

**UJI EFEKTIVITAS ANTELMINTIK EKSTRAK METANOL DAGING
LABU KUNING (*Cucurbita moschata* (Duch.) Poir) TERHADAP
Ascaris suum Goeze SECARA IN VITRO**

SKRIPSI

**Diajukan guna memenuhi salah satu persyaratan untuk memperoleh gelar
Sarjana Sains (S.Si) pada program studi Biologi**



**UIN SUNAN AMPEL
S U R A B A Y A**

Disusun Oleh:

**PUJI LESTARI
NIM: H71215022**

**PROGRAM STUDI BIOLOGI
FAKULTAS SAINS DAN TEKNOLOGI
UNIVERSITAS ISLAM NEGERI SUNAN AMPEL
SURABAYA
2019**

PERNYATAAN KEASLIAN

Yang bertanda tangan dibawah ini:

Nama : Puji Lestari
NIM : H71215022
Program Studi : Biologi
Angkatan : 2015

Menyatakan bahwa saya tidak melakukan plagiat dalam penulisan skripsi saya yang berjudul “**UJI EFEKTIVITAS ANTELMINTIK EKSTRAK METANOL DAGING LABU KUNING (*Cucurbita moschata* (Duch.) Poir) TERHADAP *Ascaris Suum* Goeze SECARA IN VITRO**” Apabila suatu saat nanti terbukti saya melakukan tindakan plagiat, maka saya akan menerima sanksi yang telah ditetapkan.

Demikian pernyataan keaslian ini saya buat dengan sebenar-benarnya.

Surabaya, Maret 2019

Yang menyatakan,



(Puji Lestari)
NIM H71215022

PERSETUJUAN PEMBIMBING

Skripsi oleh:

Nama : Puji Lestari

NIM : H71215022

JUDUL : UJI EFEKTIVITAS ANTELMINTIK EKSTRAK
METANOL DAGING LABU KUNING (*Curcubita
moschata* (Duch.) Poir) TERHADAP *Ascaris suum* Goeze
SECARA IN VITRO

Telah diperiksa dan disetujui untuk diujikan.

Surabaya, 26 Maret 2019

Dosen Pembimbing 1



(Irul Hidayati, M.Kes)
NIP.198102282014032001

Dosen Pembimbing 2



(Linda Prasetyaning, M.Kes)
NIP.198704172014032003

PENGESAHAN TIM PENGUJI SKRIPSI

Skripsi Puji Lestari ini telah dipertahankan

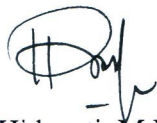
Di depan tim penguji skripsi

Di Surabaya, 09 April 2019

Mengesahkan

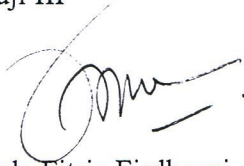
Dewan Penguji

Penguji I



Irul Hidayati, M.Kes
NIP.198102282014032001

Surabaya, 09 April 2019
Penguji III



Nirmala Fitria Firdhausi, M.Sc
NIP.198506252011012010

Penguji II



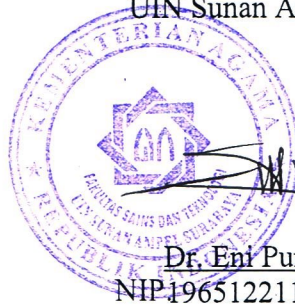
Linda Prasetyaning, M.Kes
NIP.198704172014032003

Surabaya, 09 April 2019
Penguji IV



Hanik Faizah, S.Si., M.Si
NUP. 201409019

Mengetahui
Dekan Fakultas Sains dan Teknologi
UIN Sunan Ampel Surabaya



Dr. Eni Purwati, M.Ag
NIP.196512211990022001



KEMENTERIAN AGAMA
UNIVERSITAS ISLAM NEGERI SUNAN AMPEL SURABAYA
PERPUSTAKAAN

Jl. Jend. A. Yani 117 Surabaya 60237 Telp. 031-8431972 Fax.031-8413300
E-Mail: perpus@uinsby.ac.id

LEMBAR PERNYATAAN PERSETUJUAN PUBLIKASI
KARYA ILMIAH UNTUK KEPENTINGAN AKADEMIS

Sebagai sivitas akademika UIN Sunan Ampel Surabaya, yang bertanda tangan di bawah ini, saya:

Nama : Puji Lestari
NIM : H71215022
Fakultas/Jurusan : Sains dan Teknologi/ Biologi
E-mail address : pjlestari89@gmail.com

Demi pengembangan ilmu pengetahuan, menyetujui untuk memberikan kepada Perpustakaan UIN Sunan Ampel Surabaya, Hak Bebas Royalti Non-Eksklusif atas karya ilmiah :

Skripsi Tesis Desertasi Lain-lain (.....)
yang berjudul :

UJI EFEKTIVITAS ANTELMINTIK EKSTRAK METANOL DAGING LABU

KUNING (*Cucurbita moschata* (Duch.) Poir) TERHADAP *Ascaris Suum* Goeze

SECARA IN VITRO

beserta perangkat yang diperlukan (bila ada). Dengan Hak Bebas Royalti Non-Eksklusif ini Perpustakaan UIN Sunan Ampel Surabaya berhak menyimpan, mengalih-media/format-kan, mengelolanya dalam bentuk pangkalan data (database), mendistribusikannya, dan menampilkan/mempublikasikannya di Internet atau media lain secara **fulltext** untuk kepentingan akademis tanpa perlu meminta ijin dari saya selama tetap mencantumkan nama saya sebagai penulis/pencipta dan atau penerbit yang bersangkutan.

Saya bersedia untuk menanggung secara pribadi, tanpa melibatkan pihak Perpustakaan UIN Sunan Ampel Surabaya, segala bentuk tuntutan hukum yang timbul atas pelanggaran Hak Cipta dalam karya ilmiah saya ini.

Demikian pernyataan ini yang saya buat dengan sebenarnya.

Surabaya, 17 Juni 2019

Penulis

(PUJI LESTARI)

kebiasaan dari masyarakat Indonesia yang kurang sehat seperti defekasi, cara makan dan sanitasi yang buruk. Faktor yang ketiga adalah sosial ekonomi dan tingkat pengetahuan yang masih rendah masyarakat Indonesia. Faktor-faktor tersebutlah yang mendukung prevalensi infeksi cacing yang tinggi di Indonesia.

Dampak dari infeksi cacing atau ascariasis adalah dapat menurunkannya kondisi gizi dan dapat menghambat pertumbuhan anak (*stunting*), anemia, menurunnya daya tahan tubuh dan defisiensi vitamin. Infeksi cacing yang terjadi pada anak dapat mengakibatkan anak menjadi susah berkonsentrasi saat pelajaran di sekolah (Rohani dkk, 2017). Infeksi cacing *Ascaris lumbricoides* sebanyak 20 ekor mampu menyebabkan kekurangan gizi karena cacing dapat menyerap 2,8 gram karbohidrat dan 0,7 gram protein dan dapat menimbulkan gejala klinik seperti perut buncit, lesu, pucat, rambut berwarna merah dan mudah lepas serta dapat menyebabkan badan menjadi kurus (Samuel dan Maxsilrmanto, 2014).

