

**INSTITUT DE BIOLOGIE CLINIQUE**  
**Laboratoire de Parasitologie Mycologie**  
**CNR LABORATOIRE EXPERT CRYPTOSPORIDIOSES**

**Résultats attendus CIL *Cryptosporidium* 2020**

**Nombre total de participants : 39**

<b>Echantillon A (selle)</b>			<b>Résultats des participants*</b>		
	<b>Résultat attendu</b>	<b>Votre Résultat</b>	<b>Positif</b>	<b>Négatif</b>	<b>NR</b>
<b>Microscopie +/- TDR</b>	<b>Positif</b>		30	1	8
<b>PCR</b>	<b>Positif</b>		16	0	21
<b>Ct obtenus (moy +/- ET)</b>	<b>27.8 +/- 3.6</b>				

NR : non réalisé. \*: Certains participants utilisent plusieurs techniques d'analyse.

TDR : Test de Diagnostic Rapide

<b>Résultats des participants</b>		
<b>Nombre d'oocystes</b>	<b>De : 2 à 200/10 champs</b>	
<b>Techniques utilisées par les participants</b>		
	<b>Positif</b>	<b>Négatif</b>
<b>Ziehl-Nielsen seul</b>	19	0
<b>Ziehl-Nielsen + Heine</b>	1	0
<b>Bailenger + Ziehl-Nielsen</b>	6	0
<b>Bailenger + Ziehl Nielsen + Heine</b>	1	0
<b>Glycérine</b>	1	0
<b>Heine</b>	2	0
<b>Kinyoun</b>	0	1
<b>Ridaquick® *</b>	2	0
<b>Non réalisé</b>	8	

\* Les tests Ridaquick® ont été réalisés en complément du Ziehl-Nielsen modifié pour 2 centres.

<b>Résultats des participants : selles A</b>			
<b>Techniques PCR utilisées</b>			
<b>Extraction</b>	<b>Amplification</b>	<b>Positif (Ct)</b>	<b>Négatif</b>
Emag (Biomérieux)	Amplidiag stool Parasites Mobidiag	Ct = 24 (n=1)	
BD max	BD max Enteric Parasite Becton Dickinson	Ct (26.8) Ct (23.7) (n=2)	
Ingenius (Elitech)	Kit Paragénie crypto/micro (Ademtech)	Ct (29.21) (n=1)	
EasyMag	Kit Paragénie Crypto-micro (Ademtech)	Ct (29.9) (n=1)	
QIAamp Fast DNA Stool	Mary et al 2013	Ct (34.05) (n=1)	
Ingenius (Elitech)	Mary et al 2013	Ct (27) (n=1)	
EMag	R-Biopharm Rida Gene	Ct (24.82) (n=1)	
Quick DNA Fecal/soil Microbe Zymoresearch	Le Govic et al 2016	Ct (24.35) (n=1)	
Easymag	Brunet et al. 2016	Ct (23.1) (n=1)	
Easymag	Seegene Allplex GI	Ct (25.2) (n=1)	
Starlet	Seegene Allplex GI	Ct (31.41) Ct (34.45) Ct (34.8) (n=3)	
PowerFecal kit	Hadfield et al. 2010	Ct (24.87) (n=1)	
Filmarray		Ct non communiqué (n=1)	

<b>Echantillon B (selle)</b>					
			<b>Résultats des participants*</b>		
	<b>Résultat attendu</b>	<b>Votre Résultat</b>	<b>Positif</b>	<b>Négatif</b>	<b>NR</b>
<b>Microscopie +/- TDR</b>	<b>Positif</b>		29	2	8
<b>PCR</b>	<b>Positif</b>		16	0	21
<b>Ct obtenus (moy +/- ET)</b>	<b>29.95 +/- 3.02</b>				

NR : non réalisé. \*: Certains participants utilisent plusieurs techniques d'analyse.

TDR : Test de Diagnostic Rapide

<b>Résultats des participants</b>		
<b>Nombre d'oocystes</b>	<b>De &lt;1 à 54/10 champs</b>	
<b>Techniques utilisées par les participants</b>		
	<b>Positif</b>	<b>Négatif</b>
<b>Ziehl-Nielsen seul</b>	19	0
<b>Ziehl-Nielsen + Heine</b>	1	0
<b>Bailenger + Ziehl-Nielsen</b>	5	1
<b>Bailenger + Ziehl Nielsen + Heine</b>	1	0
<b>Glycérine</b>	1	0
<b>Heine</b>	2	0
<b>Kinyoun</b>	0	1
<b>Ridaquick® *</b>	2	0
<b>Non réalisé</b>	8	

\* Les tests Ridaquick® ont été réalisés en complément du Ziehl-Nielsen modifié pour 2 centres.

