Sudan University of Science and Technology College of Graduate Studies

In Vitro Effect of *Punica granatum* and *Nigella*sativa Extracts on Schistosoma mansoni Cercariae, Miracidia and Adult Worms

Thesis presented For Fulfillment of Ph.D. in Parasitology

by

Khaled Hussein Abu Zeid, MSc

A thesis submitted to the College of Medical Laboratory Science, Sudan University of Science and Technology for fullfilment of PhD

SUPERVISORS

Prof. Dr. Ahmed Ali Ismail Prof. Dr. Mohamed Shohayeb

)2012)

بسم الله الرحمن الرحيم



فِيهِمَا فَاكِهَةُ وَنَخْلُ وَرُمَّانُ" (الرحمن: 68)" . وْهُوَ الَّذِي أَنشَأَ جَنَّاتٍ مَّعْرُوشَاتٍ وَغَيْرَ مَعْرُوشَاتٍ وَالنَّخْلَ وَالزَّرْعَ مُخْتَلِفًا أُكُلُهُ وَالزَّيْثُونَ وَالرُّمَّانَ مُتَشَابِهًا وَغَيْرَ مُتَشَابِهِ كُلُوا مِن نَمَرِهِ إِذَا أَثْمَرَ وَآثُوا حَقَّهُ يَوْمَ حَصَادِهِ وَلا تُسْرِفُوا إِنَّهُ لا يُحِبُّ الْمُسْرِفِينَ" (الأنعام: 141). وْجَنَّاتٍ مِّنْ أَعْنَابٍ وَالزَّيْثُونَ وَالرُّمَّانِ مُشْتَبِهًا وَغَيْرَ مُتَشَابِهِ انطُرُوا إِلَى تَمَرِهِ إِذَا أَثْمَرَ وَيَنْعِهِ إِنَّ فِى ذَلِكُمْ لاَيَاتٍ لِّقَوْمٍ يُؤْمِنُونَ" (الأنعام: 99).





قال الله تعالى : "وما ينطق عن الهوى إن هو إلا وحي يوحى" (النجم: 2-4)

يقول صلى الله عليه وسلم:"عليكم بهذه الحبة السوداء.. فإن فيها شفاء لكل داء إلا السام " رواه البخاري"

Dedication

In the memory of my parents
with affection and gratitude,
To My Wife and Children

for a best future

In memory of my best friend, Mr. Bayoumi El-Senoussy

ACKNOWLEDGEMENT

My sincere gratitude and appreciation are due to my supervisor Prof. Mohamed Shohayeb for his close guidance, continuous encouragement, and valuable help to complete this work.

I am also grateful to my Supervisor Prof. Ahmed Ali Ismail for his continuous encouragement, and valuable guidance to complete this work.

My sincere gratitude and appreciation is due to Prof. Dr Abdul-Ellah Banaja, Rector of Taif University, for his encouragement and support.

My thanks are to Dr. Abdul-Hamid El-Ghamdi, Dean of the College of Medicine, for his continuous support and encouragement.

I am grateful to Prof. Saleh Bazaid, Dean of the College of Science and colleagues in the Biology Department, Taif University for their encouragement and help.

Thanks are also due to Prof. Saad Gumaa, and for his continuous encouragement, and valuable help to complete this work, and for his help in the statistical analysis.

I am grateful to Dr. Gamal Allam Dr. Abdul-Aziz Saber and Mr. Mohmed Wassim for their valuable technical help.

My thanks are due to my colleagues in the Colleges of Medicine and Pharmacy.

Finally my thanks go to all staff members of the Department of Parasitology and Medical Entomology, College of Medical Laboratory Science, Sudan University of Science and Technology.

.

ABSTRACT

ABSTRACT

Schistosomiasis, is a disease caused by a blood borne flukes. It is the second most prevalent tropical disease after malaria and it causes great public health and socio-economic problems in developing countries. More than 200 million people suffer from the disease and about 500-600 million people in 74 countries are at risk of infection.

Synthetic compounds have been used to interrupt the life cycle of Schistosoma. However, right concentrations, these compounds are harmful to the environment. Also some other synthetic compounds, the most popular of which is praziquantel are used in treatment of infection with bilharzia; however, there are some reports of tolerance of the worm to higher concentrations of the drug. Therefore, many medicinal plants have been screened to disrupt one or more stage of Schistosoma life cycle, as they are safer to the environment than synthetic compounds. In this study, tannins and alkaloids of different parts of pomegranate as well as saponins and alkaloids of black seeds were tested for their biocidal activity against miracidia, cercariae and adult worms. All tested tannins and alkaloids were lethal to miracidia, cercariae and adult worms.

Miracidia were the most sensitive to the lethal effect of the tested compounds. A concentration as low as 0.39 ppm of tannins was enough to kill 100% of miracidia after 50-150 min and to kill 50% of miracidia within 25-50 min. At a higher concentration (50 ppm) the lethal time for 100% of miracidia ranged between 5 and 15 min and the lethal time for 50% mortality of miracidia ranged between 0.5 and 6 min. Placenta tannins were the most potent tannins of the tested pomegranate tannins.

Fifty ppm pomegranate root and stem alkaloids killed 100% miracidia after 0.6 and 50 min respectively and 0.39 ppm killed 50% miracidia after 0.6 and 21.5 min respectively.

Nigella sativa alkaloids and saponins were lethal to 100% miracidia at 50 ppm after 5 and 25 min respectively, while 50% miracidia

were killed after 0.6 and 16.6 min respectively. At a low concentration of 0.39 ppm, 100% of miracidia were killed after 150 and 180 min respectively and 50% miracidia were killed after 41 and 51 min.