Ascaris suum merupakan cacing parasit yang terdapat pada babi. Cacing *Ascaris suum* memiliki kesamaan dengan *Ascaris lumbricoides*, mulai dari morfologi, gejala klinis dan siklus hidup. Kedua cacing ini memiliki kemiripan genetik yang dekat dikarenakan pola ikatan molekul protein yang sama, dengan demikian penelitian ini menggunakan *Ascaris suum* sebagai model pengganti *Ascaris lumbricoides* (Alba *et al.*, 2009).

Saat ini banyak obat-obatan yang tersedia dan memiliki kerja yang lebih efektif untuk mengobati infeksi cacing, salah satu obat yang digunakan adalah pirantel pamoat. Namun seperti halnya obat kimia yang memiliki efek samping yaitu sakit kepala dan gangguan pencernaan yang ditimbulkan saat mengonsumsi pirantel pamoat. Maka dari itu perlu adanya obat tradisional yang lebih aman dan memiliki efek samping yang lebih rendah (Susanti dkk, 2015).

Indonesia merupakan negara yang terkenal akan keaneragaman hayati dan banyak tanaman Indonesia yang memiliki khasiat sebagai obat seperti halnya labu kuning (*Cucurbita moschata*). Labu kuning (*Cucurbita moschata*) merupakan tanaman salah satu yang dapat dimanfaatkan untuk

antelmintik. Buah labu kuning daging dan bijinya sering digunakan masyarakat sebagai bahan pangan. Banyak penelitian yang meneliti tentang pengaruh biji labu kuning (*Cucurbita moschata*) untuk antelmintik, seperti penelitian Ganesya dkk (2012) yang menguji biji labu kuning sebagai antelmintik, dengan waktu kematian cacing *Ascaris suum* 12 jam pada konsentrasi 54,5%.

Penelitian Siwarini dkk (2017) tentang uji efektivitas infusi biji labu kuning terhadap cacing *Fasciola gigantica* secara in vitro yang menunjukkan bahwa infusa labu kuning dengan konsentrasi 75% mampu membunuh cacing *Fasciola gigantica* pada perendaman 2 jam setelah perlakuan. Penelitian lain dilakukan oleh Moerfiah dkk (2012) yang menguji ekstrak etanol biji labu kuning (*Cucurbita moschata*) terhadap cacing *Ascaridia galli* yang menunjukkan bahwa biji labu kuning (*Cucurbita moschata*) dengan konsentrasi 20%, 30%, 40% dan 50% dapat menyebabkan kematian 90%, 95%, 97,5% dan 100% secara berturut-turut.

Menurut Hedrasty (2011), labu kuning merupakan tanaman yang mudah untuk dikembangkan mulai dari pembibitan, perawatan dan hasil dari pertanian labu kuning dapat memberikan nilai ekonomis yang tinggi kepada masyarakat. Labu kuning memiliki kandungan nutrisi yang cukup lengkap mulai dari karbohidrat (6,6 g), lemak (0,3 g), protein (1,1 g), kalsium (45 mg), vitamin C (5,2 mg), vitamin A (180 sl), vitamin B (0,08 mg), air (9,1 g), besi (1,4 mg) dan fosfor (64 mg). Labu kuning merupakan tanaman dengan banyak manfaat diantaranya dapat menambah nafsu makan pada anak, menurunkan tekanan darah tinggi, sebagai obat untuk gangguan kandung kemih, sakit maag. Selain itu labu kuning juga mengandung zat antioksidan yang dapat menangkal radikal bebas dan kanker (Yoko, 2012).

Labu kuning (*Cucurbita moschata*) memiliki manfaat sebagai antelmintik dengan kandungan metabolit sekunder yang terdapat didalamnya seperti tannin, saponin, dan flavonoid. Menurut penelitian Kadam dan Patil (2013), menyatakan bahwa di dalam kandungan labu kuning terdapat karbohidrat, protein, asam amino, steroid, saponin serta tannin dan flavonoid. Sama halnya dengan penelitian Silvia (2015) yang menyatakan bahwa buah

memiliki anti penuaan, karena kandungan alpha-karoten seperti vitamin A, vitamin C dan seng yang terdapat di dalam labu kuning.

Kandungan serat yang tinggi dapat digunakan sebagai obat gangguan pencernaan. Kandungan kalium berfungsi sebagai penurun tekanan darah tinggi. Kandungan Seng juga mampu membantu sistem imun tubuh dan mampu meningkatkan kepadatan tulang (Handayani, 2014).

2.1.4 Buah Labu Kuning (*Cucurbita moschata*) Sebagai Antelmintik

Buah labu kuning merupakan buah yang memiliki manfaat yang banyak. Metabolit sekunder yang terdapat pada labu kuning dapat dimanfaatkan sebagai antelmintik. Seperti kandungan saponin, tanin dan flavonoid. Saponin merupakan senyawa polar yang dimiliki tumbuhan. Saponin dapat diekstraksi menggunakan larutan polar maupun semipolar (Robinson, 2011). Saponin terdapat dua macam, yaitu saponin sternoid dan saponin tripenoid. Saponin sternoid memiliki susunan yang terdiri dari inti sternoid (C_{27}) dengan kandungan karbohidrat. Saponin tripenoid memiliki susunan yang terdiri dari molekul karbohidrat (Robinson, 2011).

Penelitian Djatmiko dkk (2009) mengatakan bahwa kandungan tanin dan saponin yang terdapat di dalam labu kuning dapat menurunkan permeabilitas dinding sel pada cacing. Akibat dari permeabilitas yang menurun atau terganggu cacing akan mengalami paralisis dan kemudian akan mati.

Kandungan tanin dan saponin dalam penelitian Patil dkk (2012) dapat menyebabkan kematian pada cacing atau senyawa aktif yang berperan sebagai antelmintik. Penelitian Tjokopranoto dkk (2011) pada uji antelmintik dengan menggunakan daun pare pada *Ascaris suum*, pada penelitian tersebut menyatakan bahwa kandungan tanin, saponin, dan flavonoid dapat menyebabkan kematian pada cacing.

Senyawa flavonoid merupakan senyawa yang mengandung C_{15} yang terdiri dengan dua inti fenolat yang terhubung dengan tiga satuan karbon. Senyawa metabolit sekunder flavonoid dapat membunuh cacing *Ascaris suum* dengan terjadinya degenerasi neuron pada tubuh cacing

Ascaris suum. Selain flavonoid terdapat pula metabolit sekunder saponin dapat menyebabkan kematian pada cacing melalui membran mukosa yang teriritasi dan penyerapan makanan cacing menjadi terganggu. Penelitian Asih (2014) mengatakan hal yang sama bahwa saponin mampu membuat cacing menjadi kelaparan karena penolakan makanan akibat adanya senyawa saponin, sehingga cacing kelaparan dan tidak mendapatkan nutrisi untuk bertahan hidup sehingga cacing mati.

Metabolit sekunder tanin dapat membunuh cacing *Ascaris suum* dengan meningkatnya protein bebas yang terdapat dalam trakus intestinal (Tjokopranoto dkk, 2011). Tanin merupakan senyawa aktif yang mampu membentuk pengendapan protein yang sangat kompleks. Hal tersebut yang mampu menghambat enzim dan kerusakan membran pada cacing. Pengendapan protein terjadi karena tanin mampu mengikat protein bebas pada pencernaan cacing, selain protein pada pencernaan cacing terdapat pula glikoprotein yang terdapat pada kutikula cacing sehingga menyebabkan cacing mengalami gangguan pada fungsi fisiologis seperti motilitas, reproduksi dan penyerapan nutrisi (Asih, 2014).

dan menjadi bentuk infinitive, bentuk inilah yang tertelan oleh manusia dan menetas pada usus halus.

