/ml)	10.34	11.49	12.41	14.42	17.63	23.65
Canine FSH recovered (ng/ml)	-	1.15	2.07	4.08	7.29	13.31
% Recovery	-	147.4	132.7	130.4	116.6	106.5

10.5. Linearity: Dilution test

The dilution test (dilution with CAL 0) indicates that there is immunological identity between the Canine FSH present in serum and the Canine FSH used to calibrate the standard curve.

Sample 1:


Dilution factor	1	1/2	1/4	1/8	1/16
Expected Canine FSH (ng/ml)	95.0	47.5	23.8	11.9	5.9
Assayed Canine FSH (ng/ml)	95.0	45.3	21.6	12.3	6.8
% Recovery	100.0	95.4	90.8	103.4	115.3

Sample 2:

Dilution factor	1	1/2	1/4	1/8	1/16
Expected Canine FSH (ng/ml)	35.6	17.8	8.9	4.5	2.2
Assayed Canine FSH (ng/ml)	35.6	18.9	10.8	6.2	3.2
% Recovery	100.0	106.2	121.3	137.8	145.5

11. Bibliography

- CONCANNON P.W., Mc CANN J.P., TEMPLE M.
Biology and endocrinology of ovulation, pregnancy and parturition in the dog.
Journal of Reproduction & Fertility
Supplement. 39 : 3 - 25, 1989.
- CONCANNON P.W.
Canine pregnancy and parturition.
Veterinary Clinics of North America - Small Animal Practice.
16 (3) : 453 - 75, 1986 May.
- GOODMAN M.F.
Canine ovulation timing.
Problems in Veterinary Medicine.
4 (3) : 433 - 44, 1992 Sep

 **BIOCODE -HYCEL**
Rue E. Solvay, 101-103 - 4000 Liège - Belgium

Tel. +32(4)252.26.36 - Fax +32(4)252.51.96
E-MAIL : info.be@idsplc.com
Web Site : <http://www.idsplc.com>

Catalogue number AE C004
Package insert /date of issue : 20080917

AEC004

CANINE FSH ELISA



Notice d'utilisation

Uniquement pour recherche

1. Intérêt du dosage

Test immuno-enzymatique pour la détermination **IN VITRO de Follitropine** dans le sérum ou le plasma de chien (cFSH).

2. Principe de la méthode

Le dosage immunoenzymatique de cFSH est un dosage de type sandwich. La trousse utilise des anticorps monoclonaux de souris dirigés contre deux épitopes différents de la molécule. Dans les micropuits recouverts d'un premier anticorps monoclonal, les échantillons ou les standards sont incubés en présence d'un second anticorps monoclonal conjugué à la HRP. Après incubation, le contenu des micropuits est éliminé par une étape de lavage, on ajoute alors un substrat chromogène qui passe de rose au bleu proportionnellement avec la concentration de cFSH dans l'échantillon. Après addition de la solution d'arrêt, le couleur change du bleu au jaune. L'intensité de cette coloration est directement proportionnelle à la concentration en cFSH de l'échantillon. La mesure est effectuée à 450 nm au moyen d'un spectrophotomètre (lecteur de plaques ELISA). Les valeurs des échantillons sont déterminées par interpolation à l'aide de la courbe standard.

3. Précautions lors de l'utilisation

La trousse est destinée uniquement à un **usage in vitro**.

Elle doit être manipulée par du personnel habilité.

Respecter les précautions d'usage et les bonnes pratiques de laboratoire.

Attention : cette trousse contient du substrat TMB (3,3',5,5'-tetraméthylbenzidine). Un effet mutagène a été mis en évidence sur les animaux de laboratoires (souris). Éviter le contact avec les yeux et la peau. TMB peut causer des irritations des yeux, de la peau et gastro-intestinales.

Attention : cette trousse contient des produits d'origine animale, ils sont fournis avec un certificat sanitaire vétérinaire. Cependant, aucun test connu ne peut garantir l'absence totale des agents infectieux. Ces produits doivent être considérés comme potentiellement infectieux et manipulés avec les précautions d'usage.

4. Description, préparation et conservation des réactifs

Tous les réactifs sont prêts à l'emploi à l'exception de la solution de lavage, du calibrateur et des contrôles (1-2).

Conservés entre 2-8°C, les réactifs sont stables jusqu'à la date de péremption mentionnée sur chaque étiquette. La solution de lavage diluée peut se conserver entre 2-8°C ou 18-25°C.

