



Epidemiological and molecular study of haemoparasitic Infection of camels (*Camelus dromedarius*) in Aswan Governorate, Egypt

Thesis Presented By

Mohammed Sami Abd Al-Hameed Ahmed

(B.A.Sc., Faculty of Veterinary Medicine, Assiut University, 2012)

For the degree of M.V.Sc.
(Infectious Diseases)

Under Supervision of

Prof. Dr./Ahmed Mahmoud Attia ZAITOUN

Professor of Infectious diseases Department
of Animal Medicine Faculty of Veterinary
Medicine Assiut University

Prof. Dr./Ahmed Abdel-Rady MAHMOUD

Professor of Infectious diseases Department
of Animal Medicine Faculty of Veterinary
Medicine Assiut University

Prof. Dr./Mohsen Ibrahim ARAFA

Senior parasitologist
Chief researcher, Animal Health Research Institute, Assiut branch

**Department of Animal Medicine Faculty
of Veterinary Medicine Assiut
University**

(2020)

CONTENTS

	Page
1. INTRODUCTION	1
2. LITERATURE	3
Importance of camels in the world	3
Clinical signs of haemoparasitic infection	3
Epidemiology of haemoparasitic infestation in camels	8
Diagnosis of haemoparasitic infection in camels	13
Molecular diagnosis of haemoparasitic infection in camels	17
3. MATERIAL AND METHODS	20
Study area	20
Animals	20
Types of samples	21
Parasitological examination	21
Molecular examination	22
4. RESULTS	29
Clinical examination of the camels	30
Epidemiological pattern of <i>T. evansi</i> infection of clinically suspected cases	39
Epidemiological pattern of <i>Theileria</i> infection in examined camels	52
Morphological studies on <i>Babesia</i> spp in examined camels	58
Ticks infestation in examined camels	60
Epidemiological pattern of filarial infection in camels	63
Toxoplasma gondii infection in camels	64
5. DISCUSSION	65
6. CONCLUSION	75
7. SUMMARY	76
8. REFERENCES	81

الملخص العربي

LIST OF TABLES

No.	Title	Page
1	Age groups, sex and Seasons of the examined camels	20
2	Oligonucleotide primers sequences	23
3	Preparation of PCR Master Mix according to Emerald Amp GPCR master mix (Takara) Code No. RR310A kit	26
4	Cycling conditions of the different primers during cPCR	27
5	The overall prevalence of haemoparasites detected in examined camels.	29
6	Clinical findings of the clinically suspected cases (n= 256)	30
7	Prevalence of <i>T. evansi</i> infection in examined camels by blood smear.	38
8	Prevalence of <i>Trypanosoma evansi</i> infection by PCR	38
9	Seasonal distribution of samples of the examined camels	40
10	Effect of seasons on the infection rate of <i>T. evansi</i> by blood smear	41
11	Effect of seasons on the infection rate of <i>T. evansi</i> by RFLP technique	41

CONTINUATION OF TABLES

No.	Title	Page
12	Effect of seasons on the infection rate with <i>T. evansi</i> in clinically suspected camels by blood film and PCR	42
13	Age distribution of the examined camels according to clinical state	43
14	Effect of age on the infection rate with <i>T. evansi</i> by blood smear	43
15	Effect of age on the infection rate with <i>T. evansi</i> by PCR	44
16	Effect of age on the infection rate with <i>T. evansi</i> by blood smear and PCR technique	44
17	prevalence of <i>Theileria</i> infection in examined camels	52
18	Seasonal influences on <i>Theileria</i> infection of the examined camels by blood smear	54
19	Effect of age on the infection rate with <i>T. evansi</i> by GBS	55
20	Total number of samples tested by thin blood smear and PCR for microfilaria infection	63

LIST OF CHARTS

No.	Title	Page
1	The overall prevalence of haemoparasites detected in examined camels by conventional parasitological tests	29
2	Clinical findings of the clinically suspected cases (n= 256) (%)	12
3	Prevalence of <i>Trypanosoma evansi</i> infection in examined camels by blood film and PCR	39
4	Seasonal influences on <i>Trypanosoma</i> infection of the examined camels by blood smear & PCR	42
5	Effect of age on the infection rate with <i>T. evansi</i> by blood smear and PCR technique	45
6	Clinical and parasitological (GBS) examination for <i>Theileria</i> infection in camel	53
7	Seasonal influences on <i>Theileria</i> infection of the examined camels.	54
8	Age susceptibility of the examined camels to <i>Theileria</i> infection	55