Telur yang telah menetas akan menjadi larva. Larva inilah yang kemudian mampu menembus dinding usus halus dan menuju ke pembuluh darah atau saluran limfe. Larva yang berada pada pembuluh darah akan dialirkan ke jantung dan akan menuju paru-paru (Widodo, 2013).

Larva yang telah berada di paru-paru akan menembus dinding darah dan menuju ke alveolus, setelah masuk dalam rongga alveolus maka larva akan naik menuju ke trakea melalui bronkiolus dan bronkus. Larva kemudian menuju ke faring dan menimbulkan gejala batuk pada penderita. Larva yang berada pada laring akan tertelan ke dalam oesophagus dan menuju ke usus halus menjadi dewasa. Cacing menjadi dewasa dalam tubuh penderita membutuhkan waktu kurang lebih 2 bulan sejak telur tertelan oleh penderita (Gandahusada *et al.*, 2000: CDC, 2015).

2.2.5 Patologi dan Gejala Klinis

Gejala klinis dari askariasis 85% tidak menunjukkan adanya gejala klinis (Asimtomatis), namun banyak yang mengalami keluhan pada saluran pencernaan. Saat larva bermigrasi awal pada paru-paru dapat menyebabkan pneumonitis. Selama larva berada pada paru-paru, larva dapat menyebabkan Sindrom Loeffler. Sindrom Loeffler merupakan sindrom yang terjadi karena kumpulan beberapa gejala seperti demam, sesak nafas, terlihatnya infiltrat pada foto rontgen thorak yang akan hilang setelah 3 hari, serta gejala batuk yang terjadi karena pendarahan pada dinding alveolus (Tarigan, 2011).

Infeksi yang disebabkan karena adanya cacing dewasa sebanyak 10-20 ekor cacing biasanya tanpa disadari oleh hospes. Hospes akan mengetahui dia terinfeksi cacing setelah pemeriksaan feses yang mengandung telur cacing maupun cacing dewasa yang ikut keluar bersama feses. Gejala yang ditimbulkan oleh cacing dewasa adalah gangguan pencernaan seperti mual, diare, nafsu makan menurun ataupun kontipasi (Tarigan, 2011).

Tabel 2.2 Klasifikasi tingkat infeksi cacing menurut WHO

No	Tingkat Infeksi	Jumlah telur/Gram Tinja
1	Ringan	1-4999
2	Sedang	5000-49.999
3	Berat	≥50.000

Gejala yang lain yang dapat timbul karena infeksi cacing *Ascaris lumbricoides* adalah urtikaria atau kemerahan pada kulit, nyeri pada mata dan dapat menyebabkan insomnia. Hal tersebut terjadi karena terjadi reaksi alergi terhadap sekresi dan ekskresi cacing *Ascaris lumbricoides* dewasa. Selain cacing yang hidup, cacing yang mati dapat menyebabkan gangguan intestinal (Ideham dan Pusarawati, 2007).

2.2.6 Pencegahan

Infeksi karena cacing *Ascaris lumbricoides* terjadi secara oral. Infeksi ini dapat dicegah dengan mencuci tangan sebelum makan atau hindari tangan yang kotor saat makan. Tangan yang kotor dapat menyebabkan kontaminasi dengan telur cacing. Selain menjaga kebersihan, hindari memakan sayuran mentah dan terlalu lama membuka makanan yang dapat menyebabkan kontaminasi oleh telur *Ascaris lumbricoides* (Irianto, 2009).

2.3.3 Siklus Hidup

Siklus hidup dari cacing *Ascaris suum* merupakan siklus hidup yang sederhana. Tinja yang mengandung telur *Ascaris suum* merupakan media persebaran infeksi ascariasis pada Babi. Telur dari *Ascaris suum* yang tidak terbuahi (Infertil) akan berkembang menjadi fertil dalam waktu 4-6 minggu. Faktor yang paling mendukung dalam perkembangan telur infertil menjadi fertil adalah kondisi tanah yang optimum untuk perkembangan telur cacing dengan suhu 18-20°C (Meyers, 1975).

Infeksi cacing *Ascaris suum* pada babi terjadi menjadi dua arah yaitu direct dan indirect. Pada fase direct babi akan menelan larva III yang kemudian akan larva tersebut akan bermigrasi ke bronkus. Larva yang telah sampai pada bronkus akan menuju dinding usus besar untuk penetrasinya. Larva kemudian menuju paru-paru. Larva yang berada pada paru-paru akan menyebabkan hospes menjadi batuk, ketika batuk inilah larva akan tertelan kembali dan masuk ke dalam saluran gastrointestinal. Di dalam tragus gastrointestinal, larva kemudian akan tumbuh dan berkembang menjadi larva dewasa yang selanjutnya akan hidup dan berkembang pada usus halus babi (Loreille dan Bouchet, 2003)

2.3.4 Faktor-faktor yang mempengaruhi kelangsungan hidup cacing *Ascaris suum*

Cacing *Ascaris suum* memiliki faktor-faktor yang dapat mempengaruhi kelangsungan hidup cacing, diantaranya adalah suhu, pH, lingkungan dan kelembaban. Menurut Rahmalia, (2010) menyatakan bahwa suhu yang ideal untuk perkembangbiakan telur dan larva cacing *Ascaris suum* adalah 23°C hingga 30°C. Selain itu terdapat faktor yang dapat mempengaruhi hidup cacing *Ascaris suum* yaitu pH. pH yang optimum untuk perkembangbiakan cacing adalah 6-7,2. Apabila terlalu asam, maka dapat mengganggu pertumbuhan dan perkembangan hidup cacing *Ascaris suum*.

Faktor yang selanjutnya adalah lingkungan. Lingkungan merupakan faktor yang paling penting untuk kelangsungan hidup cacing *Ascaris suum*. Lingkungan yang baik untuk cacing *Ascaris suum* adalah basah dan lembab (Suriptiastuti, 2006).

2.3.5 Patologi dan Gejala Klinis

Gelaja klinis yang disebabkan oleh cacing *Ascaris suum* mirip dengan gejala klinis yang ditimbulkan oleh cacing *Ascaris lumbricoides* (Natadisastra, 2009). Infeksi *Ascaris suum* pada babi terjadi ketika babi menelan telur yang mengandung larva III secara oral. Infeksi yang terjadi saat menelan larva III menyebabkan kerusakan pada mukosa intestinal babi. Selain terjadinya kerusakan pada mukosa intestinal babi, infeksi *Ascaris suum* pada babi dapat menyebabkan kematian saat terjadinya hemoragi atau saat larva bermigrasi ke kapiler paru. Infeksi yang berat saat larva bermigrasi ke paru-paru dapat menyebabkan *Ascaris* pneumonitis atau kongesti saluran pernafasan karena adanya akumulasi pendarahan dan kematian epitel (Robets dan Janovy, 2005).

