

Annexe IV

**RÉUNION DU GROUPE AD HOC DE L'OIE SUR LES MALADIES DES CAMÉLIDÉS**

Paris, 3-5 mai 2010

**MALADIES INFECTIEUSES AFFECTANT LES CAMÉLIDÉS**

Liste réactualisée lors de la Deuxième réunion du Groupe ad hoc de l'OIE  
sur les maladies des camélidés (mai 2010)

**A) Maladies virales des camélidés**

Groupe I = Maladies d'importance significative

Groupe II = Maladies pour lesquelles les camélidés sont des porteurs potentiels

Groupe III = Maladies sans gravité

**Dromadaires**

Maladies	Identification de l'agent causal	Épreuves sérologiques	Recommandations pour le diagnostic	Recommandations pour la prévention
<b>Groupe I</b>				
Variole cameline	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.2, MET, isolement viral, IHC et PCR	ELISA NV	Une trousse ELISA a été mise au point et doit être validée	Vaccination
Ecthyma contagieux	MET, IHC et PCR	Aucune	L'isolement viral est nécessaire	Études en vue de la mise au point d'un vaccin
Papillomatose	MET, PCR et IHC	Aucune		Vaccin autogène
Rage	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.13, TAF et IHC	NV* Études à mener sur des épreuves sérologiques		Vacciner en administrant les mêmes doses que pour les bovins Toutefois, des études sont nécessaires pour mettre au point un protocole de vaccination
FVR	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.14, Culture, IDG, PCR et examen histopathologique	c-ELISA NV*	1. Continuer la validation de l'ELISA sur des échantillons plus nombreux 2. Études sur la susceptibilité et la durée de virémie	Études sur la vaccination
<b>Groupe II</b>				
Peste équine	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.5.1, Isolement viral, PCR, ELISA et NV	Aucune	1. Études sur la susceptibilité vis-à-vis des souches virales et des sérotypes 2. Études sur la durée de virémie 3. Mise au point d'une épreuve ELISA	

FCO	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.3, Isolement viral, méthodes immunologiques et PCR	c-ELISA	Études sur la susceptibilité vis-à-vis des souches et sérotypes virulents, ainsi que sur les animaux porteurs	1. Études sur la vaccination 2. Application des mesures commerciales en vigueur pour les bovins
DVB	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.8, Isolement viral, PCR, IHC et ELISA	c-ELISA NV*	1. Validation des tests sérologiques sur le lait 2. Mise au point de l'isolement viral 3. Études sur la susceptibilité	
PPR	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.7.11, Isolement viral, IDG et PCR	Aucune	1. Validation de l'épreuve c-ELISA 2. Études sur la susceptibilité vis-à-vis des souches virulentes	
<b>Groupe III</b>				
FHCC	Isolement viral** et PCR	Aucune	1. Validation de l'épreuve c-ELISA 2. Enquête sérologique	
Infections à herpèsvirus	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.5.9 (EHV), chapitre 2.4.13 (IBR), PCR, isolement viral et immunofluorescence	NV*	1. Validation des épreuves sérologiques 2. Études sur la susceptibilité vis-à-vis des virus EHV-4 et BHV-1	Études sur la vaccination basées sur le protocole appliqué aux chevaux
Fièvre de West Nile	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.20, PCR et isolement viral	c-ELISA	Études sur la susceptibilité vis-à-vis des deux souches	

\* à effectuer uniquement dans un laboratoire de sécurité biologique de niveau 3 (BSL-3) ; \*\* à effectuer uniquement dans un laboratoire de sécurité biologique de niveau 4 (BSL-4)

### Chameaux bactériens

Maladies	Identification de l'agent causal	Épreuves sérologiques	Recommandations pour le diagnostic	Recommandations pour la prévention
<b>Groupe I</b>				
Variole cameline	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.2, MET, isolement viral, IHC et PCR	ELISA NV*	Une trousse ELISA a été mise au point et doit être validée	Vaccination : études en vue de la mise au point d'un protocole adapté
Ecthyma contagieux	MET et IHC	Aucune	Isolement viral	Études en vue de la mise au point d'un vaccin
Fièvre aphteuse	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.5, PCR et isolement viral	NSP c-ELISA	1. Vérification croisée avec une NSP ELISA 2. Des études complémentaires sont nécessaires	Vaccination : études en vue de la mise au point d'un protocole adapté
Infections par des virus influenza de	Isolement viral, PCR et ELISA	IH	Études sur la susceptibilité vis-à-vis des différents	Études sur la vaccination basées sur le protocole appliqué aux chevaux