LIST OF FIGURE

No	Title	Page
1	A, B Congestion of the blood vessels of dulla	32
2	corneal opacity	32
3	A, B and C -Characteristic depth of the flank region during standing position. -Severe emaciation, disappearance of the hump and projection of ribs. -Sloughing of the hairy coat of the hump. -Projection of the head of the hip bone.	33
4	A, Hyperlacrimation with the presence of gap between the eyeball and the bone, when press tears down. B, Harsh, dried and scruffy skin.	34
5	A and B, Enlargement of superficial cervical lymph nodes at the base of the neck surround by wide edematous area	34
6	A: Swelling of the scrotal sac with absence of scrotal raphea. -Wrinkling and roughness of scrotal skin with crust formation. B: Enlargement of scrotal sac including the internal structure. C: Rupture of scrotal skin with protruded abscess from enlarged testicle.	35
7	A- Edematous deviated prepuce B- Balanoposthitis: edematous prolapsed penis with losing of the characteristic hook shaped of the glans penis (white arrow). -Edematous swelling of the knee joint (black arrow)	36
8	A- Numerous ticks present in the inner side of the thigh. B- Numerous ticks present on the neck region with wrinkling of the skin	36

Continuation of Figure

No.	Title	Page
9	A and B, Blood film stained with Giemsa stain shows slender form of <i>T. evansi</i> . Typical forms of the parasite (free flagellum, central nucleus, undulating membrane, sub terminal small kinetoplast and pointed posterior end).	47
10	Blood film stained with Giemsa stain shows intermediate form of <i>T. evansi</i> in noticed the rounded posterior end (X1000)	47
11	Blood film stained with Giemsa stain shows stumpy form of <i>T. evansi</i> , noticed absent of free flagellum.	48
12	Blood film stained with Giemsa stain shows posterior nucleated slender form of <i>Trypanosoma evansi</i>	48
13	Blood film stained with Giemsa stain shows division of nucleus of slender form.	49
14	Blood film stained with Giemsa stain shows division of nucleus intermediate form, notes granulated cytoplasm and rounded posterior end X1000.	49
15	Blood film stained with Giemsa stain shows division of free flagellum of <i>T. evansi</i> .	49
16	Blood film stained with Giemsa stain shows division of nucleus and kinetoplast <i>T. evansi</i> X1000.	49
17	Blood film stained with Giemsa stain shows two trypanosomes at late stage of division X1000	50
18	Blood film stained with Giemsa stain shows plenty of slender and dividing forms of <i>T. evansi</i> X1000	50
19	A and B, Blood film stained with Giemsa stain shows abnormal multiplying forms of <i>T. evansi</i> . Notes very thin of posterior end of the parasite (arrow).	51

Continuation of Figure

No.	Title	Page
20	Agarose(1.5%)gelelectrophoresisof PCR-productin camel infected with <i>Trypanosoma evansi</i> .	51
21	Ring stages of <i>Theileria spp.</i> in the examined camel blood samples(X1000	56
22	<i>Theileria</i> (microschizontinfectedmononuclearcells) X1000.	56
23	Ring stages of <i>Theileria spp.</i> in examined camel blood samples.	57
24	Oval stage of <i>Theileria spp.</i> in examined camel blood samples.Note macrocyticanemiaofRBC.	57
25	Mixedinfectionofrodestageof <i>Theileria spp.</i> (black arrow) and <i>Anaplasma spp.</i> (white arrow) in examined camel bloodsamples.	58
26	Giemsa stained blood smear shows mixed infection of <i>T. evansi</i> (white arrow) and intra lymphocytic microschizont of <i>Theileria spp.</i> (black arrow)(x1000).	58
27	Giemsa stained blood smear showing <i>Babesia spp.</i> inside camel erythrocyte(X1000)	59
28	Mixed infection of <i>Theileria spp.</i> (rode stage) white arrow and <i>Babesia spp.</i> black arrow in examined camd blood samples (x1000).	59
29	Dorsal view of adult male (a) and female (b) of <i>Amblyomma tuberculatum</i>	60