Pengovenan dilakukan pada suhu 60-70°C yang bertujuan agar senyawa kimia yang terkandung tidak rusak karena suhu panas. Pengeringan dilakukan hingga kandungan air yang terdapat pada sampel hilang. Daging labu yang telah kering kemudian dihaluskan menggunakan blender, kemudian dilakukan pengayakan untuk mendapatkan ukuran yang sama, langkah ini bertujuan untuk memperluas luas permukaan pada sampel. Akhir dari langkah ini adalah didapatkan simplisia yang berupa serbuk dari kulit buah, daging buah dan biji buah labu kuning.

d. Maserasi Daging Buah Labu Kuning (*Cucurbita moschata*)

Maserasi dilakukan dengan merendam simplisia yang telah didapatkan dengan pelarut Metanol 96% dengan perbandingan 1:2 selama 48 jam. Pemilihan pelarut metanol karena metanol merupakan pelarut yang paling umum digunakan untuk maserasi, selain alasan tersebut metanol memiliki gugus C yang lebih sedikit. Hal tersebut dapat memudahkan senyawa aktif untuk berikatan dengan pelarut.

Simplisia daging buah labu kuning yang telah dimaserasi selama 48 jam kemudian dilakukan penyaringan menggunakan kertas saring. Residu yang didapatkan setelah penyaringan diremaserasi, untuk mendapatkan hasil yang maksimal. Remaserasi dilakukan dengan menambahkan larutan dalam jumlah yang sama kedalam residu maserasi. Remaserasi dilakukan 48 jam dengan pengadukan berkala. Setelah 48 jam dilakukan penyaringan kembali dengan kertas saring. Filtrat yang didapatkan kemudian dievaporasi dengan rotary evaporator.

Proses maserasi akan menyebabkan pelarut menembus dinding sel. Isi sel akan ikut larut dalam pelarut karena adanya perbedaan konsentrasi antara larutan di dalam sel dan di luar sel. Larutan dengan konsentrasi tinggi akan keluar dan terdesak oleh larutan dengan konsentrasi rendah (proses difusi). Faktor yang mempengaruhi proses kecepatan ekstraksi yaitu lama ekstraksi, suhu dan pelarut (Bernardini, 1982).

3.5.5 Pembuatan Larutan Antelmintik Ekstrak Daging Labu Kuning

Konsentrasi Ekstrak mengacu pada penelitian Ganesha (2012) tentang antelmintik ekstrak biji labu kuning terhadap *Ascaris suum*. Ekstrak daging buah labu yang telah didapatkan kemudian dijadikan larutan antelmintik sebagai uji. Larutan uji dibuat dengan dua konsentrasi yaitu 54,5% dan 70,5% dengan cara pengenceran. Sebagai Kontrol positif digunakan pirantel pamoat (Combantrin) dengan konsentrasi 0,236% dan saline infuse (NaCl 0,9%) kontrol negatif. Pembuatan larutan uji sebagai berikut :

- a. Ekstrak metanol daging labu kuning konsentrasi 54,5%

Dilakukan dengan cara menimbang ekstrak sebanyak 54,5gr kemudian dilarutkan dalam larutan saline infuse sebanyak 100 ml.

- b. Ekstrak metanol daging labu kuning konsentrasi 70,5%

Pembuatan konsentrasi 70,5% dilakukan dengan menimbang 70,5gr ekstrak daging buah labu kuning dan diencerkan kedalam 100 ml saline infus (NaCl 0,9%).

- c. Kontrol Negatif

Kontrol negatif hanya saline infus (NaCl 0,9%) yang didapatkan dari apotek terdekat.

- d. Kontrol Positif

Pembuatan kontrol positif pirantel pamoat (Combantri) dengan konsentrasi 0,236% dilakukan dengan cara menimbang 0,236 gr pirantel pamoat dan diencerkan kedalam 100 ml saline infus (NaCl 0,9%). Konsentrasi pirantel pamoat dibuat dengan melihat nilai LD50 yaitu 620mg/Kg pada mencit dan 525mg/Kg pada tikus secara intraperitoneal (Pfizer, 2010).

Larutan uji yang telah jadi kemudian dimasukkan dalam gelas botol kaca dan dimasukkan dalam inkubator dengan suhu 37°C untuk dilakukan uji antelmintik secara in vitro.

Cacing yang telah dimasukan dalam larutan uji kemudian dimasukan dalam inkubator dengan suhu 37°C. Langkah ini bertujuan agar cacing hidup seperti didalam usus hospes. Pengamatan dilakukan pada setiap satu jam sampai cacing benar-benar mati. Untuk mengetahui cacing masih hidup atau telah mati maka cacing pada setiap pengamatan diusik dengan batang pengaduk. Jika cacing masih aktif bergerak maka cacing dinyatakan masih hidup, namun jika cacing tidak bergerak maka diambil menggunakan pinset dan dimasukkan dalam beker gelas yang berisi aquades dengan suhu 50°C, jika masih bergerak maka dilakukan uji kembali, hal ini menandakan bahwa cacing dalam keadaan paralisis. Cacing dinyatakan mati apabila saat diusik tidak bergerak dan saat dimasukkan pada gelas beker yang berisi aquades dengan suhu 50°C tidak ada pergerakan.

Pengamatan cacing setiap satu jam sekali dilakukan pula pada penelitian Djatmiko ddk (2009) pada uji antelmintik dengan uji infusa biji labu kuning. Setiap satu jam pengamatan dilakukan pencatatan waktu kematian pada cacing *Ascaris suum*.

3.6 Analisa Data

Analisis data menggunakan analisis probit untuk mengetahui Lethal Time 50 (LT₅₀) yang dihasilkan oleh ekstrak labu kuning yang diberikan kepada cacing *Ascaris suum*.

Tabel 4.2 di atas menunjukkan bahwa cacing *Ascaris suum* memiliki *Lethal time 50* sebesar 60,511 jam pada perlakuan kontrol negatif (NaCl 0,9%) dan kontrol positif (pirantel pamoat 0,236%) memiliki LT_{50} sebesar 4,993 jam. LT_{50} pada perlakuan ekstrak labu kuning (*Cucurbita moschata*) dengan konsentrasi 50,4% sebesar 9,852 jam lebih lama dibandingkan dengan kontrol positif pirantel pamoat 0,236%. Cacing *Ascaris suum* yang diberi perlakuan dengan ekstrak daging labu kuning (*Cucurbita moschata*) dengan konsentrasi 70,5% memiliki LT_{50} sebesar 3,915 jam, kematian cacing *Ascaris suum* lebih cepat dibandingkan dengan kontrol positif menggunakan pirantel pamoat 0,236%. Nilai LT_{50} yang paling cepat adalah pada ekstrak daging labu kuning (*Cucurbita moschata*) dengan konsentrasi 70,5%.

Selain pengamatan waktu kematian atau *Lethal Time 50* penelitian ini juga meneliti kandungan senyawa metabolit sekunder yang terkandung dalam ekstrak labu kuning (*Cucurbita moschata*) seperti tanin, saponin dan flavonoid. Adapun hasil yang didapatkan dalam penelitian ini adalah sebagai berikut:

4.2 Pembahasan

Cacing yang digunakan dalam penelitian ini merupakan cacing *Ascaris suum* yang telah diidentifikasi pada di Lembaga Ilmu Pengetahuan Indonesia (LIPI) Bogor pada bidang zoologi (Lampiran 1) dan labu kuning yang digunakan dalam penelitian ini benar bahwa *Cucurbita moschata* yang telah diidentifikasi pada Balai Konservasi Tumbuhan kebun Raya Purwodadi Lembaga Ilmu Pengetahuan Indonesia (Lampiran 2).