type A			sérotypes	
Rage	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.13, TAF et IHC	NV* Études sur les épreuves sérologiques		Vaccination en administrant les mêmes doses que pour les bovins. Toutefois, des études sont nécessaires sur le protocole de vaccination
<b>Groupe II</b>				
DVB	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.8, Isolement viral, PCR, IHC et ELISA	NV*	1. Validation des épreuves sérologiques 2. Études sur la susceptibilité	
<b>Groupe III</b>				
FCO	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.3, Isolement viral, méthodes immunologiques et PCR	c-ELISA	Études sur la susceptibilité vis-à-vis des souches et sérotypes virulents, ainsi que sur les animaux porteurs	1. Études sur la vaccination 2. Application des mesures commerciales en vigueur chez les bovins
FHCC	Isolement viral** PCR	Aucune	1. Nécessité de valider l'épreuve c-ELISA 2. Enquête sérologique	
Infections à herpèsvirus	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.5.9 (EHV), chapitre 2.4.13 (IBR), PCR, isolement viral et immunofluorescence	NV*	1. Validation des épreuves sérologiques 2. Études sur la susceptibilité vis-à-vis des virus EHV-1, EHV-4 et BHV-1	Études sur la possibilité de vacciner en suivant le protocole appliqué aux chevaux

#### Camélidés du Nouveau Monde

Maladies	Identification de l'agent causal	Épreuves sérologiques	Recommandations pour le diagnostic	Recommandations pour la prévention
<b>Groupe I</b>				
DVB	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.8, isolement viral, PCR, IHC et ELISA	c-ELISA NV*	Validation des épreuves sérologiques	Études sur la possibilité de vacciner en suivant le protocole appliqué aux bovins
FCO	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.3, Isolement viral, méthodes immunologiques et PCR	c-ELISA	Études sur la susceptibilité vis-à-vis des souches et des sérotypes virulents	1. Vaccination en suivant le protocole appliqué aux ovins 2. Application des mesures commerciales en vigueur chez les bovins
Infections à herpèsvirus	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.5.9 (EHV), chapitre 2.4.13 (IBR), PCR, isolement viral et immunofluorescence	NV*	1. Validation des épreuves sérologiques 2. Études sur la susceptibilité vis-à-vis des virus EHV-1 et BHV-1	Études sur la vaccination

<b>Groupe II</b>				
Ecthyma contagieux	MET et IHC	Aucune	Isolement viral	Études en vue de la mise au point de vaccins
<b>Groupe III</b>				
Variole cameline	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.2, MET, isolement viral, IHC et PCR	ELISA NV*	Une trousse ELISA a été mise au point et doit être validée	
Encéphalo-myélite équine	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.5.5, chapitre 2.5.14, PCR et isolement viral	Aucune	1. Études sur la susceptibilité 2. Validation des épreuves sérologiques disponibles	
Rage	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.13, TAF et IHC	NV*		Études sur le protocole de vaccination
Fièvre de West Nile et autres flavivirus	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.20, PCR et isolement viral	c-ELISA NV*	Études sur la susceptibilité	

#### B) Maladies bactériennes affectant les camélidés

Groupe I = Maladies d'importance significative

Groupe II = Maladies pour lesquelles les camélidés sont des porteurs potentiels

Groupe III = Maladies sans gravité

#### Dromadaires

Maladies	Identification de l'agent causal	Épreuves sérologiques	Recommandations pour le diagnostic	Recommandations pour la prévention
<b>Groupe I</b>				
Fièvre charbonneuse	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.1, Immunofluorescence, PCR, culture et identification de <i>Bacillus anthracis</i>	Aucune	Aucune	1. Vaccination dans les zones endémiques 2. Mise au point d'un essai de terrain du vaccin
Brucellose ( <i>B. melitensis</i> )	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.3, Colorations, culture et PCR	FC, EAT, TSR, c-ELISA	Les méthodes FC, EAT, TSR et c-ELISA doivent être validées	1. Vaccination 2. Études sur les protocoles de vaccination
Infections clostridiennes	Isolement et caractérisation des bactéries et détection des toxines	Épreuves ELISA et PCR disponibles pour caractériser la toxine ( <i>C. perfringens</i> )	Études sur la PCR multiplexe	Études sur la vaccination