Amongst the 6 tested compounds purified from pomegranate stem alkaloids were the most potent cercaricides, followed by, placenta tannins, rind tannins, root tannins, stem tannins and root alkaloids respectively. The $LT_{100\%}$ was achieved in a time range of 50 to 700 min at 0.39 ppm and 5 to 60 min at 50 ppm. On the other hand, the $LT_{50\%}$ was achieved after 47 to 300 min at 0.39 ppm and 0.7 to 40 min at 50 ppm.

Stem alkaloids which were the most potent tested compounds of pomegranate killed 50% of cercariae after 0.7 and 37 min at concentrations levels of 50 and 0.39 ppm and killed 100% cercariae after 5 and 50 min at concentrations of 50 and 0.39, respectively.

Black seeds extract killed 100% of the tested cercariae after 35-330 min in case of alkaloids and 50-400 min when saponins were used in concentrations ranging between 50-0.39 ppm were tested. On the other hand, the $LT_{50\%}$ was achieved after 19.3-127.1 min when alkaloids were used and 27.8-312.1 min when saponins were used at concentrations ranging between 0.39 and 50 ppm.

The eight compounds extracted from pomegranate and black seeds were tested *in vitro* for their lethal effect on adult worms and were compared with praziquantel at three concentrations (25, 50, and 100 ppm).

All tannins were lethal at 100 ppm to effect 100% mortality in worms after 24-120 hr. The most powerful tannin on *S.mansoni* adult worm was rind tannin. After 120 hours, 40% mortality was observed at 25ppm. At a concentration of 50 ppm, 20, 60 100% of worms were killed after, 72, 96 and 120 hours respectively. At 100 ppm, 20, 60 100% of worms were killed after 24, 48 and 72 hr respectively.

It should be mentioned that worms looked paralyzed and deformed, even at non-lethal low concentrations of pomegranate tannins.

Alkaloids from the root of *P. granatum* caused 50% and 100 % mortality of *S. mansoni* after 24 h and 48 h, respectively at 100 ppm

concentration. None of the tested worms died at the other lower concentrations till the fifth day of the experiment.

N. sativa alkaloids were less potent than pomegranate stem alkaloids. None of the tested concentrations had any effect after the first 72 h of the experiment. After 96 and 120 h at 100ppm, 25% and 50 % mortality of the worms was observed respectively. On the other hand 25 and 50 ppm were lethal to 25 % of the worms after 120h.

Nigella sativa saponins also showed a higher lethal effect than alkaloids on worms. Fifty percent mortality of the worms was observed after 24 h and 100% mortality was observed after 48 h. At 50 and 25 ppm, 25% and 50% of the worms died, respectively after 120 h.

Praziquantel which is the drugs of choice for treatment of Schistosomiasis was used as a positive control. One hundred percent mortality of *S. mansoni* adult worms was observed after 48 h for all the concentrations used (25 ppm, 50 ppm, and 100 ppm). After 24 h 50% of worms were killed at 25 ppm and 75% of worms were killed by both 50 ppm and 100 ppm.

Saponins of black seeds and rind tannins of pomegranate exist abundantly in both plants and they were found to have a potent lethal effect on adult schistosomes. Therefore, they were chosen for further investigation of their effect on the tegument using scanning electron microscope.

Both drugs were found to cause changes in the topography of the worms and the effect of both drugs was dependent on the dose used.

Saponins caused, swelling of the tegument, wrinkling and fusion of tegumental ridges, loss of tubercles, peeling. Peeling caused by saponins was severe enough to produce large ulcers in both male and female worms.

On the other hand, rind tannins of pomegranate caused, erosion of tegument, though not to the extent of ulceration as in the case of *N. sativa* saponins. It also caused wrinkling, swelling, loss of spines and degeneration and rupture of tubercles and this was associated with

blebbing. The detrimental effect of tegumental damage was discussed in the thesis.

Severe damages to suckers of the worms were observed by both rind tannins of pomegranate and saponins of black seeds which might result in a loss of the ability of worms to ingest blood and to attach themselves to blood vessels.

Histopathological study of worms treated with *P. granatum* tannins and *N. sativa* saponins revealed a severe damage of sub-tegumental layers including longitudinal and circular muscle fibers, which suffered from focal lysis, vacuolization, and degenerations.

Total protein profile of adult worms (both males and females) treated with rind tannins and of *P. granatum* and saponins of *N. sativa* was investigated by SDS- polyacrylamide gel electrophoresis. Changes in 6 proteins of different molecular weights were detected. Proteins of molecular weights, 59, 18 and 13 kDa decreased in amounts compared to untreated worms, while a protein of a molecular weight, 55 kDa, increased in amounts. Possible effect of level of protein expression observed energy production, viability and morphology of worms was discussed.

مستخلص الدراســة

مستخلص الدراســة تأثير مستخلصات نبات الرمان و الحبة اسوداء المنقاة جزئيا على السركاريا والمراسيديا ودودة البلهارسيا المعوية البالغة

تعتبر البلهارسيا ثاني أكثر الأمراض الطفيلية انتشارا بعد مرض الملا رياحيث تتسبب في مشاكل صحية واقتصادية للعديد من الدول النامية. يصيب مرض البلهارسيا أكثر من 200 مليون إنسان كما يهدد 500-600 مليون إنسانا آخر بالإصابة في 74 دولة على مستوى العالم.

هنك العديد من المركبات الصناعية التي استخدمت له قطع دورة حياة الدودة لمنع الإصابة بالبلهارسيا إلا أن أضرارها البيئية كثيرة كما أن هنك دلائل على م قاومة الدودة للمركبات المستخدمة في علاج الإصابات بالطفيل مثل البرازيكوانتل لذك فحديثا هنك اهتمام بالبحث عن نباتات لديها الم قدرة على قطع دورة حياة الدودة أو علاجها و بالتالي الإقلال أو وقف الإصابة بها.