Penelitian ini menggunakan ekstrak daging labu kuning (*Cucurbita moschata*) dengan konsentrasi 50,4% dan 70,5%. Konsentrasi 50,4% dapat menyebabkan kematian pada cacing *Ascaris suum* pada jam ke 12 setelah pengujian, sedangkan konsentrasi 70,5% menyebabkan kematian pada cacing *Ascaris suum* pada jam ke 6 setelah perlakuan. Setelah diuji probit *Lethal Time 50* didapatkan hasil paling efektif adalah pada konsentrasi 70,5% dengan nilai 3,915 jam.

Kematian cacing ini diduga disebabkan karena adanya kandungan saponin dan flovoid yang terkandung dalam ekstrak labu kuning (*Cucurbita moschata*). Pada penelitian ini tidak ditemukan senyawa tannin dalam ekstrak daging labu kuning (*Cucurbita moschata*). Metabolit sekunder seperti saponin dan flavonoid dapat menyebabkan gangguan metabolisme dan homeostasis pada cacing *Ascaris suum*. Hal ini dapat dilihat pada gambar 4.4 yang menunjukkan bahwa dinding cacing *Ascaris suum* mengalami lisis pada kutikula tubuh cacing *Ascaris suum* yang ditunjukkan dengan adanya pengerutan pada kutikula serta ukuran cacing yang menjadi lebih pendek. Hal ini juga dikatakan pada penelitian Haryatmi dkk (2017) bahwa cacing *Ascaris suum* yang mati karena ekstrak tubuhnya menjadi menyusut dan terjadi perubahan pada kutikula cacing *Ascaris suum*.

kuning (*Cucurbita moschata*) pada konsentrasi 50,4% dapat membunuh cacing *Ascaris suum* pada jam ke 11 jam 48 menit setelah perlakuan. Sedangkan pada penelitian ini ekstrak daging labu kuning (*Cucurbita moschata*) mampu membunuh cacing *Ascaris suum* pada waktu 12 jam. Ekstrak biji labu kuning (*Cucurbita moschata*) dengan konsentrasi 70,5% dapat membunuh cacing *Ascaris suum* pada jam ke 6 jam 24 menit setelah perlakuan dan pada penelitian ini menggunakan ekstrak daging labu kuning (*Cucurbita moschata*) memiliki *lethal time* yang hampir sama dengan penggunaan ekstrak biji labu kuning (*Cucurbita moschata*) yaitu 6 jam setelah dilakukan perlakuan.

Tanin memiliki aktivitas antelmintik karena tanin mampu mendenaturasi protein pada tubuh cacing *Ascaris suum* dan sifat tanin yang mampu memutuskan ikatan fosfolirasi oksidatif sehingga dapat menyebabkan gangguan metabolisme tubuh dan homeostasis. Tanin mampu mengikat protein bebas yang ada pada saluran pencernaan cacing atau glikoprotein pada kutikula cacing *Ascaris suum* sehingga mengganggu fungsi fisiologis seperti motilitas dan reproduksi cacing *Ascaris suum* (Dara dkk, 2017).

Pada penelitian Tiwow dkk (2013) menyatakan bahwa senyawa tanin yang terkandung dalam biji pinang (*Areca catechu*) mampu membunuh cacing *Ascaris sp.* senyawa tanin mampu menghambat enzim dan merusak membran sel pada cacing *Ascaris suum*. terhambatnya enzim dapat menyebabkan proses metabolisme pencernaan cacing *Ascaris suum* menjadi terganggu sehingga dalam keadaan ini cacing *Ascaris suum* akan mengalami kekurangan tenaga. Membran cacing yang rusak karena adanya senyawa tanin menyebabkan cacing *Ascaris suum* menjadi paralisis dan mampu menyebabkan kematian pada cacing *Ascaris suum* (Tiwow dkk, 2013).

Perbedaan waktu yang terjadi pada penelitian Ganesya (2012) dan penelitian ini dapat disebabkan karena cacing *Ascaris suum* memiliki daya adaptasi yang berbeda terhadap zat toksik di lingkungannya. Sehingga waktu yang dibutuhkan untuk membunuh cacing *A.suum* berbeda-beda. Selain itu pengaruh suatu zat aktif atau obat tergantung pada jumlah partikel dan lamanya waktu paparan. Kandungan metabolit sekunder yang terdapat pada

labu kuning (*Cucurbita moschata*) memiliki waktu yang relatif lama untuk menembus membran sel dan untuk sampai pada organ sasaran. Selain hal itu obat atau zat kimia yang memiliki sifat mudah larut dengan lemak lebih mudah untuk melewati membran sel (Imam dkk, 2015).

Penelitian ini menunjukkan bahwa ekstrak labu kuning (*Cucurbita moschata*) memiliki kandungan metabolit sekunder saponin dan flavonoid. Hal ini disebabkan karena pada saat uji saponin didapatkan buih atau busa. Hal tersebut dikarenakan saponin memiliki sifat yang dapat menurunkan tegangan permukaan air. Seperti halnya sabun, saponin memiliki kandungan molekul besar yang mengandung gugus hidrofilik dan lipofilik. Pada saat berada dalam air saponin mensejajarkan diri secara vertikal pada permukaan dan gugus lipofilik menjauhi air, adsorpsi molekul saponin yang terjadi pada permukaan air dapat menurunkan tegangan permukaan air dan akan menimbulkan buih atau busa. Buih sendiri merupakan suatu struktur yang memiliki sifat relatif stabil yang terdiri atas kantong-kantong udara yang terbungkus dalam lapisan tipis suatu cairan. Dispersi gas dalam cairan distabilkan oleh suatu zat penurun tegangan pada permukaan, zat tersebut adalah molekul saponin (Puspariani, 2007).

Metabolit sekunder saponin telah banyak dilaporkan mampu digunakan sebagai antelmintik, seperti penelitian Ulya (2014) yang mengatakan bahwa kandungan metabolit sekunder seperti saponin dan flavonoid pada tanaman kumis kucing mampu digunakan untuk membunuh cacing *Ascaris suum* dalam waktu 13,14 jam untuk konsentrasi 40% dengan *lethal time* 100.

Penelitian Sasturi (2018) menyatakan bahwa kandungan metabolit sekunder saponin yang terdapat pada ekstrak akar pepaya (*Carica papaya* L.) dengan konsentrasi 10% mampu digunakan untuk membunuh cacing *Ascaris suum* dalam waktu 11 jam, konsentrasi 20% mampu membunuh cacing *Ascaris suum* dalam waktu 8 jam setelah perlakuan dan pada konsentrasi 50% kandungan saponin pada ekstrak akar pepaya (*Carica papaya* L.) mampu membunuh cacing *Ascaris suum* dalam waktu 4,5 jam setelah perlakuan.

Saponin merupakan senyawa yang dapat menyebabkan iritasi pada selaput lendir saluran pencernaan pada cacing serta dapat menekan kerja sistem syaraf, sistem gerak dan sistem pernafasan. Cacing yang menelan senyawa saponin akan menimbulkan iritasi pada selaput lendir sehingga dapat mengganggu proses penyerapan makanan dalam usus cacing *Ascaris suum* (Fitriana, 2008). Penekanan sistem syaraf serta sistem gerak akan mempengaruhi motilitas cacing *Ascaris suum* menjadi terganggu. Tertekannya sistem pernafasan oleh saponin mengakibatkan cacing mengalami kekurangan oksigen dan akan menimbulkan kematian pada cacing *Ascaris suum*.