<b>Résultats des participants Selles B</b>			
<b>Techniques PCR utilisées</b>			
<b>Extraction</b>	<b>Amplification</b>	<b>Positif (Ct)</b>	<b>Négatif</b>
Emag (Biomérieux)	Amplidiag stool Parasites Mobidiag	Ct = 30 (n=1)	
BD max	BD max Enteric Parasite Becton Dickinson	Ct (29.6) Ct (26.4) (n=2)	
Ingenius (Elitech)	Kit Paragénie crypto/micro (Ademtech)	Ct (30.89) (n=1)	
EasyMag	Kit Paragénie Crypto-micro (Ademtech)	Ct (30.9) (n=1)	
QIAamp Fast DNA Stool	Mary et al 2013	Ct (30.85) (n=1)	
Ingenius (Elitech)	Mary et al 2013	Ct (31) (n=1)	
EMag	R-Biopharm Rida Gene	Ct (27.29) (n=1)	
Quick DNA Fecal/soil Microbe Zymoresearch	Le Govic et al 2016	Ct (25.73) (n=1)	
Easymag	Brunet et al. 2016	Ct (24.3) (n=1)	
Easymag	Seegene Allplex GI	Ct (27) (n=1)	
Starlet	Seegene Allplex GI	Ct (37.3) Ct (34.08) Ct (37.24) (n=3)	
PowerFecal kit	Hadfield et al. 2010	Ct (26.67) (n=1)	
Filmarray	Ct non communiqué (n=1)		

<b>Echantillon C (selle)</b>					
			<b>Résultats des participants*</b>		
	<b>Résultat attendu</b>	<b>Votre Résultat</b>	<b>Positif</b>	<b>Négatif</b>	<b>NR</b>
<b>Microscopie +/- TDR</b>	<b>Negatif</b>		0	31	8
<b>PCR</b>	<b>Negatif</b>		0	16	21
<b>Ct obtenus (moy +/- ET)</b>					

NR : non réalisé. \*: Certains participants utilisent plusieurs techniques d'analyse.

TDR : Test de Diagnostic Rapide

<b>Résultats des participants</b>		
<b>Techniques utilisées par les participants</b>		
	<b>Positif</b>	<b>Négatif</b>
<b>Ziehl-Nielsen seul</b>	0	19
<b>Ziehl-Nielsen + Heine</b>	0	1
<b>Bailenger + Ziehl-Nielsen</b>	0	6
<b>Bailenger + Ziehl Nielsen + Heine</b>	0	1
<b>Glycérine</b>	0	1
<b>Heine</b>	0	2
<b>Kinyoun</b>	0	1
<b>Ridaquick® *</b>	0	2
<b>Non réalisé</b>	8	

<b>Résultats des participants Selles C</b>			
<b>Techniques PCR utilisées</b>			
<b>Extraction</b>	<b>Amplification</b>	<b>Positif (Ct)</b>	<b>Négatif</b>
Emag (Biomérieux)	Amplidiag stool Parasites Mobidiag		n=1
BD max	BD max Enteric Parasite Becton Dickinson		n=2
Ingenius (Elitech)	Kit Paragénie crypto/micro (Ademtech)		n=1
EasyMag	Kit Paragénie Crypto-micro (Ademtech)		n=1
QIAamp Fast DNA Stool	Mary et al 2013		n=1
Ingenius (Elitech)	Mary et al 2013		n=1
EMag	R-Biopharm Rida Gene		n=1
Quick DNA Fecal/soil Microbe Zymoresearch	Le Govic et al 2016		n=1
Easymag	Brunet et al. 2016		n=1
Easymag	Seegene Allplex GI		n=1
Starlet	Seegene Allplex GI		n=3
PowerFecal kit	Hadfield et al. 2010		n=1
Filmarray			n=1

## Echantillons d'ADN

Echantillon 1 (ADN de <i>C. parvum</i> )					
			Résultats des participants		
	Résultat attendu	Votre Résultat	Positif	Négatif	NR
<b>PCR</b>	<b>Positif</b>		24	2	13
<b>Ct obtenus (moy +/- ET)</b>	35.9 +/- 1.2				

Résultats des participants ADN1			
Techniques PCR utilisées			
Extraction	Amplification	Positif (Ct)	Négatif
	Amplidiag stool Parasites Mobidiag	Ct (35) Ct (36.29) Ct (37) (n=3)	
	BD max Enteric Parasite Becton Dickinson	Ct (34.6) Ct (35.5) (n=2)	
	Kit Paragénie crypto/micro (Ademtech)	Ct (35.49) Ct (35.3) Ct (36.8) (n=3)	
	Mary et al 2013	Ct (39) Ct (34) Ct (36) Ct (37.63) Ct (35.76) (n=5)	
	R-Biopharm Rida Gene	Ct (36.56) (n=1)	
	Le Govic et al 2016	Ct (38.1) (n=1)	
	Brunet et al. 2016	Ct (32.5) (n=1)	
	Seegene Allplex GI	1 Ct non communiqué Ct (39.19) Ct (36) Ct (35.88) Ct (36.6) Ct (35.17) (n=6)	n=2
	Hadfield et al. 2010	Ct (34.26) (n=1)	

Echantillon 2					
			Résultats des participants		
	Résultat attendu	Votre Résultat	Positif	Négatif	NR
PCR	Negatif			26	13
Ct obtenus (moy +/- ET)					

Résultats des participants ADN2			
Techniques PCR utilisées			
Extraction	Amplification	Positif (Ct)	Négatif
	Amplidiag stool Parasites Mobidiag		n=3
	BD max Enteric Parasite Becton Dickinson		n=2
	Kit Paragénie crypto/micro (Ademtech)		n=3
	Mary et al 2013		n=5
	R-Biopharm Rida Gene		n=1
	Le Govic et al 2016		n=1
	Brunet et al. 2016		n=1
	Seegene Allplex GI		n=9
	Hadfield et al. 2010		n=1