في هذه الرسالة تم دراسة تأثير مركبات التانينات وال قلويدات المستخلصة من أجزاء مختلفة من نبات الرمان و الصابونيات وال قلويدات المستخلصة من نبات حبة البركة على المراسيديا و السركاريا و ديدان البلهارسيا الناضجة. و أظهرت هذه المركبات المستخلصة تأثيرا قاتلا لكل أشكال الحياة المختبر للدودة.

استخلصت مركبات التانينات وال قلويدات و الصابونيات بطرق قياسية معروفة شملت في البداية استخلاص النبات المطحون بواسطة كحول مثيلي عند تركيز 70% ثم تبخيره و إعادة استخلاص المركبات المطوبة بواسطة مذيبات مختلفة في وجود أس هيدروجيني مناسب كما استخدمت طريقة كروماتوجرافيا العمود لفصل التانينات.

منُ ناحَيةُ أخرى تم الحصول على المراسيديا من بيض البلهارسيا كما تم تربية قوا قع البيومفلاريا معمليا وإصابتها بواسطة المراسيديا للحصول بعد ذلك على السركاريا من القوا قع المعددة. كما تم عدوى الفئران البيضاء المعملية بواسطة السركاريا وتم بعد ذلك قتلها للحصول على الديدان البالغة من الأوعية الدموية المعوية وتربيتها في وسط بيئي صناعي داخل حاضنة ثاني أكسيد الكربون.

تم فحص تأثير تركيزات تخفيفات مختلفة من المركبات المستخلصة من نبات الرمان ونبات حبة البركة على كل من المراسيديا والسركاريا والدودة البالغة في أطباق إليزا وسجلت النتائج بعد فترات زمنية مناسدة.

و في حالة الدودة تم اخذ بعض الديدان المعالجة بالمركبات النباتية المستخلصة وعمل التالي:

1- فحص الديدان بالمجهر الالكتروني الماسح بعد تثبيتها وتجفيفها وطلائها بالذهب للتعرف على . تأثير المركبات النباتية تحت الدراسة على طبقة التجيومنت الخارجية للدودة.

2- ثُبتتُ بعض الديدان وطمرت في الشمع وصبغت لعُمل قطاعاًت لفحصًا نسيجيا للتعرف على تأثير المركبات النباتية على التركيب الداخلي للدودة.

3- خُلط الديدان وفرمها في محلول للإذابة البروتينات تمهيدا لفصلها كهربائيا على هلام الأكريل و صباغة الهلام وفحص البروتينات المفصولة.

كانت الميراسيديا أكثر حساسية للتأثير القاتل للمواد المستخلصة قيد الدراسة حيث قتلت المواد الثمانية المستخلصة الميراسيديا بنسبة 100% بعد فترة زمنية قصيرة من 50 إلى 150 دقيقة و قتلتها بنسبة 50% بعد 25 إلى 50 دقيقة عند تركيز 0,39 جزء في المليون أما عند استخدام تركيزا م قداره 50 جزء في المليون فقد قتلت الميراسيديا بنسبة 100% خلال من 5 إلى 15 دقيقة و قتلتها بنسبة 50% في وقت صغير بلغ من 0,5 إلى 6 دقائق. هذا ولقد كانت تانينات البلاسنتا لثمرة الرمان الأكثر فعالية بين التنينات المختبرة.

تمكنت ال قلويدات المستخلصة من الجذر والساق عند تركيز 50 جزء في المليون من قتل 0.39 من المراسيديا بعد فترة زمنية قدرها 0.60 و 50 دقيقة على التوالي. أما عند تركيز 0.39 جزء في المليون من قلويدات الجذر والساق فقد تم قتل 0.50 من المراسيديا في فترة زمنية قدرها 0.60 و 0.50 دقيقة على التوالى.

من ناحية تمكنت قلويدات وصابونيات الحبة السوداء من قتل 100% من المراسيديا عند تركيز 50 جزء في المليون بعد 5 و 25 د قي قة على التوالي , بينما قتل 50% من المراسيديا تم بعد 0.6 و 16.6 على التوالي. أما عند التركيز 0.39 جزء في المليون فأمكن قتل المرسيديا بواسطة الا قلويدات والصابونيات بنسبة 100% بعد 150 و 180 د قي قة على التوالى و قتلها بنسبة 50% بعد 41 و 55 د قي قة على التوالي.

ضمن الستة مواد المختبرة في هذه الدراسة والمنقاة من نبات الرمان كانت قلوددات ساق الرمان الأكثر كفاءة في قتل السركاريا, تليها تانينات البلاسنتا و قشرة الثمرة والجذور والساق و قلويدات الجذر على التوالي. و قد تطلب قتل 100% من السركاريا فترة زمنية تراوحت من 50 إلى 700 د قي قة عند تركيز 0.39 جزء في المليون وتراوحت بين 5 إلى 60 د قي قة عند تركيز 50 جزء في المليون و 0.7 إلى قتل 50% من السركاريا فقد تطلب 47 إلى 300 د قي قة عند تركيز 0.39 جزء في المليون و 0.7 إلى 40 د قي قة عند تركيز 50 جزء في المليون و 0.7 إلى 40 د قي قة عند تركيز 50 جزء في المليون و 0.7 الى 40 د قي قة عند تركيز 50 جزء في المليون.

قلويدات ُساَق الرمان وهي الأكثّر كفاءة في قتل السركاريا ضمن المركبات المدروسة قتلت 50% من السركاريا بعد 0.7 و 37 د قيقة عند تركيز 50 و 0.39 جزء في المليون على التوالي و قتلت 100% من السركاريا بعد 5 و 50 د قيقة عند تركيز 50 و 0.39 جزء في المليون على التوالي.