Sistem otot dan sistem syaraf merupakan organ yang lebih dahulu mengalami kerusakan akibat senyawa aktif, hal ini dikarenakan sistem otot dan sistem syaraf letaknya berada dibawah kutikula. Kutikula pada cacing *Ascaris suum* mengandung tiga zona yang mengandung sedikit karbohidrat, lipid dan serabut protein. Cacing *Ascaris suum* memiliki kutikula ekstraseluler tebal yang digunakan untuk melindungi membran plasma hipodermal. Kandungan metabolit sekunder seperti saponin dan flavonoid akan merusak serabut-serabut protein pada kutikula cacing *Ascaris suum*. Metabolit sekunder yang terkandung dalam ekstrak daging labu kuning (*Cucurbita moschata*) ini yang akan masuk kedalam tubuh cacing (Robert *et al.*, 2005).

menjadi lebih mudah dan menyebabkan aktifitas antelmintik dapat bekerja secara maksimal (Hanifah, 2010).

Senyawa saponin memiliki kemampuan sebagai antelmintik karena kandungannya yang terdiri atas gugus sapogenin atau triperpenoid, gugus pentosa, heksosa, asam uronat. Gugus sapogenin mampu menghambat kerja enzim asetilkolinesterase. Enzim asetilkolinesterase merupakan suatu enzim yang memiliki fungsi untuk menghidrolisis asetilkolin. Asetilkolin merupakan zat yang dilepaskan dari ujung syaraf motorik untuk mengaktivasi reseptor yang bertujuan untuk mengawali serangkaian kontraksi yang terjadi. Penghambatan enzim asetilkolinesterase akan menyebabkan penghambatan penerusan impuls neuromuskular menjadi meningkat, sehingga menyebabkan paralisis otot pada cacing *Ascaris suum* (Syarif dan Elysabeth, 2011).

Selain kandungan saponin pada ekstrak daging labu kuning (*Cucurbita moschata*) juga terdapat kandungan metabolit sekunder berupa flavonoid. Untuk mengetahui adanya flavonoid maka diuji dengan larutan FeCl_3 . Flavonoid merupakan turunan dari fenol, fenol apabila bereaksi dengan FeCl_3 akan membentuk senyawa kompleks yang dibentuk karena adanya ikatan kovalen koordinasi antara ion atom non logam dan atom logam (Effendy, 2007). Hal tersebut didukung dengan penelitian Adlhani (2014) tentang penampisan kandungan fitokimia pada buah labu kuning yang memunjukkan bahwa ekstrak labu kuning (*Cucurbita moschata*) positif mengandung senyawa flavonoid dan saponin.

Senyawa flavonoid yang terkandung dalam ekstrak daging labu kuning (*Cucurbita moschata*) juga dapat mempengaruhi aktivitas antelmintik. Flavonoid mampu menyebabkan degenerasi sel otot dan disorganisasi intraseluler sehingga menyebabkan kematian pada cacing (Klongsiriwet *et al.*, 2015). Sistem otot nematoda dan vertebrata memiliki perbedaan. Hal ini yang dapat membentuk dasar toksisitas selektif pada sebagian besar obat antelmintik. Otot nematoda memiliki sambungan neuromuskular inhibisi ataupun eksitasi. Asetilkolin (reseptor nikotinic tipe ganglion) dan asam γ -aminobutirat (GABA) merupakan transmittor pada masing-masing neuromuskular (Sukohar, 2014).

Senyawa flavonoid juga dapat menyebabkan terjadinya vasokonstriksi kapiler serta dapat menyebabkan terganggunya permeabilitas pembuluh darah cacing. Hal ini menyebabkan cacing mengalami gangguan pada pembuluh darah sehingga penyerapan nutrisi seperti oksigen dan zat-zat makanan menjadi terganggu yang dapat menyebabkan kematian pada cacing (Fitriana, 2008).

Kelebihan lain dari senyawa flavonoid adalah dapat bertindak sebagai imunostimulator yang dapat meningkatkan respon tubuh hospes terhadap adanya parasit. Hal ini terjadi melalui mekanisme peningkatan konsentrasi igG sehingga menyebabkan eosinofil dapat melekat secara optimal pada tubuh cacing melalui igG. Fungsi utama dari eosinofil adalah sebagai toksifikasi terhadap protein yang asing atau adanya parasit yang masuk ke dalam tubuh melalui saluran pencernaan atau melalui paru-paru. Jika bahan asing masuk dalam tubuh akan dideteksi oleh limfosit dan neutrophil yang akan menarik eosinophil ke daerah tersebut. Eosinophil kemudian melepaskan bahan racun yang dapat membunuh parasit yang masuk dalam tubuh dengan cara menghancurkan sel-sel abnormal. Eosinofil yang dikeluarkan merupakan bagian pertahanan jaringan terhadap adanya parasit dan eosinofil dapat meningkat seiring dengan peningkatan jumlah parasit (Hanifah, 2010).

Penelitian ini menggunakan pirantel pamoat 0,236% sebagai kontrol positif. Pirantel pamoat 0,236% dapat menimbulkan kematian cacing dengan waktu 9 jam. Penelitian ini didukung oleh penelitian Ganestya (2012) yang membuktikan bahwa pirantel pamoat pada konsentrasi 0,236% dapat membunuh cacing *Ascaris suum* pada waktu 6 jam 48 menit. Waktu yang berbeda dengan penelitian kemungkinan disebabkan karena variabel tidak terkontrol seperti kepekaan cacing *Ascaris suum* pada senyawa aktif.

Kematian cacing *Ascaris suum* pada perlakuan kontrol positif menggunakan pirantel pamoat 0,236% ini disebabkan karena kerja dari pirantel pamoat dapat menyebabkan penghambatan neuromuskular yang dapat mendepolarisasi pengeluaran asetilkolin dan penghambatan kolinesterase. Hal tersebut dapat menstimulasi reseptor-reseptor ganglionik

serta kelumpuhan pada otot cacing *Ascaris suum*. Depolarisasi akan menyebabkan cacing *Ascaris suum* mati dalam keadaan spastik (Sukohar, 2014).

Enzim asetilkolinesterase merupakan enzim yang paling penting dalam proses transmisi impuls syaraf. Asetilkolinesterase mampu mengkatalis hidrolisis asetilkolin yang merupakan senyawa neurotransmitter yang berfungsi dalam bagian sinaps yang dihasilkan oleh ujung syaraf yang telah menerima impuls. Jika asetilkolinesterase terhambat maka akan menyebabkan asetilkolin tidak dapat berdifusi ke membran pascasinaps untuk bergabung dengan reseptor. Jika asetilkolin tidak mampu bergabung dengan reseptor maka akan terjadi depolarisasi untuk permulaan adanya kontraksi otot (Sandika dkk, 2012).