Colibacillose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.11, Culture, méthode immunologique et PCR	Aucune	1. Identification des biovars les plus pathogènes 2. Mise au point des épreuves sérologiques requises	Mise au point de vaccins
Dermatophilose ( <i>Dermatophilus congolensis</i> )	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.10, Culture, méthodes immunologiques et PCR	Aucune	Identification des souches les plus pathogènes	Mise au point de vaccins
Septicémie hémorragique ( <i>Pasteurella multocida</i> ou <i>Mannheimia hemolytica</i> )	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.12, Culture et PCR	Aucune	Les études existantes sur la susceptibilité et l'étiologie sont sujettes à caution et doivent faire l'objet d'études plus poussées	Le protocole de vaccination reste à étudier
Paratuberculose (maladie de Johne)	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.11, Culture et PCR	Aucune	Validation des épreuves sérologiques	Abattage des animaux séropositifs après validation des tests
Maladies à germe pyogénique (lymphadénite caséuse)	Isolement et caractérisation de la bactérie	Aucune	Mise au point d'épreuves sérologiques pour détecter <i>Corynebacterium pseudotuberculosis</i> et <i>Staphylococcus aureus</i>	Mise au point de vaccins
Salmonellose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.9, Culture et PCR	Aucune	1. Identification des biovars prévalents principaux et études sur la susceptibilité 2. Mise au point d'épreuves sérologiques	Mise au point de vaccins
<b>Groupe II</b>				
Leptospirose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.9, PCR	TAM	1. Identification des biovars prévalents principaux. 2. Études sur la susceptibilité	Mise au point de vaccins
Fièvre Q	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.12, Coloration, isolement de l'agent et PCR	FC	1. Études sur la susceptibilité 2. Validation des épreuves sérologiques	Mise au point de vaccins
Tuberculose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.7, Identification directe, culture et PCR	TR	Études sur les épreuves sérologiques utilisées. Approfondir les travaux sur le test cutané	Abattage des animaux trouvés positifs après validation des tests
<b>Groupe III</b>				
Chlamydie	Isolement et identification de l'agent causal	c-ELISA	Validation des épreuves sérologiques	
Morve (mélioïdose)	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.5.11, Culture et PCR	FC	Validation des épreuves sérologiques	Abattage des animaux séropositifs
Peste (yersiniose)	Isolement de la bactérie	Aucune	Mise au point d'une épreuve sérologique	Abattage des animaux infectés

## Chameaux bactériens

Maladies	Identification de l'agent causal	Épreuves sérologiques	Recommandations pour le diagnostic	Recommandations pour la prévention
<b>Groupe I</b>				
Fièvre charbonneuse	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.1, Immunofluorescence, PCR, culture et identification de <i>Bacillus anthracis</i>	Aucune	Aucune	1. Vaccination dans les zones endémiques. 2. Mise au point d'un essai de terrain du vaccin
Brucellose ( <i>B. abortus</i> et <i>B. melitensis</i> )	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.3, Coloration, culture et PCR	FC, EAT, TSR, c-ELISA	Les méthodes FC, EAT, TSR et c-ELISA doivent être validées pour <i>B. abortus</i> et <i>B. melitensis</i> . Les tests doivent également être validés	1. Vaccination suivant l'espèce ( <i>B. abortus</i> ou <i>B. melitensis</i> ) 2. Études sur les protocoles de vaccination
Infections clostridiennes	Isolement et caractérisation des bactéries et détection des toxines	Épreuves ELISA et PCR disponibles pour caractériser la toxine ( <i>C. perfringens</i> )	Études sur la PCR multiplexe	Études sur la vaccination
Colibacillose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.11, Culture et PCR	Aucune	1. Identification des biovars les plus pathogènes 2. Mise au point requise des épreuves sérologiques	Mise au point de vaccins
Paratuberculose (maladie de Johne)	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.11, Culture et PCR	Aucune	Validation des épreuves sérologiques	Abattage des animaux séropositifs après validation des tests
Peste (yersiniose)	Isolement de la bactérie	Aucune	Mise au point d'une épreuve sérologique	1. Abattage des animaux infectés 2. Lutte contre les vecteurs
Maladies à germe pyogénique (lymphadénite caséuse)	Isolement et caractérisation des bactéries	Aucune	Mise au point d'épreuves sérologiques pour détecter <i>Corynebacterium pseudotuberculosis</i> et <i>Staphylococcus aureus</i>	Mise au point de vaccins
Salmonellose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.9, Culture et PCR	Aucune	1. Identification des biovars prévalents principaux et études sur la susceptibilité 2. Mise au point d'épreuves sérologiques	Mise au point de vaccins
Tuberculose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.7, Identification directe, culture et PCR	TR	1. Des études devraient accompagner la réalisation d'épreuves sérologiques 2. Études sur le test cutané	Abattage des animaux trouvés positifs après validation des tests