أما مستخلصات الحبة السوداء في قد قتلت 100% من السركاريا بعد 35 - 330 دقيقة في حالة الركاريا بعد 35 - 330 دقيقة في حالة الركاريات عند استخدام تركيزات تراوحت من 50 إلى 0.39 جزء في المليون و تم قتل 50% من السركاريا بعد 19.3 - 127.1 دقيقة عند استعمال القويدات و 27.8 - 312.1 دقيقة عند استعمال الصابونيات عند تركيز تراوح بين 0.38 و 50 جزء في المليون.

هذا و قد تم دراسة التأثير الكات المركبات الثمانية المستخلصة من نبات الرمان والحبة السوداء على الدودة البالغة و قورنت في كفاءته مع البرزيكوانتل عن تركيزات ثلاث وهي 25 و 50 و 100 جزء في المليون . كل التانينات كانت قاتلة عند تركيز 100 جزء في المليون 100 % من

الديدان بعد 24 – 120 د قي قة. و ل قد كانت أ قوى المركبات المستخلصة تانينات قشرة ثمرة الرمان فبعد 120 د قي قة, قتلت 40 %من الديدان عند تركيز 25 0 جزء في المليون و عند تركيز 50 جزء في المليون قتلت 20, 60, 100 % من الديدان بعد 72, 96, 120 ساعة على التوالي . أما عند تركيز 100 جزء في المليون فإن 20 , 60 , 00 من الديدان قتل بعد 24 , 48 و 72 ساعة على التوالي .

و جدير بالذكر أن الديدان كانت أثناء معالجتها بواسطة التانينات تبدو مشلولة فيما عدا حركات بطيئة عند مؤخرتها و قد حدث هذا حتى عند تركيزات أقل من التركيزات أل قاتلة .

قلويدات جدر الرمان سببت م قتل 50% و 100 % من الديدان بعد 24 ساعة و 48 ساعة على التوالي عند تركيز 100 جزء في المليون. وفشلت التركزات الله قل في قتل الديدان حتى اليوم الخامس.

قلويدات الحبة السوداء كانت أقل كفاءة مقارنة بتانينات الرمان . وبالتالى لـم يظهر تأثيرها الله قاتل حتى اليوم الثالث. وعلى كل حال فقد مات 25 % , و 50 % من الديدان بعد 96 ساعة و 120 ساعة على التوالي عند تركيز 100 جزء في المليون ومات 25 % من الديدان بعد 120 ساعة عند تركيزي 25 و 50 % .

و قد أظهرت صابونيات الحبة السوداء كفاءة أكثر من ال قلويدات حيث أنها قتلت 50 % من الديدان بعد 24 ساعة و قتلت 100 % من الديدان بعد 48 ساعة عند تركيز 100 جزء في المليون . أما عند تركيزي 50 و 25 جزء في المليون فقد قتلت بعد 120 ساعة 25 و 50 % من الديدان على التوالي . أما بالنسبة للبرازيكوانتل الذي يستخدم في علاج الدودة على نطاق واسع واستخدم في التجربة كم ادة مرجعية فقد أدي لوفاة الديدان بنسبة 100 % عند كل التركيزات المستخدمة بعد 48 ساعة . أما بعد 40 ساعة فقد ماتت 75 % من الديدان عند تركيزي 100 و 50 جزء في المليون و 50 % من الديدان عند تركيزي 50 جزء في المليون و 50 % من الديدان عند تركيزي 50 جزء في المليون و 50 % من الديدان

صابونيات الحبة السوداء و تانينات قشرة الرمان اختيرتا لدراسة توابع تأثيرهما على طبقة التجيومنت المغلفة لدودة البلهارسيا باستخدام المجهر الالكتروني الماسح. اختيرت مجموعتي هذه المركبات نظرا لكفاءتها في قتل الدودة وتواجدها بكميات كبيرة في النباتين.

كلا مجموع تي المركب ات أثرت اعلى طبقة التجيومنت بشكل يتوقف على تركيزاتهم ا المستخدمة. سببت الصابونيات تورم في التجيومنت وتجعده والتمام الخطوط المرتفعة به وفقدان الدرنات السطحية للتجيومنت بالإضافة على تقشره الذي نتج عنه قروح كبيرة على سطح الديدان سواء كانت مذكرة أو مؤنثة.

من ناحية أخرى تسببت تانينات قشرة ثمرة الرمان في تآكل طبقة التجيومنت وإن كان ذلك ليس لدرجة إحداث قروح كما هو الحال في الصابونيات المستخلصة من الحبة السوداء. كما تسببت التانينات أيضا في إحداث تجعدات وتورم لسطح التجيومنت وانفجار للدرنات في منطقة وسطها – كما نتجت من طبقة التجيومنت كردات صد غيرة بكثافة عالية أحاطت به. وقد نوقشت ظاهرة تدمير طبقة التجيومنت و تأثيرها على مقدرة الدودة على مقاومة الجهاز المناعي وإنتاج الطاقة حيث أن التجيومنت هو المكان الرئيسي لانتاج الـ ATP المصدر الأساسي لطاقة الدودة المختزنة. كما أن تدمير التجيومنت سيؤدي عدم مقدرته على حماية أغشية الدودة من الشوارد المؤكسدة وبالتالي أكسدة الأغشية سوف يفقدها أيضا نفاذيتها الاختيارية.

هذا و قد تعرضت ممصات الدودة الفموية والباطنية لتشوهات وتدمير شديد عند تعرض الدودة لكل من الصابونيات والتانينات مما يؤدي لفقدان الدودة لمقدرتها على الإمساك بالأوعية الدموية وانجرافها مع الدم. بالإضافة لذلك فإن تدمير الممصات الفموية قد يفقد الدودة المقدرة على التهام الدم وبالتالي حرمانها من غذائها الأساسي.

و له قد أظهرت اله قطاعات المختلفة في الدودة والتي تمت صباغتها وفحصه ها بواسه المجه ر الضوئي وجود تدمير لطب قات الدودة التي توجد أسافل طباقة التجياومنت وتشامل طباقاتي العضالات الاسطوانية والطولية حيث ظهرت بها بؤر متحللة وتجاويف فارغة.