Continuation of Figure

No.	Title	Page
30	Dorsal view, Shows the long hypostome of <i>Amblyomma</i> tick had long palps with 3 segments ×40	61
31	Ventrally view, shows characteristic dentition of hypostome × 40	61
32	Ventral view, Shows festoons at posterior end of <i>Amblyomma</i> tick, anal aperture and the anal groove posterior to the anus × 40	62
33	Photomicrographs of squash preparation of adult ticks shows several parasites (ring stage) lying in close to the border of gut epithelium (black arrow) and kinete <i>Theileria spp.</i> (White arrow)	62
34,35 and 36	Tachyzoites of <i>Toxoplasma gondii</i> in blood smears of camel blood (×1000)	64

1

Summary

This study was carried out on 360 imported camels that coming from Sudan and temporarily kept in Abu-simbuel Quarantine station of Aswan Governorate, southern Egypt in the period from November 2016 to October 2017.

The imported camels were clinically examined and sampled during different months of the year, different age, and with male in relation to sex for epidemiological studies using blood smear and PCR techniques for diagnosis of blood parasites.

According to the clinical abnormalities related to blood parasites infection of the examined camels noticed in the current study were, camels classified to 256 (71.11 %) were clinically suspected, while 104 (28.88 %) of camels were apparently healthy.

The clinical abnormalities noticed in clinically suspected cases (n= 256) were rising of body temperature up to ($39.1 \pm 0.5^{\circ}\text{C}$) that found in 63 camels (24.61%) case from clinically suspected cases . Testicular enlargement and prolapsed penis, we found that in 56 camels (21.87%) from clinically suspected cases . Edema in different body parts also recorded in this study that found 31 camels (12.5%). All clinically suspected camels 256 (100%) were infested with hard ticks at different sites particularly genital system and neck. Diarrhea was noticed in low number 8 camels (12.5%) from clinically suspected cases. Presence of abscess in different body regions also noticed that may be due to immune insufficiency that caused by blood parasites infection . Poor general condition represented in pale mucus membrane (52.12%) and emaciation (34.37 %). Other abnormalities recorded in present study were; lacrimation (6.25%), rough coat (25%), lymphadenitis (15.62%) that related to blood parasites infection.

Four parasites were detected in the present study; *Theileria* was the most common pathogen 25%, *Trypanosoma evansi* 12.5%, and a lesser extent *Babesia sp.* 0.55% and *Toxoplasma gondii*. 0.55%, while *Dipetalonema evansi* can't be detected in examined camels.

Out of 360 examined camels, using Giemsa blood stain, 24 (6.7%) were positive for *T. evansi* infection that classify as follow, 16.32% in clinically suspected camels and the apparently healthy camels were *Trypanosoma* free. Whereas, the prevalence of *T. evansi* in the present study by ICBR 1/2 primer-based PCR was in 63.6% of examined camels.

Regarding to seasonal influences on *T. evansi* prevalence in the present study, the obtained results indicated that the prevalence rate of infection was high in hot months, followed by warm months and the lower prevalence were recorded in extra hot months while the lowest rate of infection were in cold months.

Concerning the relationship between age of the examined camels and the prevalence of *T. evansi* infection in the current study it was found that age group (≥ 5 - ≥ 7 years) is less susceptible than the group (< 7 - ≤ 10 years) for *Trypanosoma* infection.

In the current work the prevalence of *Theileria* infection using blood film technique was 2% (90/360 camels) classify as follow, (38.75%) in clinically suspected camels and (8.58%) in apparently healthy camels.

The relationship between seasonal variation and prevalence of *Theileria*, The highest prevalence in the current study was recorded in extra hot months, followed by warm months then hot months and the lower prevalence was recorded in cold months.

The relationship between age groups of the examined camels and the prevalence of *Theileria* infection in the current study, the obtained results revealed that age group (≥ 5 - ≥ 7 years) is less susceptible than the age group (< 7 - ≤ 10 years).