<b>Groupe II</b>				
Leptospirose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.9, PCR	TAM	1. Identification des biovars prévalents principaux. 2. Études sur la susceptibilité	Mise au point de vaccins
Fièvre Q	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.12, Coloration, isolement de l'agent et PCR	FC	1. Études sur la susceptibilité 2. Validation des épreuves sérologiques	Mise au point de vaccins
<b>Groupe III</b>				
Morve (mélioïdose)	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.5.11	FC	Validation des épreuves sérologiques	Abattage des animaux séropositifs
Chlamydie	Isolement et identification de l'agent causal	c-ELISA	Validation des épreuves sérologiques	
Septicémie hémorragique ( <i>Pasteurella multocida</i> ou <i>Mannheimia hemolytica</i> )	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.12, Culture et PCR	Aucune	Études sur la susceptibilité	

#### Camélidés du Nouveau Monde

Maladies	Identification de l'agent causal	Épreuves sérologiques	Recommandations pour le diagnostic	Recommandations pour la prévention
<b>Groupe I</b>				
Fièvre charbonneuse	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.1, Immunofluorescence, PCR, culture et identification de <i>Bacillus anthracis</i>	Aucune	Aucune	1. Vaccination dans les zones endémiques. 2. Mise au point d'un essai de terrain du vaccin
Brucellose ( <i>B. melitensis</i> )	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.3, Coloration, culture et PCR	FC, EAT, TSR, c-ELISA	Les méthodes FC, EAT, TSR et c-ELISA doivent être validées	1. Vaccination 2. Études sur les protocoles de vaccination
Colibacillose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.11, Culture et PCR	Aucune	1. Identification des biovars les plus pathogènes 2. Mise au point d'épreuves sérologiques	Mise au point de vaccins
Entérotoxémie	Isolement et caractérisation de la bactérie	Épreuves ELISA et PCR disponibles pour caractériser les toxines	Études sur la PCR multiplexe	Études sur les protocoles de vaccination pour les vaccins disponibles à base d'anatoxines bactériennes
Leptospirose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.9, PCR	TAM	Identification des biovars prévalents principaux et études sur la susceptibilité	Mise au point de vaccins
Salmonellose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.9, Culture, méthodes immunologiques et PCR	Aucune	1. Mise au point d'épreuves sérologiques 2. Identification des biovars les plus prévalents	Mise au point de vaccins

Tuberculose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.7, Identification directe, culture et PCR	TR	Les tests à la tuberculine ne sont pas efficaces. Il convient de mettre au point des tests sérologiques	Abattage des animaux trouvés positifs après validation des tests
<b>Groupe II</b>				
Paratuberculose (maladie de Johne)	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.11, Culture et PCR	Aucune	Validation des épreuves sérologiques	Abattage des animaux séropositifs après validation des tests
Maladies à germe pyogénique (abcès internes)	Isolement et caractérisation de la bactérie	Aucune	Mise au point d'une épreuve sérologique pour détecter <i>Corynebacterium</i> et <i>Staphylococcus</i>	Mise au point de vaccins
Fièvre Q	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.12, Coloration, isolement de l'agent et PCR	FC	1. Études sur la susceptibilité 2. Validation des épreuves sérologiques	Mise au point de vaccins
<b>Groupe III</b>				
Actinobacillose	Isolement et identification de l'agent causal	Aucune	Validation des épreuves sérologiques	
Pasteurellose (septicémie hémorragique)	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.12, Culture et PCR	Aucune	Études sur la susceptibilité	