هذا وقد تم إذابة بروتينات الديدان في محلول منظم وتم إمرارها في هلام أكريل غير متصل تحت تيار كهربي (SDS-polyacrylamid gel electrophoresis) وكانت أهم التغيرات الملحوظة هي تنا قص كميات بروتينات ذات أوزان 59,18 ألله kDa مقارنة ببروتينات الديدان التي لم تتعرض للمركبات المستخدمة في حين أن البروتين 4Da 55 زادت كميته. ومن المتوقع أن يكون لهذه البروتينات وظائف هامة للدودة تتعلق بحيويتها وطاقتها وشكلها الخارجي.

Abbreviation

 $LC_{100\%} \hspace{1.5cm} Le thal \hspace{0.1cm} concentration \hspace{0.1cm} that \hspace{0.1cm} kills \hspace{0.1cm} 100\%$ $LC_{50\%} \hspace{1.5cm} Le thal \hspace{0.1cm} concentration \hspace{0.1cm} that \hspace{0.1cm} kills \hspace{0.1cm} 50\%$

mL Milliliter
L. Liter
mg Milligram
hrs Hours
g Gram

ppm. Part per million

°C Temperature in degree centigrade

Sigma A Chemical Company
DMSO Dimethyl Sulfoxide
r Correlation Coeffecient

r² Square of correlation coeffecient

kDa Unit of weight of protein

LIST OF TABLE

Table	Page
Table 3.1.1: Lethal time for different concentrations of <i>Punica</i>	42
granatum stem tannins causing 50% killing of Schistosoma	
mansoni cercariae.	
Table 3.1.2: Lethal time for different concentrations of <i>Punica</i>	45
granatumplacenta tannins causing 50% killing of	
Schistosoma mansoni cercariae.	_
Table 3.1.3: Lethal time for different concentrations (ppm) of <i>Punica</i>	48
granatum rind tannins causing 50% mortality of Schistosoma	
mansoni cercariae.	- 4
Table 3.1.4: Lethal time for different concentrations (ppm)of <i>Punica</i>	51
granatum root tannins causing 50% mortality of	
Schistosoma mansoni cercariae.	Γ4
Table 3.1.5: Time for 50% mortality of <i>Schistosoma mansoni</i>	54
cercariae (LT $_{50\%}$) of different concentrations of root alkaloids of P . $granatum$.	
Table 3.1.6: Lethal time for different concentrations of <i>Punica</i>	56
granatum stem alkaloids causing 50% mortality of	50
Schistosoma mansoni cercariae.	
Table 3.1.7: Lethal time for different concentrations of <i>Nigella sativa</i>	58
saponins causing 50% killing of <i>Schistosoma mansoni</i>	50
cercariae.	
Table 3.1.8: Lethal time for different concentrations of Nigella <i>sativa</i>	60
alkaloids causing 50% killing of <i>S.mansoni</i> cercariae.	
Table 3.2.1: Lethal time for different concentrations of <i>P. granatum</i>	63
stem tannins causing 50% killing of <i>Schistosoma mansoni</i>	
miracidia.	
Table 3.2.2: Lethal time for different concentrations of <i>Punica</i>	66
granatum placenta tannins causing 50% killing of	
Schistosoma mansoni miracidia.	
Table 3.2.3: Lethal time for different concentrations of <i>Punica</i>	68
granatum rind tannins causing 50% killing of Schistosoma	
mansoni miracidia.	
Table 3.2.4: Lethal time for different concentrations of <i>Punica</i>	71
granatumroot tannins causing 50% killing of Schistosoma	
mansoni miracidia.	72
Table 3.2.5: Lethal time for different concentrations of <i>Punica</i>	73
granatum root alkaloids causing 50% killing of Schistosoma mansoni miracidia.	
mansom initaciaia.	
Table 3.2.6: Lethal time for different concentrations of <i>Punica</i>	76
granatumstem alkaloids causing 50% killing of Schistosoma	, 0
mansoni miracidia.	
Table 3.2.7: Lethal time for different concentrations of <i>Nigella sativa</i>	79
sanonin causing 50% killingof S. mansoni miracidia	-

Table 3.2.8: Lethal time for different concentrations of <i>Nigella sativa</i> alkaloids causing 50% killing of <i>Schistosoma mansoni</i> miracidia.	81
Table 3.3.1: Lethal effect different concentrations of <i>P. granatum</i> stem tannins on <i>S. mansoni</i> adult worms at different time intervals.	85
Table-3.3.2: Lethal effect different concentrations of <i>P. granatum</i> root tannins on <i>S. mansoni</i> adult worms at different time intervals.	86
Table 3.3.3: Lethal effect different concentrations of <i>P. granatum</i> rind tannins on <i>S. mansoni</i> adult worms at different time intervals.	87
Table 3.3.4: Lethal effect different concentrations of <i>P. granatum</i> placenta tannins on <i>S. mansoni</i> adult worms at different time intervals.	88
Table 3.3. 5: Lethal effect different concentrations of <i>Punica granatum</i> stem alkaloids on <i>S. mansoni</i> adult worms at differenttime intervals.	90
Table 3.3.6: Lethal effect different concentrations of <i>P. granatum</i> root alkaloids on <i>S. mansoni</i> adult worms at different time intervals.	91
Table 3.3.7: Lethal effect different concentrations of <i>Nigella sativa</i> alkaloids on <i>S. mansoni</i> adult worms at different time intervals	92
Table 3.3.8: Lethal effect different concentrations of <i>Nigella sativa</i> saponins on <i>S. mansoni</i> adult worms at different time intervals.	94
Table 3.3.9: Lethal effect different concentrations of praziquantel on	95