Avant utilisation, réhydrater le contenu du calibrateur avec 2 ml du tampon de dilution (BUF) et des contrôles avec 0.5 ml du tampon de dilution (BUF). Agiter doucement en évitant la formation de mousse. Attendre au moins 15 minutes après la solubilisation avant utilisation. Si les solutions ne sont pas utilisées immédiatement après reconstitution, conserver des aliquotes à -20°C pour une durée de 4 semaines maximum. Après utilisation, refermer les fioles et flacons de réactifs, replacer les micropuits/strips non utilisés dans le sachet « Minigrip » fourni avec le sachet de dessiccant, refermer et remettre directement les réactifs entre 2-8°C ou -20°C.

Préparation des calibrateurs 0-7

	Volume du calibrateur (µl)	Volume de tampon de dilution (DIL SPE)	Conc. ng/ml
CAL 7	CAL (voyez 4.3.)	Voyez ci-dessus pour réhydratation	50
CAL 6	500 µl of CAL 7	500 µl	25
CAL 5	500 µl of CAL 6	500 µl	12.5
CAL 4	500 µl of CAL 5	500 µl	6.25
CAL 3	500 µl of CAL 4	500 µl	3.12
CAL 2	500 µl of CAL 3	500 µl	1.56
CAL 1	500 µl of CAL 2	500 µl	0.78
CAL 0	-	500 µl	0

Exemple d'un schéma de dilution. La concentration exacte du calibrateur (CAL) est indiquée sur la fiole.

4.1. SORB MAb cFSH

96 micropuits sécables revêtus d'un anticorps monoclonal de souris anti- cFSH. Il faut laisser revenir les micropuits à température ambiante avant d'ouvrir le sachet. Les Micropuits/strips sont à usage unique.

4.2. CONJ ENZ

2 flacons (12 ml) d'anticorps monoclonaux de souris anti-cFSH conjugués à la HRP dans un tampon de conservation contenant un colorant jaune.

4.3. CAL

Canine fsh elisa aec004 fr

1 fiole contenant de la FSH canine lyophilisée dans un tampon. La concentration exacte (ng/ml) est indiquée sur la fiole.

4.4. CONTROL 1-2

2 fioles contenant de la FSH canine lyophilisée dans un tampon.

Les contrôles doivent être dosés en même temps que les échantillons et les résultats comparés avec ceux imprimés sur les fioles.

4.5. BUF

2 flacons (10 ml/flacon) de tampon de dilution contenant un agent conservateur (Proclin 0.05%). Utiliser ce tampon pour diluer les échantillons de concentration plus élevée que la concentration du CAL7.

4.6. SUBS TMB

2 flacons (12 ml/flacon) de tétraméthyl benzidine diluée dans un tampon de conservation, contenant un colorant rose. Sensible à la lumière, protéger contre la lumière.

4.7. SOLN STOP

1 flacon (10 ml) de H₂SO₄ 2M.

4.8. BUF WASH 20x

1 flacon (60 ml) de solution tamponnée concentrée contenant du Proclin (0.05%). Verser le contenu du flacon dans 1140 ml d'eau distillée et homogénéiser avant utilisation.

5. Matériel nécessaire mais non fourni

- Tubes en polystyrène pour la dilution des échantillons
- Mélangeur de type vortex
- Micropipettes de précision à embouts interchangeables pour éviter les cross-contaminations
- Micropipette multicanaux ou pipettes à distribution répétitive de type Eppendorf
- 1 dispositif d'aspiration relié à un flacon collecteur et une pompe à vide
- Lecteur d'absorbance pour microplaque 96 puits avec filtre à 405 nm
- papier graphique semi-logarithmique ou programme informatique
- Laveur de microplaques (facultatif)

6. Mode opératoire

6.1. Prélèvement et conservation des échantillons sériques

Recueillir le sang dans des tubes secs ou avec un anticoagulant (EDTA/CITRATE). Si héparine est utilisé, ajouter juste la quantité nécessaire pour éviter la coagulation.

Si le dosage est effectué dans les 24 heures qui suivent le prélèvement, les échantillons seront conservés entre 2-8°C. Dans le cas contraire, il est préférable de conserver des aliquotes à -20°C.