- Wilson, A. J.; Schwartz, H. J.; Dolan, R. and Oloho -Mukani, W. (1983):** A simple classification of different types of trypanosomiasis occurring in four camel herds in selected areas of Kenya. *Tropenmed Parasitology*, 34: 220-224.
- Youssef, S.Y. (2012):** Clinicopathological Studies on Camel Theileriosis. M.V.Sc. Faculty of Veterinary Medicine, Cairo University.
- Youssef, S.Y., Yasien, S., Mousa, W.M.A., & Nasr, S.M., El-Kelesh, E.A.M., Mahran, M. and Abd-El-Rahman, A. H. (2015):** Vector identification and clinical, hematological, biochemical, and parasitological characteristics of camel (*Camelus dromedarius*) theileriosis in Egypt. *Trop Anim Healthprod* 47:649-656
- Zaitoun, A.M.A (2007):** Contagious skin necrosis of dromedary camels in South Egypt. *J. of Camel Pract Res*, 14, 2, 125-132 .
- Zarif-Fard, M. R. and Hashemi-Fesharaki, R. (2000):** Study on tissue and blood protozoa of camels in southern Iran. *J Camel Pract Res* 7: 193–194.
- Zayed, A. A.; Habeeb, S. M.; Allam, N. A. T.; Ashry, H. M. Z.; Mohamed, A. H. M.; Ashour, A. A. and Taha, H. A. (2010):** A critical comparative study of parasitological and serological differential diagnostic methods of *Trypanosoma evansi* infections in some farm animals in Egypt. *Am-Eurasian J Agr Environ Sci*: 633–642.
- Zelege, M. and Bekele, T. (2001):** Camel herd health and productivity in eastern Ethiopia selected semi-nomadic households. *Rev Elev Med Vet Pays Trop* 55: 213– 217.
- Zhang, Z. Q.; Giroud, C. and Baltz, T. (1993):** *Trypanosoma evansi*. In vivo and in vitro determination of trypanocide resistance profile. *Experimental Parasitology*, 77: 387-394.

المُلخَص العَرَبِي

المخلص العربي

دراسة وبائية وجزيئية عن عدوى الطفيليات الدموية في الإبل وحيدة السنم بمحافظة أسوان - مصر

أجريت هذه الدراسة على عدد 360 إبل مستوردة من السودان والموجودة مؤقتاً في محطة الحجر الصحي أبو سمبل بمحافظة أسوان ، جنوب مصر في الفترة من نوفمبر 2016 إلى أكتوبر 2017.

كانت الإبل المستوردة مختلفة الأعمار وكلها ذكور من ناحية الجنس وقد تم فحصها سريريا واخذت منها عينات خلال مختلف شهور السنة وذلك لعمل الدراسة الوبائية باستخدام تقنية المسحة الدموية وتفاعل البلمرة المتسلسل لتشخيص طفيليات الدم.

وفقاً للأعراض السريرية المتعلقة بعدوى طفيليات الدم التي تمت ملاحظتها من الإبل والتي تم فحصها في الدراسة الحالية، كانت عدد 256 من إجمالي الإبل بنسبة (71.11%) مشتبه بها سريريا، في حين كان 104 بنسبة (28.88%) من الإبل سليمة ظاهرياً .

فيما يتعلق بالأعراض السريرية التي لوحظت في الحالات المشتبه بها سريريا (ن = 256): ارتفاع في درجة حرارة الجسم حتى (0.5 ± 39.1 درجة مئوية) والتي وجدت في 63 (24.61%) من الحالات المشتبه بها سريريا. تضخم الخصية والقضيب المتدلي: وجدت في 56 (21.87%) من الحالات المشتبه سريريا. التورم في أجزاء مختلفة من الجسم سجلت أيضا في هذه الدراسة حيث وجدت في 32 جملا (12.5%). وجود القراد الصلب في أجزاء مختلفة من الجسم: حيث جميع الإبل المشتبه بها سريريا (100%) كانت بها قراد صلب في مواقع مختلفة خاصة الجهاز التناسلي والعنق. وقد لوحظ الإسهال في عدد قليل من الإبل (12.5%) من الحالات المشتبه سريريا. لوحظ أيضاً وجود خرايج في مناطق مختلفة من الجسم وقد يكون ذلك بسبب الفصور المناعي الناجم عن عدوى طفيليات الدم. سوء الحالة العامة بنسبة (52.12) متمثلة في شحوب الغشاء المخاطي (52.12%) والهزال (34.37). وكانت العلامات الاخرى الغير طبيعية و التي سجلت في هذه الدراسة مثل: التدميع بنسبة (6.25%)، الوبر الخشن (25%)، التهاب الأوعية اللمفية ب (15.62%) والتي تتعلق بعدوى طفيليات الدم.