LIST OF FIGURES

Figures	Page
Fig 3.1.1 : Lethal time for killing 50% of <i>S.mansoni</i> cercariae at different concentration of <i>P. Granatum</i> stem tannins	44
Fig 3.1.2: Lethal time for 100% of <i>S.mansoni</i> cercariae at different concentrations of <i>P. granatum</i> stem tannins	44
Fig 3.1.3: Lethal time for killing 50% of <i>S.mansoni</i> cercariae at different concentration of <i>P. granatum</i> placenta tannins causing	47
Fig 3.1.4: The Lethal time for killing 100% of <i>S.mansoni</i> cercariae at different concentration of <i>P.granatum</i> placenta tannins	47
Fig 3.1.5 : Lethal time for 50% killing of <i>S.mansoni</i> cercariae at different concentrations of <i>P. granatum</i> rind tannins	50
Fig 3.1.6: lethal time for killing 100% of <i>S.mansoni</i> cercariae at different concentrations of <i>P.granatum</i> rind tannins	50
Fig 3.1.7: Lethal time for killing 50% of <i>S. mansoni</i> cercariae at different of <i>P. granatum</i> root tannins	53
Fig 3.1.8: Lethal time for killing 100 % of <i>S.mansoni</i> cercariae at different concentrations of <i>P. granatum</i> root tannins	53
Fig 3.1.9: Lethal time for killing 50% of <i>S. mansoni</i> cercariae at different concentrations of <i>P. granatum</i> root alkaloids	55
Fig 3.1.10: Lethal time for killing 100% of <i>S.mansoni</i> cercariae under effect of <i>P. granatum</i> alkaloids root at different concentration	55
Fig 3.1.11: Lethal time for killing 50% of <i>S. mansoni</i> cercariae at different concentrations of <i>P. granatum</i> stem alkaloids	57
Fig 3.1.12: Lethal time for killing 100% of <i>S. mansoni</i> cercariae and different concentration of <i>P. granatum</i> stem alkaloids	57
Fig 3.1.13: Lethal time for killing 50% of S.mansoni cercariae at different concentration of <i>N. sativa</i> saponins	59
Fig 3.2.14: Lethal time for killing 100% of <i>S.mansoni</i> cercariae at different concentration <i>N. sativa</i> saponins	59
Fig 3.1.15: Lethal time for killing 50% of <i>S.mansoni</i> cercariae at different concentration <i>N. sativa</i> alkaloids	61

Fig 3.1.16: Lethal time for killing100% of S.mansoni cercariae at different concentration of <i>N. sativa</i> alkaloids	61
Fig 3.2.1: Lethal time for 50% killing of <i>S. mansoni</i> miracidia at	65
different concentrations of <i>P. granatum</i> stem tannins	
Fig 3.2.2: Lethal time for killing 100 % of <i>S.mansoni</i> miracidia at	65
different concentration of <i>P. granatum</i> stem tannins	c -
Fig 3.2.3: Lethal time for 50% killing of <i>S.mansoni</i> miracidia at	67
different concentrations of <i>P. granatum</i> placenta tannins	
Fig 3.2.4: Lethal time for killing 100% of S.mansoni miracidia at	67
different concentration of <i>P. granatum</i> placenta tannins	
Fig 3.2.5: Lethal time for 50% killing of <i>S.mansoni</i> miracidia at	70
different concentration of <i>P. granatum</i> rind tannins	
Fig 3.2.6 : Lethal time for killing 100% of <i>S.mansoni</i> miracidia at	70
different concentration of <i>P. granatum</i> rind tannins	
Fig 3.2.7: Lethal time for 50% killing of <i>S.mansoni</i> miracidia at	72
different concentrations of <i>P. granatum</i> root tannins	
Fig 3.2.8: Lethal time for killing 100% of <i>S.mansoni</i> under effectof <i>P</i> .	72
<i>granatum</i> root tannins at different concentrations	
Fig 3.2.9: Lethal time for killing 50% killing of <i>S.mansoni</i> miracidia at	75
different concentration of <i>P. granatum</i> root alkaloids	, 0
Fig 3.2.10: Lethal time for killing 100% of <i>S.mansoni</i> miracidia at	75
different concentrations of <i>P. granatum</i> root alkaloids	, ,
Fig 3.2.11: Lethal time for 50% killing of <i>S.mansoni</i> miracidia at	78
	70
different concentrations of <i>P. granatum</i> stem alkaloids	70
Fig 3.2.12: Lethal time for killing 100% of <i>S.mansoni</i> miracidia under	78
effect of <i>P. granatum</i> stem alkaloids at different concentrations	00
Fig 3.2.13: Lethal time for killing 50% of <i>S.mansoni</i> miracidia at	80
different concentrations of <i>N. sativa</i> saponins	00
Fig 3.2.14: Lethal time for killing 100% of S.mansoni miracidia under	80
effect of <i>N. sativa</i> saponins at different concentrations	
Fig 3.2.15: Lethal time for 50% killing of <i>S.mansoni</i> miracidia at	83
different concentrations of N . sativa alkaloids	
Fig 3.2.16: Lethal time for killing 100% of <i>S.mansoni</i> miracidia under	83
effect of different concentration of <i>N. sativa</i> alkaloids	
Fig 3.3.1: The effect of <i>P. granatum</i> stem tannins on <i>S.mansoni</i> worm	85
in vitro	
Fig 3.3.2: The effect of <i>P. granatum</i> root tannins on <i>S.mansoni</i> worm	87
in vitro	
Fig 3.3.3: The effect of <i>P. granatum</i> rind tannins on <i>S.mansoni</i> worm	88
in vitro	
Fig 3.3.4: The effect of P. granatum placenta tannins on <i>S.mansoni</i>	89
worm in vitro	
Fig 3.3.5: The effect of <i>P. granatum</i> stem alkaloids on <i>S.mansoni</i>	90
worm in vitro	_
Fig 3.3.6: The effect of <i>P. granatum</i> root alkaloids on <i>S.mansoni</i> worm	91
invitro	_