### C) Infections parasitaires et fongiques affectant les camélidés

Groupe I = Maladies d'importance significative

Groupe III = Maladies sans gravité

#### Dromadaires

Maladies	Identification de l'agent causal	Épreuves sérologiques	Recommandations pour le diagnostic	Recommandations pour la prévention
<b>Groupe I</b>				
Infestation par <i>Cephalopina</i>	Identification directe de l'agent causal	Aucune	Identification du parasite	Études en vue d'un nouveau traitement
Coccidiose	Identification directe de l'agent : <i>Eimeria</i> , <i>Isospora</i> et <i>Cryptosporidium</i> chez les jeunes dromadaires	Aucune	1. Identification du parasite 2. Il serait utile de mettre au point une PCR	Études en vue de nouveaux traitements et mise au point de vaccins
Parasitoses gastro-intestinales	Identification directe de l'agent : <i>Trichostrongylus</i> , <i>Haemonchus</i> , <i>Taenia</i> , etc.	Aucune	Identification du parasite	Études sur les protocoles thérapeutiques et la résistance aux médicaments
Hydatidose/échinococcose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.4, Identification directe de l'agent, tests pour la détection des coproantigènes et PCR	ELISA	L'ELISA peut être utilisée avec des conjugués anti-camelins	1. Traitement des chiens 2. Mise au point de vaccins



Gale ( <i>Sarcoptes scabiei</i> )	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.8, Identification directe de l'agent causal	c-ELISA	Identification du parasite par diagnostic différentiel d'autres dermatoses (gale psoroptique, teigne, etc.)	1. Quarantaine et traitement médicamenteux efficace 2. Mise au point de vaccins
Teigne (dermatophytose)	Identification directe de l'agent causal	Aucune	Identification de l'agent causal	Vaccins disponibles (utilisés chez les bovins), protocole de vaccination à valider chez les camélidés
Infestation par des tiques	Identification directe de l'agent causal	Aucune	Identification du parasite	Mise au point de protocoles thérapeutiques et d'un vaccin
Trypanosomose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.8, PCR	CATT et ELISA indirecte, (aucune ELISA n'est disponible sous forme de trousse commerciale)	1. L'ELISA indirecte peut être utilisée avec des conjugués anti-camelins 2. PCR	1. Contrôles systématiques aux fins des échanges internationaux 2. Traitement des animaux positifs 3. Études sur la résistance aux médicaments
<b>Groupe III</b>				
Myiases non dues à <i>Cephalopina</i>	Identification directe de l'agent causal	Aucune	Identification du parasite	Avermectines
Néosporose	Identification directe de l'agent causal	ELISA	1. Études sur la susceptibilité 2. Épreuve sérologique par ELISA. Il serait utile de mettre au point une PCR	Mise au point de vaccins
Toxoplasmose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.10, Isolement, section de tissus, PCR, détection des oocystes	TSR ELISA	Études sur la susceptibilité	

### Chameaux bactériens

Maladies	Identification de l'agent causal	Épreuves sérologiques	Recommandations pour le diagnostic	Recommandations pour la prévention
<b>Groupe I</b>				
Infestation par <i>Cephalopina</i>	Identification directe de l'agent causal	Aucune	Identification du parasite	Études en vue d'un nouveau traitement
Coccidiose	Identification directe de l'agent : <i>Eimeria</i> , <i>Isospora</i> et <i>Cryptosporidium</i> chez les jeunes chameaux	Aucune	1. Identification du parasite 2. Il serait utile de mettre au point une PCR	Études en vue de nouveaux traitements et mise au point de vaccins
Parasitoses gastro-intestinales	Identification directe de l'agent : <i>Trichostrongylus</i> , <i>Haemonchus</i> , <i>Taenia</i> , etc.	Aucune	Identification du parasite	Études sur les protocoles thérapeutiques et la résistance aux médicaments

Hydatidose/ échinococcose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.4, Identification directe de l'agent, tests pour la détection des coproantigènes et PCR	ELISA	L'ELISA peut être utilisée avec des conjugués anti-camelins	1. Traitement des chiens 2. Mise au point de vaccins
Gale ( <i>Sarcoptes scabiei</i> )	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.8, Identification directe de l'agent causal	c-ELISA	Identification du parasite par diagnostic différentiel d'autres dermatoses (gale psoroptique, teigne, etc.)	1. Quarantaine et traitement médicamenteux efficace 2. Mise au point de vaccins
Teigne (dermatophytose)	Identification directe de l'agent causal	Aucune	Identification de l'agent causal	Vaccins disponibles (utilisés chez les bovins), protocole de vaccination à valider chez les camélidés
Infestation par des tiques	Identification directe de l'agent causal	Aucune	Identification du parasite	Mise au point de protocoles thérapeutiques et d'un vaccin
Trypanosomose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.4.8, PCR	CATT et ELISA indirecte, (aucune ELISA n'est disponible sous forme de trousse commerciale)	1. L'ELISA indirecte peut être utilisée avec des conjugués anti- camelins 2. PCR	1. Contrôles systématiques aux fins des échanges internationaux 2. Traitement des animaux positifs 3. Études sur la résistance aux médicaments
<b>Groupe III</b>				
Myiases non dues à <i>Cephalopina</i>	Identification directe de l'agent causal	Aucune	Identification du parasite	Avermectines
Néosporose		ELISA	Épreuve sérologique par ELISA. Il serait utile de mettre au point une PCR	Études sur la susceptibilité
Toxoplasmose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.10, Isolement, section de tissus, PCR, détection des oocystes	TSR ELISA	Études sur la susceptibilité	