Penggunaan kontrol negatif digunakan pada penelitian ini untuk mengetahui seberapa lama *Ascaris suum* mampu bertahan hidup diluar inangnya. Sebagai kontrol negatif digunakan larutan NaCl 0,9% karena kemiripannya dengan cairan tubuh sehingga tidak akan mengalami terlalu banyak perubahan. Penelitian ini menunjukkan bahwa cacing *Ascaris suum* mampu hidup di luar inangnya selama 66 jam 20 menit. Hal ini diperkuat dengan penelitian Imam dkk (2015) menunjukkan bahwa cacing mengalami kematian 72 jam atau 3 hari setelah direndam dalam NaCl 0,9%. Menurut Peter dan Deogracious (2006) menyatakan bahwa cacing *Ascaris suum* memiliki *lethal time* minimal 48 jam. Hasil penelitian Sandika dkk (2012) menunjukkan bahwa cacing *Ascaris suum* dalam rendaman NaCl 0,9% mampu hidup selama 96 jam.

Dalam penelitian Sandika dkk (2012) mengatakan bahwa paralisis otot yang terjadi pada cacing *Ascaris suum* ditunjukkan dengan berkurangnya motilitas cacing. kelumpuhan otot yang terjadi juga akan mempengaruhi sistem pencernaan cacing terutama pada otot sistem pencernaan. Jika otot sistem pencernaan tidak berfungsi maka akan terjadi penurunan aktivitas dalam mencerna makanan. Otot sistem pencernaan akan menyebabkan cacing tidak dapat mencerna makanan dan akan menyebabkan cacing menjadi lemas sehingga mati.

- Djarmiko, Muhammad., Lusi, Dwi, purnowati dan Suhardjino. 2009. Uji daya antelmintik infusa biji waluh (*Curcubita moscata* Durch) terhadap cacing *Ascaridia galli* secara in vitro. *Jurnal Ilmu Farmasi dan farmasi Kimia*. 6(1): 12-17.
- Effendy. 2007. *Perspektif Baru Kimia Koordinasi Jilid I*. Malang; Banyu Medika Publishing.
- Faidah, Ushlihatul. 2013. Pengaruh Invigorasi Menggunakan Polietilena glikol (PEG) 6000 terhadap viabilitas benih kacang hijau (*vigna radiate* varietas Kutilang). *Skripsi*. Jurusan Biologi. Fakultas Sains dan Teknologi. Universitas Islam Negeri Maulana Malik Ibrahim. Malang.
- Fitriana, Siska. 2008. Penapisan Fitokimia dan Uji Aktivitas Antelmintik Ekstrak Daun Jarak (*jatropha curcas*. L) terhadap cacing *Ascaridia galli* secara in vitro. *Skripsi*. Fakultas Peternakan. Institut Pertanian Bogor. Bogor.
- Gandahusada, S., Ilahude, HD dan Pribadi, W. 2000. *Parasitologi Kedokteran*. Jakarta : FK Universitas Indonesia.
- Ganesya, Shita., sutarmiadji, Djumarga dan CR, Siti, Utari. 2012. Pengaruh antihelmintik ekstrak biji labu kuning (*Cucurbita moschata*) terhadap *Ascaris suum* in vitro. *Biofarmasi*. 10 (1) : 1-6.
- Ganiswara, G, S. 2007. *Farmalogi dan Terapi*. Jakarta : Balai Penerbit FKUI.
- Gardjito, M. 2006. *Labu Kuning Sumber Karbohidrat Kaya Vitamin A*. Yogyakarta : Tridatu Visi Komunikasi.
- Garcia, L, S. 2001. *Diagnostic Medical Parasitology*. Santa Monica : ASM Press.
- Gautam, Susmita. 2014. Transmission dynamics of *Ascaris suum* in organic pigs. *Thesis*. Faculty of Health and Medical Sciences. University of Copenhagen.
- Handayani, Sri. 2014. *Kandungan kimia beberapa tanaman dan kulit buah berwarna serta manfaat bagi kesehatan*. Fakultas Matematika dan Ilmu Pengetahuan Alam. Universitas Yogyakarta.
- Hanifah, Sri, Widiati. 2010. Aktivitas Antelmintik Ekstrak Daun Jarak Pagar (*jatropha curcas* L.) Terhadap Cacing pita dan *Ascaridia galli*. *Skripsi*. Departemen Ilmu Nutrisi dan Teknologi Pakan. Fakultas Peternakan. Insitut Pertanian Bogor.
- Haryatmi, Dwi., Okid, Parama, Astririn and Tetri, Wediyani. 2017. *Ascaris suum* Cuticle Ultrastructure Due to the In Vitro Application of Ethanol Extract

- terhadap cacing *Ascaris suum* secara in vitro. *Indonesia Medicus Verinus*. 4(3);195-204.
- McCoy, Ciaran, J., Neil, D, Warnock., Louise, E, Atkinson., Erwan, Atcheson., Richard, J, Martin., Alan, P, Robertson., Aaron, G, Maule., Nikki, J, Marks and Angela, Mousley. 2014. RNA Interference in adult *Ascaris suum* – an opportunity for the development of a functional genomic platform that supports organism-, tissue- and cell-based biology in a nematode parasite. *International Journal for Parasitology*. 45: 673-678.
- Meyers, R. 1975. Worm and disease: A Manual of Medical helminthology. London : Wiliiam Heinemann Medical Books limited.
- Moerfiah., Muztabadihardja dan Yuda, Winardiana. 2012. Efektivitas ekstrak etanol biji labu merah (*Cucurbita moschata*) sebagai antelmintik terhadap cacing *Ascaridia galli* secara in vitro. *Ekologia*.vol 12 (1): 12-18.
- Natadisastra, D. 2009. *Parasitology Kedokteran ditinjau dari organ tubuh yang diserang*. Jakarta : EGC.
- Nejsum, P., Peker, DE., frydenberg., Roepstorff, J., Boes, A., Haque, J., Astrup, R., Prag, I and Skov, Sorensen. 2012. Askariasis Is a Zoonosis in Denmark. *Journal of Clinical Microbiology*. 43 (3) : 1142-1148.
- Ni'matulloh, Moh, Aris., Sri, Rejeki dan restiana dan Wisnu, Ariyati. 2018. Pengaruh Perbedaan Frekuensi grading terhadap pertumbuhan dan Kelulushidupan larva ikan patin siam (*Pangasianodon hypophthalmus*). *Jurnal sains Akuakultur Tropis*. Vol 2(1): 20-29.
- Patil, S, H., P,V Deshmukh., S, A., Sreenivas., V, sankeertana., V, Rekha and B, Anjaliah. 2012. Evaluation of anthelmintic activity of *Uncaria gambier* Roxb. Against *Pheretima posthuma*. *International Journal of Drug Development and research*. 4 (4) :234-238
- Pfizer, Inc. 2010. *Material Safety Data Sheet Pirantel Pamoat*. New York: Pfizer Pharmaceuticals Group.
- Puspariani, Yustina, Sakundita. 2007. Isolasi dan Identifikasi Saponin Pada Kecambah Kedelai (*Glycine max* L.). *Skripsi*. Fakultas Farmasi. Universitas Sanata Dharma. Yogyakarta.
- Rahmalia, A, D. 2010. Efek Antelmintik infusa biji kedelai putih (*Glycine max* (L) Merri) terhadap waktu kematian cacing gelang babi (*Ascaris suum*, Goeze) in Vitro. *Skripsi*. Fakultas Kedokteran. Universitas Sebelas Maret. Surakarta.