Fig 3.3.7: The effect of <i>N. sativa</i> alkaloids on <i>S.mansoni</i> worm in vitro	93
Fig 3.3.8: The effect of <i>N. sativa</i> saponins on <i>S.mansoni</i> worm in vitro	94
F ig 3.3.9: The effect of Fig3.3.6:The effect of Praziquantel on <i>S.mansoni</i> worm in vitro	95
Fig 3.4.1: Control male and female <i>S. mansoni</i> worms in vitro.	97
Fig 3.4.2: Adult worms exposed to 25 ppm <i>N. sativa</i> saponins for 120 h.	98
Fig 3.4.3: Adult worms exposed to 50 ppm <i>N. sativa</i> saponins for 24 h.	99
Fig. 3.4.4: Adult worm exposed to 25 ppm <i>N. sativa</i> saponins for 72 h.	100
Fig. 3.4.5: Adult male worm exposed to 25 ppm <i>P. granatum</i> rind tannins for 72 h.	101
Fig. 3.4.6: Adult male worm exposed to 50 ppm <i>P. granatum</i> rind tannins for 48 h.	102
Fig. 3.4.7: Adult male worm exposed to 50 ppm <i>P. granatum</i> rind tannins for 72 h.	103
Fig. 3.4.8: Adult male worm exposed to 25 ppm <i>P. granatum</i> rind tannins for 72h	104
Fig 3.5.1: Light microscope histological section in untreated adult male worm of <i>Schistosoma mansoni</i> , stained by hematoxyline and Eosin.	106
Fig 3.5.2: Light microsocopical section of histopathological section in adultmale worm of <i>Schistosoma mansoni</i> treated with saponins (50 ppm for 24 h) and stained by hematoxyline and Eosin.	107
Fig 3.5.3: Light microsocopical section of histopathological section in adultmale worm of <i>Schistosoma mansoni</i> treated with saponins (50 ppm for 48 h and stained by hematoxyline and Eosine.	108
Fig 3.5.4: Light microsocopical section for histopathology in adult male worm of <i>Schistosoma mansoni</i> treated with rind tannins (50 ppm for 24 h and stained by hematoxyline and Eosin .	108
Fig 3.5.5: Light microsocopical section of histopathology of adult male worm of <i>Schistosoma mansoni</i> treated with rind tannins (50 ppmfor 48 h and stained by hematoxyline and Eosin.	109
Fig. 3.6.1: Electrophoresis of total proteins of male schistosoma mansoni worm (Coomassie blue staining). A, molecular weight standard; B, untreated worm control; C, saponins treated worm; D, tannins treated worm.	110
Fig. 3.6.2: Electrophoresis of total proteins of male <i>Schistosoma</i>	111

CONTENTS

Contents	Page
Dedication	IV
Acknowledgment	V
Abstract	VI
Arabic Summary	XI
Abbreviations	XV
List of tables	XVI
List of figures	XVIII
Contents	XXI
Chapter 1: INTRODUCTION AND LITERATURE REVIEW	
1.1. Historical background	2
1.2. Epidemiology	3
1 .3. Classification of <i>Schistosoma</i>	5
1.4. Genome of <i>Schistosoma mansoni</i>	5
1.5. Morphology of adult helminthes	6
1.6. Life cycle of S.mansoni	8
1.7. Symptoms	10
1.8. Pathology	11
1.9. Diagnosis	12
Detection of eggs in stools	13
00000 Intradermal test	13
000000 Tissue biopsy	13
1.10. Treatment	13
0000000000000 and praziquantel	13
1.11. Vaccines	14
1.12. Control of schistosomiasis	15
DDDDDD Use of molluscicides	15
000000 Molluscicidal Plants	16
DDDDDDD Cercaricidal and miracicidal plants	17
DDDDDDSchistosomicidal plants	21
1.13. Scope of the work	26
1.14. Plants used	27
0000000 Black seed (Nigella sativa	27
1.14. Pomegranate (<i>Punica granatum</i>)	27
CHAPTER 2: MATERIAL AND METHODS	29
2.1. Material and methods	30
2.2. Methods	30
2.2.1 Preparation of plants for extraction	30
2.2.1.1. Punica granatum	30
2.2.1.2. Nigella sativa	30
2.2.2. Extraction of saponins from black seeds	31
2.2.3. Separation of tannins	31