Éviter des congélations et décongélations répétées

6.2. Protocole

Sortir du sachet scellé le nombre de puits requis. Refermer immédiatement le sachet "MINIGRIP" contenant les puits non utilisés et le sachet de dessiccant.

Ne pas mélanger des réactifs de lot différents

Équilibrer tous les réactifs à la température du laboratoire avant utilisation.

Les calibrateurs, les contrôles et les échantillons doivent être dosés en même en temps et en double Respecter l'ordre des différentes étapes d'ajout des réactifs et utiliser des embouts interchangeables

1. Calibrateurs

Prélever 25 µl de chaque calibrateur dans les puits correspondants

2. Échantillons et contrôles :

Prélever 25 µl de chaque échantillon ou contrôle dans les puits correspondants.

3. Ajouter 200 µl de conjugué (CONJ ENZ) dans tous les micropuits.

4. Incuber 180 minutes à température ambiante contrôlée (25°C).

5. Éliminer la solution contenue dans chaque puits par aspiration ou décantation (un laveur automatique peut-être utilisé).

6. Laver chaque puits 7 fois consécutivement au moyen d'un laveur automatique réglé sur 250 µl par puits ou manuellement en ajoutant 250 µl dans chaque puits. Éliminer la solution de lavage dans un bassin et laisser les puits retournés sur un papier absorbant pour éliminer les dernières traces de solution de lavage.

7. Pipeter 200 µl de substrat chromogène (SUBS TMB) dans chaque puits après s'être assuré qu'il est au départ rose pâle.

8. Incuber pendant 30 minutes à température ambiante contrôlée (25°C).

9. Arrêter la réaction en ajoutant 50 µl de solution d'arrêt (SOLN STOP) dans chaque puits.

10. Déposer la plaque sur une surface plane et l'agiter précautionneusement pour homogénéiser le contenu de chaque puits ou utiliser l'option "mixing" de votre lecteur s'il en est équipé.

11. Mesurer l'absorbance de chaque puits à 450 nm au moyen d'un lecteur de plaques "ELISA".

6.4. Calcul des résultats

Pour chaque étalon; porter sur papier semi-logarithmique la moyenne des absorbances sur l'axe vertical (Y-échelle linéaire) et leur concentration correspondante exprimée en ng/ml sur l'axe horizontal (X-échelle logarithmique); tracer la courbe d'étalonnage à partir des points obtenus. Lire directement sur la courbe les concentrations en cFSH des échantillons. Si un logiciel est utilisé pour calculer les résultats, utiliser une la fonction mathématique suivante : Cubic Spline

6.4. Exemple type des résultats d'un dosage

	Contenu (ng/ml)	ABS 1 ^{er} double	ABS 2 ^{er} double	Moyenne ABS	Abs/ Abs Max%	Canine FSH (ng/ml)
CAL 0	0	0.089	0.088	0.089	2.72	
CAL 1	0.78	0.151	0.136	0.144	4.41	
CAL 2	1.56	0.175	0.204	0.190	5.82	
CAL 3	3.125	0.279	0.311	0.295	9.03	
CAL 4	6.25	0.529	0.558	0.544	16.66	
CAL 5	12.5	0.870	0.867	0.869	26.61	
CAL 6	25	1.836	1.999	1.918	58.73	
CAL 7	50	3.247	3.285	3.266	100.00	
Contrôle 1	7.59-15.07	0.907	0.862	0.885	27.10	12.78
Contrôle 2	26.09-34.06	2.493	2.160	2.327	71.25	30.36
Echantillon 1		0.250	0.261	0.256	7.84	2.58
Echantillon 2		1.125	1.130	1.128	34.54	16.21
Echantillon 3		1.586	1.592	1.589	48.65	21.38

Exemple type réalisé à une température contrôlée de 25°C.
Ne pas utiliser pour le calcul des résultats

7. Valeurs normales attendues

Il est conseillé à chaque laboratoire d'établir ses propres valeurs de référence.

8. Limite de l'essai

- Ne pas utiliser des échantillons lipémiques, hémolisés, ictériques ou troubles.
- Une attention particulière doit être de mise pour éviter la contamination du substrat par du conjugué. Le substrat doit être rosé. Une coloration bleue indique que le substrat est contaminé et doit être jeté. La dégradation du substrat est augmentée à des températures supérieures à 25°C.
- Les étapes de lavage sont à réaliser avec soin pour obtenir des résultats corrects.
- Le substrat TMB est très sensible à certaines manipulations et conditions de stockage. Eviter l'exposition à la lumière, à la chaleur et les contaminations avec des ions métalliques ou de la peroxydase.