### Camélidés du Nouveau Monde

Maladies	Identification de l'agent causal	Épreuves sérologiques	Recommandations pour le diagnostic	Recommandations pour la prévention
<b>Groupe I</b>				
Coccidiose	Identification directe de l'agent : <i>Eimeria</i> , <i>Isospora</i> et <i>Cryptosporidium</i> chez les jeunes	Aucune	1. Identification du parasite 2. Il serait utile de mettre au point une PCR	Études en vue de nouveaux traitements et mise au point de vaccins
Hydatidose/ échinococcose	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.1.4, Identification directe de l'agent, tests pour la détection des coproantigènes et PCR	ELISA	L'ELISA peut être utilisée avec des conjugués spécifiques	Traiter les chiens. Mise au point de vaccins

Gale ( <i>Sarcoptes scabiei</i> )	<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE, 2008, chapitre 2.9.8, Identification directe de l'agent causal	c-ELISA	Identification du parasite par diagnostic différentiel d'autres dermatoses (gale psoroptique, teigne, etc.)	Quarantaine et bon traitement médicamenteux. Mise au point de vaccins
Néosporose	PCR Immunofluorescence	ELISA	Études sur la susceptibilité	Évaluation des vaccins disponibles
Sarcocystose	Identification de l'agent causal	ELISA	Validation de l'ELISA	Mise au point de vaccins
Trématodose	Identification indirecte de l'agent causal	ELISA, uniquement pour <i>Fasciola hepatica</i>	Identification <i>post-mortem</i> des trématodes (petits et grands)	Traitements. Protocole à valider
<b>Groupe III</b>				
Coccidiomycose	Identification directe de l'agent causal ( <i>post-mortem</i> )	FC et IDG		Traitements disponibles.
Teigne (dermatophytose)	Identification directe de l'agent causal	Aucune	Identification de l'agent causal	Vaccins disponibles (utilisés chez les bovins), protocole de vaccination à valider chez les camélidés

### Liste des abréviations utilisées

BHV :	herpèsvirus bovin
CATT :	test d'agglutination sur carte pour la trypanosomose
c-ELISA :	dosage immuno-enzymatique par compétition
CIRAD :	Centre de coopération internationale en recherche agronomique pour le développement
CVRL :	Central Veterinary Research Laboratory (Dubai, Émirats arabes unis)
DVB :	diarrhée virale bovine
EAT :	épreuve à l'antigène tamponné ou rose Bengale
EHV :	herpèsvirus équin
ELISA :	épreuve immuno-enzymatique pour la détection des anticorps
FA :	fièvre aphteuse
FC :	fixation du complément
FCO :	fièvre catarrhale ovine
FHCC :	fièvre hémorragique de Crimée-Congo
FVR :	fièvre de la Vallée du Rift
IBR/IPR :	rhinotrachéite infectieuse bovine/vulvovaginite infectieuse pustuleuse
IDG:	épreuve d'immunodiffusion en gélose
IH :	épreuve d'inhibition de l'hémagglutination
IHC :	immunohistochimie
<i>Manuel terrestre</i> de l'OIE :	<i>Manuel des tests de diagnostic et des vaccins pour les animaux terrestres</i> de l'OIE
MET :	microscopie électronique en transmission
NSP ELISA :	épreuve immuno-enzymatique pour la détection des protéines non structurales
NV :	neutralisation virale
OIE :	Organisation mondiale de la santé animale
PCR :	amplification en chaîne par polymérase
PE :	peste équine
PPR :	peste des petits ruminants
TAF :	test aux anticorps fluorescents
TAM :	test d'agglutination microscopique
TSR :	test de séro-agglutination