2.2.4. Separation of alkaloids	32
2.2.5. Preparation of <i>S. mansoni</i> miracidia and eggs	32
2.2.6. Snails:	33
2.2.7. Infection of snails	33
2.2.8. Shedding of cercariae	33
2.2.9. Mice	33
2.2.10. Infection of mice with <i>S. mansoni</i> cercariae	34
2.2.11. Isolation of <i>S. mansoni</i> worms	34
2.2.12. Effect of purified constituents on miracidia	35
2.2.13. Effect of purified constituents on cercariae	35
2.2.14. Effect of purified constituents on <i>Schistosoma</i>	36
mansoni worms	
2.2.15. Scanning electron microscope	36
2.2.16. Histopathology	37
2.2.17. Gel electrophoresis	37
2.2.17.1. Procedure of electrophoresis	37
2.2.18. Calculation of LT50% and LT $_{100\%}$ from regression curve	37
2.2.19. Statistical analysis	38
CHAPTER 3: RESULTS	39
3.1. Lethal effect of the tested extracted ingredients on cercariae	39
3.2. Lethal effect of tested the tested extracted ingredients on	62
miracidia	
3.3. Lethal effect of the tested extracted ingredients on <i>S.mansoni</i>	84
adult worms	
3.4. Scanning electron microscopy of adult <i>S.mansoni</i> worms treated	95
with <i>N. sativa</i> saponins and <i>P. granatum</i> tannins	
3.4.1 Effect of <i>N. sativa</i> saponins	97
3.4.2. Effect of rind tannins	100
3.5. Histopathology of worms adult <i>Schistosoma mansoni</i> worms	104
treated with <i>N. sativa</i> saponins and <i>P. granatum</i> rind tannins	
3.6. Electrophoresis of total proteins of adult <i>Schistosoma</i> worm treated	109
with <i>N. sativa</i> saponins and <i>P. granatum</i> tannins	
Chapter 4: DISCUSSION	112
Chapter 5: CONCLUSION AND RECOMMENDATION	130
Chapter 6: REFERENCES	132
Chapter 7: APPENDICES	156
Appendix 7. 1: Lethal time for killing 100% of <i>Schistosoma mansoni</i>	157
cercariae at different concentrations of <i>Punica granatum</i> stem	
tannin	. = -
Appendix 7.2: Lethal time for killing 100% of <i>Schistosoma mansoni</i>	158
cercariae at different concentrations of <i>Punica granatum</i>	
placenta tannin	150
Appendix 7.3: Lethal time for killing 100% of <i>Schistosoma mansoni</i>	159
cercariae at different concentrations of <i>Punica granatum</i> rind	
tannin.	100
Appendix 7.4: Lethal time for killing 100% of Schistosoma mansoni	l 160 - l

.cercariae at different concentrations of <i>Punica granatum</i> root tannin	
Appendix 7.5: Lethal time for killing 100% of <i>Schistosoma mansoni</i>	161
cercariae at different concentrations of <i>Punica granatum</i> root alkaloids	
Appendix 7.6: Lethal time for killing 100% of <i>Schistosoma mansoni</i>	162
cercariae at different concentrations of <i>Punica granatum</i> stem	
.alkaloids	
Appendix 7. 7: Lethal time for killing 100% of Schistosoma <i>mansoni</i>	163
cercariae at of different concentrations of N . sativa	
.saponins	
Appendix 7.8: Lethal time for killing 100% of Schistosoma <i>mansoni</i>	164
cercariae at of different concentrations of <i>N. sativa</i> alkaloids	
Appendix 7.9: Lethal time for killing 100% of <i>Schistosoma mansoni</i>	165
miracidia at different concentrations of <i>Punica granatum</i> stem tannin	
Appendix 7.10: Lethal time of killing 100% of <i>Schistosoma mansoni</i>	166
miracidium at different concentrations of <i>Punica granatum p</i> lacenta	
tannin	
Appendix 7.11: Lethal time for killing 100 % of <i>Schistosoma</i>	167
mansoni miracidium at different concentrations of Punica granatum	
rind tannin	
Appendix 7.12: Lethal time for killing 100.% of <i>Schistosoma</i>	168
mansoni miracidium at different concentrations of Punica granatum	
root tannin	
Appendix 7.13: Lethal time for killing 100% of <i>Schistosoma mansoni</i>	169
miracidium at different concentrations of <i>Punica granatum</i> alkaloids	
root	150
Appendix 7.14: Lethal time for killing 100% of <i>Schistosoma mansoni</i>	170
miracidium at different concentrations of <i>Punica granatum</i> stem	
alkaloids	171
Appendix 7.15: Lethal time for killing 100 % of <i>Schistosoma mansoni</i> miracidium at different concentrations of N. sativa saponins	1/1
•	172
Appendix 7.16: Lethal time for 100% killing of <i>Schistosoma mansoni</i> miracidium under the effect of extracts of <i>N. sativa</i> alkaloids	1/2
	173
Appendix 7.17: a) Comparison between the effects of plant extracts from different parts of <i>P. granatum</i> and <i>N. sativa</i> on the mortality of <i>S.</i>	1/3
.(<i>mansoni</i> cercariae at higher concentrations	
Appendix 7.17 : b) Comparison between the effects of plant extracts	174
from different parts of <i>P. granatum</i> and <i>N. sativa</i> on the mortality	1/4
of <i>S. mansoni</i> cercariae (at lower concentrations).	
Appendix 7.18: a) Comparison between the effects of plant extracts	175
from different parts of <i>P. granatum</i> and <i>N. sativa</i> on the mortality	1,3
of <i>S. mansoni</i> meracidia at higher concentrations).	
Appendix 7.18: b) Comparison between the effects of plant extracts	176
from different parts of <i>P. granatum</i> and <i>N. sativa</i> on the mortality	0
of <i>S. mansoni</i> meracidia at lower concentrations).	
Appendix 7.19: Standard molecular weight markers of proteins	177
Appendix 7.20 : Glassware and consumables	178
11	

Appendix 7.21 : Equipments	179
Appendix 7.22: Chemicals	180
Appendix 7.23: Resolving gel (10%)	181
Appendix 7.24: Stacking gel (4%)	181
Appendix 7.25: Sample loading buffer 3X stock:	182
Appendix 7.26: 10X Running buffer	182
Appendix 7.27: Pomegranate (<i>P. granatum</i>) from a Taif's Garden	183
Appendix 7.28: Infection of Mice with <i>S. mansoni</i> cercariae	184
Appendix 7.29: Biomphalaria arabica snails	185
Appendix 7.30: <i>S. mansoni</i> adult worm	186
Appendix 7.31: Effect of <i>Punica granatum</i> stem alkaloids on	187
cercariae	
Appendix 7.32 : Effect 50ppm of <i>Punica granatum</i> stem alkaloids on	188
cercariae after 0.7 minute	
Appendix 7.33: Electrophoresis gel of total proteins of adult <i>S. mansoni</i>	189
worms treated with <i>N. sativa</i> saponins and <i>P. granatum</i> tannins	
Appendix 7.34: Rotary vacuum evaporator used for evaporation of	190
solvents from different extracts	