

	Domaine	Echantillon	Technique d'analyses	Délais			Particularités
				Délai optimal	Délai toléré (Résultats donnés avec réserves)	Délai dépassé (Refus de l'échantillon)	
Parasites internes	▶ Examen coproscopique : méthode qualitative, méthode quantitative ou méthode combinée ¹	<ul style="list-style-type: none"> ■ Fèces. ■ Contenu rectal ■ Contenu intestinal ■ Fèces ■ Contenu intestinal ■ Liquide d'ATT ■ Poumon 	* Flottation sulfate de zinc * Flottation au NaCl	≤ 72 h	≤ 7 jours	> 7 jours	Quantité > 10 g
	▶ Cryptosporidies		* ELISA ou flottation saccharose	≤ 72 h	3 à 10 jours	> 10 jours	Quantité > 10 g
	▶ Giardia spp.		* Test immunochromatographique * PCR	≤ 72 h	3 à 10 jours	> 10 jours	Quantité > 10 g
	▶ Larves de strongles pulmonaires		* Méthode de Baermann	≤ 24 h	2 à 3 jours	> 3 jours	Quantité fèces > 10 g
	▶ Bilan parasitaire qualitatif		* Examen direct	≤ 48 h	2 à 10 jours	> 10 jours	
Parasites externes	▶ Acariens (gale sarcoptique, démodécique ou auriculaire)	<ul style="list-style-type: none"> ■ Produit de raclage cutané profond sur les zones atteintes ■ Ecouvillonnage des oreilles ■ Poils arrachés (avec bulbes) 	* Examen direct	≤ 72 h	/	/	

	Domaine	Echantillon	Technique d'analyses	Délais			Particularités
				Délai optimal	Délai toléré (Résultats donnés avec réserves)	Délai dépassé (Refus de l'échantillon)	
Mycologie	▶ Dermatophytes (teigne)	<ul style="list-style-type: none"> ■ Poils arrachés prélevés au bord de la lésion active ■ Rasage local puis grattage léger des bords de la lésion 	* Examen direct et culture	≤ 72 h	/	/	

1 Choix de la méthode d'analyse coproscopique à utiliser en fonction des principaux contextes

Méthode combinée (quantitative et qualitative)

• **Objectif** : assurer une **surveillance** parasitaire par une **recherche coproscopique exhaustive** et un monitoring à **large spectre**, saisonnier, afin d'éviter tout traitement inutile.

Méthode quantitative

• **Objectif** : diagnostic clinique (événement pathologique ponctuel).
 • **Coccidies**
 • **Strongles digestifs**
 • **Strongyloides**

Méthode qualitative

• **Objectif** : diagnostic clinique (événement pathologique ponctuel).
 • **Trématodes**
 • **Cestodes**

Recommandations :

- Pour garantir la fiabilité des résultats, fournir un échantillon **représentatif et sans altération** durant le **transport** et l'entreposage.
- Le délai entre prélèvement et analyse **ne doit pas dépasser 7 jours**.
- Les **mélanges de fèces** ne sont utiles que pour certaines investigations (intensité d'excrétion, efficacité d'un traitement). Ils sont **à éviter** pour les **parasites à faible excrétion** (*Fasciola*, *Dicrocoelium*...). Les résultats ne sont jamais extrapolables individuellement. Pour plus de fiabilité, le mélange peut être **réalisé au laboratoire** à partir de **5 échantillons maximum**.
- Prélever les matières fécales **directement dans l'ampoule rectale ou l'intestin** (cadavre). Éviter celles prélevées dans l'environnement pour limiter les contaminations. Si cela n'est pas possible (ex. jeunes animaux), récupérer uniquement les fèces **fraîches sur une litière propre**, sans racler le sol.
- Pour les **parasites externes** et **dermatophytes** : tubes stériles, papier aluminium ou boîte de Petri pour transport au laboratoire. Transport rapide au laboratoire.

Conservation des échantillons :

- L'échantillon doit être placé dans un flacon étanche.
- Réfrigérer rapidement selon les conditions d'envoi et la température extérieure.
- Envoyer au plus vite au laboratoire. Ne pas congeler l'échantillon.

Conditionnement transport :

- Un triple emballage étanche est préconisé.

Cas de refus :

- Quantité insuffisante.
- Délai d'acceptation dépassé.
- Échantillon congelé.