9. Contrôle de qualité

Utiliser les contrôles de la trousse lors de chaque essai. Si dans les conditions normales d'utilisation les contrôles sortent des limites de confiance, les résultats ne peuvent pas être validés. Contacter le fabricant.

10. Performances analytiques

10.1. Spécificité

La follitropine d'autres espèces peut interagir avec ce dosage. La réaction croisée avec d'autres hormones hypophysaires de chien est mesurée avec le dosage enzymatique :

Composés	Réaction croisée (%)
Canine FSH	100.0
Canine LH	6.2
Canine TSH	8.7

10.2. Sensibilité analytique

La sensibilité ou limite de détection du dosage cFSH ELISA a été déterminée à 0.21 ng/ml. Elle est définie comme étant la plus petite concentration en cFSH statistiquement différente de la concentration 0 de l'essai (moyenne 24 réplicats du CAL 0 + 2DS).

10.3. Précision

	Répétabilité	
	Valeur moyenne (ng/ml)	% CV (16 réplicats)
Echantillon 1	3.985	3.5
Echantillon 2	20.711	4.0
Echantillon 3	28.792	5.2
Echantillon 4	41.728	7.8

	Reproductibilité	
	Valeur moyenne (ng/ml)	% CV (6 dosages séparés)
Echantillon 1	4.87	10.06
Echantillon 2	11.68	3.95
Echantillon 3	29.93	6.03
Echantillon 4	37.42	9.07

10.4. Epreuve de surcharge

Lorsque des concentrations déterminées de cFSH sont ajoutées à des sérums de chien, la récupération obtenue est située entre 103.8 % et 182.1 %.

Echantillon 1:

Quantité Ajoutée (ng)	-	0.78	1.56	3.125	6.25	12.5
Concentration Mesurées (ng/ml)	2.07	2.97	4.36	5.87	9.96	15.04
Quantité Récupérée (ng)	-	0.9	2.29	3.80	7.89	12.97
% de Récupération	-	115.4	146.8	121.6	126.2	103.8

Echantillon 2:

Quantité Ajouté (ng)	-	0.78	1.56	3.125	6.25	12.5
Concentration Mesurées (ng/ml)	10.34	11.49	12.41	14.42	17.63	23.65
Quantité Récupérée (ng)	-	1.15	2.07	4.08	7.29	13.31
% de Récupération	-	147.4	132.7	130.4	116.6	106.5

10.5. Linéarité : test de dilution

Le test de dilution indique qu'il y a identité immunologique entre le cFSH présente dans les sérums et celle utilisée pour préparer les calibrateurs

Echantillon 1:


Facteur de dilution	1	1/2	1/4	1/8	1/16
Concentration cFSH attendues (ng/ml)	95.0	47.5	23.8	11.9	5.9
Concentrations cFSH mesurées (ng/ml)	95.0	45.3	21.6	12.3	6.8
% de Récupération	100.0	95.4	90.8	103.4	115.3

Echantillon 2:

Facteur de dilution	1	1/2	1/4	1/8	1/16
Concentration cFSH attendues (ng/ml)	35.6	17.8	8.9	4.5	2.2
Concentrations cFSH mesurées (ng/ml)	35.6	18.9	10.8	6.2	3.2
% de Récupération	100.0	106.2	121.3	137.8	145.5

11. Bibliographie

- CONCANNON P.W., Mc CANN J.P., TEMPLE M.
Biology and endocrinology of ovulation, pregnancy and parturition in the dog. Journal of Reproduction & Fertility Supplement. 39 : 3 - 25, 1989.
- CONCANNON P.W.
Canine pregnancy and parturition. Veterinary Clinics of North America - Small Animal Practice. 16 (3) : 453 - 75, 1986 May.
- GOODMAN M.F.
Canine ovulation timing. Problems in Veterinary Medicine. 4 (3) : 433 - 44, 1992 Sep

 **BIOCODE -HYCEL**
Rue E. Solvay, 101-103 - 4000 Liège - Belgique

Tel. +3254*252.26.36 - Fax +3254*252.51.96
E-MAIL : info.be@idsplc.com
Site Internet : http://www.idsplc.com

Numéro catalogue AE C004
Version notice d'utilisation: 2008-09-17