- Robets, L, S and Janovy, J. 2005. *Phylum Nematoda: from, function and classification In Generald. D Schmidt & Larry S Robert's foundations of parasitology*. New York: MCGreaw-Hill.
- Robinson, T. 2011. *Kandungan Senyawa Organik Tumbuhan Tinggi. Diterjemahkan oleh Prof. Dr. Kasasih Padmawinata*. Bandung : ITB Press.
- Rohani, Adrial dan Rima, Semiarti. 2017. Hubungan Infeksi Ascariasis dengan Status Sosial Ekonomi pada murid sekolah dasar negeri 29 Purus. *Jurnal Kesehatan Andalas*. Vol 6 (1); 158-163.
- Sakakibara, h., Honda, Y., Nakagawa., Ashida, H and Kanazawa, K. 2002. Simultaneous Determination of All Polyphenols in Vegetables, Fruits, and Tear. *J. Agric Food Chem*. 51: 571-581.
- Sandika, bayu., Raharjo dan Nur, Duchu. 2012. Pengaruh Pemberian Air Rebusan Akar Delima (*Punica granatum L.*) terhadap Motilitas *Ascaris suum* Goesze, secara In Vitro. *LenteraBio*. Vol 1(2); 81-86.
- Sari, P, P., Rita, W,S dan Puspawati, N, M. 2011. Identifikasi dan Uji Aktivitas Senyawa Tanin Dari Ekstrak Daun Trembesi (*Samanea saman* (Jacq.) Merr) Sebagai Antibakteri *Escerichia coli* (*E.coli*). *Jurnal Kimia*. 9(1): 27-34.
- Sasturi, Sekentya, Mauridha. 2018. Uji Aktivitas Anthelmintik Ekstrak Akar Pepaya (*Carica papaya L.*) terhadap cacing *Ascaris suum* (Studi In Vitro). *Skripsi*. Program studi pendidikan dokter. Fakultas Kedokteran. Universitas Muhammadiyah Surakarta. Surakarta.
- Satoskar, AR. 2009. *Medical Parasitology*. Texas: Landes Bioscience.
- Semuel, Sandy and Maxsilrmanto. 2014. Anaysis of risk factors for infection models round worm (*Ascaris lumbricoides*) on elementary school students in arso district of the keerom regency, Papua. *Jurnal Epidemiologi dan penyakit bersumber binatang*. Vol 5 (1): 35-42.
- Silvia, Nely. 2015. Uji Fitokimia Buah Labu (*Cucurbita moschata duchesne*). *Skripsi*. Universitas tarumanegara.
- Simpson, M, G. 2006. *Plant Systematic*. USA : Elsevier Academic Press.
- Siswarini, Andriani, Dwi., Kusnoto dan Retno, Bijanti. 2017. Uji efektivitas daya antelmintik infusa biji labu kuning (*Cucurbita moschata* Durch) terhadap

- cacing *Fasciola gigantica* secara in vitro. *Journal of Parasite Science*. Vol 1(1): 7-10.
- Soedarto. 2013. *Buku ajar Parasitologi kedokteran*. Jakarta : Sagung Seto.
- Suabahar. 1995. *Masalah Cacingan yang ditularkan dengan perantara tanah di Indonesia*. Jakarta.
- Subroto, T.I. 2001. *Ilmu Penyakit Ternak II A*. Yogyakarta : UGM Press.
- Sudarto, Y. 2000. *Budidaya Waluh*. Yogyakarta : Kanisius.
- Sukarban, Sukarno dan Santoso, O, Sardjono. 1995. *Farmakolaogi dan Terapi*. Edisi 4. Jakarta: Gaya baru.
- Sukohar, Asep. 2014. *Buku Ajar Farmakologi. Naurofarmakologi-Asetilkolin dan Nore Efinefrin*. Lampung: Fakultas Kedokteran universitas Lampung.
- Suriptiastuti. 2006. Infeksi soil-transmitted helminth: Ascariasis, trichiuriasis dan cacing tambang. *Tesis*. Bagian Parasitologi. Fakultas Kedokteran. Universitas Trisakti. Jakarta.
- Syarif, Amir dan Elysabeth, 2007. *Antelmintik dalam Farmakologi dan Terap FK UI*. Jakarta; Balai Penerbit FKUI.
- Tarigan, P, T. 2011. *Hubungan Infeksi Soil Transmitted Helminths dengan Kejadian Underweight pada siswa Sekolah Dasar Negeri 067244 Kecamatan Medan Selayang*. Fakultas Kedokteran Universitas Sumatra Utara.
- Tiwow, Debra., Widdhi, Bodhi dan Novel, S, Kojong. 2013. Uji efek antelmintik ekstrak etanol biji pinang (*Areca catechu*) terhadap cacing *Ascaris lumbricoides* dan *Ascaris galli* secara In Vitro. *PHARMACON jurnal ilmiah farmasi*. 2 (02) : 76-80
- Tjay, T, H dan K, Rahardja. 2007. *Obat-obat penting Khasiat, Penggunaan dan Efek-efek sampingnya*. Jakarta : PT. Elex Media Komputindo Kelompok Gramedia.
- Tjitra. 1991. Penelitian Soil Transmitted Helminths di Indonesia. *Cermin dunia kedokteran*.
- Tjokropranoto, Rita., Rosnaeni and Maria, Yessica, Nathania. 2011. Anthelmintic effect of ethanol extract pf pare leaf (*Momordica charantia* L) Against Female *Ascaris suum* Worm in Vitro. *Jurnal Medika Planata*. 1(4):33-39.

- Ulya, Nikmatul., Agustina, Tri Endharti dan R, Setyohadi. 2014. Uji daya Anthelmintik Ekstrak Etanol Daun Kumis Kucing (*Orthosiphon aristatus*) sebagai anthelmintik terhadap *Ascaris suum* secara In Vitro. *Kesehatan*. 1(3) : 130-136
- Utami, Kiswanti, Surya. 2014. Uji Aktivitas Antibakteri Etil Asetat, Klorofom, Petroleum Eter dan n-Heksana Hasil Hidrolisis Ekstrak Metanol Mikroalga (*Chlorella sp.*). *Skripsi*. Jurusan Kimia. Fakultas Sains dan Teknologi. Universitas Islam Negeri Maulana Malik Ibrahim. Malang.
- WHO. 2012. Soil-transmitted helminthiases of children trated in 2012. Diakses 09Oktober2018.http://www.who.int/intestinal_worms/resources/who_wer8913/en/
- Wibowo, Arief., Soenarnatalina., Rachmah Indawati., Mahmudah dan Diah, Indriani. 2008. *Modul SPSS*. Surabaya : Bagian Biostatistika dan Kependudukan. Fakultas Kesehatan Masyarakat. Universitas Airlangga.
- Widodo. 2013. *Parasitology Kedokteran*. Yogyakarta : D-Medika.
- Yoko, S. 2012. *Labu*. Jakarta; Eley Media Komputindo.
- Yuliani,S., E,Y, Purwani., S, Usmiati dan H. Setiyanto. 2004. Penelitian pengembangan teknologi pengolahan pangan berbasis Sagu, Sukun dan labu Kuning : Kegiatan penelitian Pengembangan Teknologi Pengobatan berbasis labu kuning. *Laporan Akhir*. Balai Besar Litbang Pascapanen Pertanian, Badan Litbang Pertanian, Departemen Pertanian.
- Zaman. 2008. *Buku Penuntun Parasit Kedokteran*. Bandung: Bina Cipta.