تم التعرف على أربعة طفيليات فالإبل التي تم فحصها في هذه الدراسة؛ كانت عدوي الثيليريا هو العامل الممرض الأكثر شيوعاً بنسبة 25% ، المثقبيات إيفانسي بنسبة 12.5% وبدرجة أقل الباييزيا والتوكسوبلازما جوندي. 0.55%. بينما الديبوتولونيما ايفانسي لم نتمكن من اكتشافه في الإبل التي تم فحصها.

من اجمالي العدد الكلي للإبل (360) التي تم فحصها باستخدام المسحة الدموية بصبغة الجيمسا، كانت 24 (6.7%) من الإبل إيجابية للإصابة بعدوى المثقبيات ايفانساى و التي تقسم على النحو التالي: 16.32% من الإبل المشتبه بها سريريا والإبل السليمة ظاهريا كانت خالية من المثقبيات، بينما كان معدل الإصابة بالمثقبيات ايفانساى في هذه الدراسة باستخدام تقنية تفاعل البلمرة المتسلسل - بريمر 1.2 TBR 63.6 % من الإبل التي تم فحصها.

فيما يتعلق بالعلاقة بين التباين الموسمي ومعدل الإصابة بالمثقبيات ايفانساى في هذه الدراسة، أشارت النتائج إلى أن معدل انتشار عدوى المثقبيات ايفانساى كان مرتفعاً في الأشهر الحارة يليه الأشهر الدافئة وتم تسجيل انخفاض معدل الانتشار في الأشهر شديدة الحرارة بينما سجلنا أدنى معدل في الأشهر الباردة.

فيما يتعلق بين عمر الإبل التي تم فحصها من الناحية الدموية والجزئية وانتشار عدوى المثقبيات ايفانساى، تبين أن الفئة العمرية (5-7 سنوات) أقل عرضة من الفئة العمرية (< 7 - 10 سنوات) لعدوى المثقبيات. في الدراسة الحالية كان معدل الإصابة بالثيليريا باستخدام تقنية المسحة الدوية (38.75%) في الإبل المشتبه بها سريريا بينما كانت (8.58%) في الإبل التي تبدو سليمة ظاهريا.

فيما يتعلق بالعلاقة بين التباين الموسمي ومعدل الإصابة بالثيليريا، تم تسجيل معدل إصابة أعلى في الأشهر شديدة الحرارة يليه الأشهر الدافئة ثم الأشهر الحارة وسجل أقل انتشار في الأشهر الباردة.

أظهرت العلاقة بين الفئات العمرية للإبل التي تم فحصها وانتشار عدوى الثيليريا في الدراسة الحالية أن الفئة العمرية (5-7 سنوات) أكثر عرضة للإصابة من الفئة العمرية (< 7 - 10 سنوات).

تم التعرف على البابييزيا في مسحات الدم بصبغة الجيمسا في عدد 2 من المسحات (0.55%) من أصل 360 من الإبل. كشفت دراسة مسحات الدم المصبوغة تحت المجهر الضوئي في العمل الحالي وجود ميروزويت البيضوي أو الكمثرى من البابييزيا في شكل فردى أو أزواج داخل كريات الدم الحمراء في الإبل.

لوحظ وجود التوكسوبلازما في المسحة الدموية الخاصة بعدد 2 (0.55%) من الإبل . كانت على شكل هلال مع نواة مميزة، وكان لها نهايتان مدببتان ولكن الأخرى غالباً ما كانت لها نهاية مدببة وأخرى مدورة



جامعة اسيوط
كلية الطب البيطرى
قسم طب الحيوان

دراسة وبائية وجزئية عن عدوى الطفيليات الدموية فى الإبل وحميدة السنام

بمحافظة أسوان – مصر

رسالة مقدمة من :

محمد سامى عبد الحميد أحمد

(بكالوريوس العلوم الطبية البيطرية - جامعة أسيوط 2012)

للحصول على درجة الماجستير فى العلوم الطبية البيطرية
(الأمراض المعدية)

تحت إشراف /

أ.د / أحمد محمود عطية زيتون

أستاذ الأمراض المعدية

قسم طب الحيوان

كلية الطب البيطرى

جامعة أسيوط

أ.د / أحمد عبد الراضى محمود

أستاذ الأمراض المعدية

قسم طب الحيوان

كلية الطب البيطرى

جامعة أسيوط

أ.د / محسن إبراهيم عرفة

كبير اخصائي الطفيليات

رئيس بحوث بمعهد بحوث الصحة الحيوانية

كلية الطب البيطرى – قسم طب الحيوان

جامعة أسيوط

(2020)