

**UJI AKTIVITAS ANTIFUNGI EKSTRAK KULIT
BUAH JERUK NIPIS (*Citrus aurantifolia*) TERHADAP
JAMUR *Candida albicans***

SKRIPSI



**OLEH :
DEVI SILVIA
H91214021**

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

**SURABAYA
2018**

PERNYATAAN KEASLIAN

Yang bertandatangan dibawah ini:

Nama : Devi Silvia
NIM : H91214021
Program Studi : Biologi
Angkatan : 2014

Menyatakan bahwa saya tidak melakukan plagiat dalam penulisan skripsi saya yang berjudul:

UJI AKTIVITAS ANTIFUNGI EKSTRAK KULIT BUAH JERUK NIPIS
(*Citrus aurantifolia*) **TERHADAP JAMUR** *Candida albicans*.

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, 25 Juli 2018




Devi Silvia

PERSETUJUAN PEMBIMBING

Setelah memeriksa dan memberikan arahan terhadap skripsi yang ditulis oleh:

Nama : Devi Silvia
NIM : H91214021
Program Studi : Biologi

yang berjudul: "**UJI AKTIVITAS ANTIFUNGI EKSTRAK KULIT BUAH JERUK NIPIS (*Citrus aurantifolia*) TERHADAP JAMUR *Candida albicans***",
saya berpendapat bahwa skripsi tersebut dapat diajukan untuk disidangkan

Surabaya, 4 Juli 2018

Pembimbing I



Misbakkul Munir, M.Kes
NIP. 198107252014031002

Pembimbing II



Irul Hidayati, M.Kes
NIP. 198102282014032001

UJI AKTIVITAS ANTIFUNGI EKSTRAK KULIT BUAH JERUK NIPIS
(*Citrus aurantifolia*) TERHADAP JAMUR *Candida albicans*

Disusun oleh
Devi Silvia
H91214021

Telah dipertahankan di depan dewan penguji pada tanggal 19 Juli 2018 dan dinyatakan telah memenuhi syarat untuk memperoleh gelar Sarjana Sains (S.Si)

Susunan Dewan Penguji

Surabaya, 26 Juli 2018
Pembimbing (Penguji) I


Misbakhul Munir, M.Kes
NIP. 198107252014031002

Surabaya, 30 Juli 2018
Penguji III


Mei Lina Fitri K., M.Kes
NIP. 198805182014032002

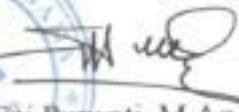
Surabaya, 26 Juli 2018
Pembimbing (Penguji) II

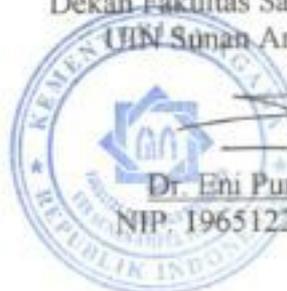

Irul Hidayati, M.Kes
NIP. 198102282014032001

Surabaya, 26 Juli 2018
Penguji IV


Dr. dr. Hj. Siti Nur Asiyah, M.Ag
NIP. 197209271996032002

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 : DEVI SILVIA
NIM : H91219021
Fakultas/Jurusan : SAIATEK / BIOLOGI
E-mail address : Viadeva.DS@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 AKTIVITAS ANTIFUNGI EKSTRAK KULIT BUAH JERUK NIPIS
(*Citrus aurantifolia*) TERHADAP JAMUR *Candida albicans*

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, 02 AGUSTUS 2018

Penulis

(DEVI SILVIA)

DAFTAR ISI

PERNYATAAN KEASLIAN	i
LEMBAR PERSETUJUAN	ii
LEMBAR PENGESAHAN	iii
LEMBAR PERNYATAAN PERSETUJUAN PUBLIKASI	iv
ABSTRAK.....	v
ABSTRACT	vi
DAFTAR ISI	vii
DAFTAR TABEL.....	ix
DAFTAR GAMBAR	x
DAFTAR LAMPIRAN.....	xi
BAB I PENDAHULUAN	
A. Latar Belakang	1
B. Rumusan Masalah.....	6
C. Tujuan Penelitian	7
D. Batasan Penelitian.....	7
E. Manfaat Penelitian	8
BAB II TINJAUAN PUSTAKA	
A. Jeruk Nipis	10
1. Klasifikasi tumbuhan jeruk nipis.....	10
2. Deskripsi tumbuhan jeruk nipis.....	10
3. Nama daerah jeruk nipis	11
4. Kandungan kimia jeruk nipis	11
5. Distribusi geografis dan habitat.....	13
6. Kulit buah jeruk nipis	14
7. Senyawa aktif yang terkandung dalam jeruk nipis.....	14
8. Manfaat jeruk nipis	17
B. <i>Candida albicans</i>	18
1. Klasifikasi ilmiah <i>Candida albicans</i>	18
2. Morfologi <i>Candida albicans</i>	19
3. Patogenitas <i>Candida albicans</i>	19
4. Pertumbuhan dan pembiakan <i>Candida albicans</i>	24
C. Mekanisme Kerja Antifungi.....	25
1. Gangguan pada membran sel	26
2. Penghambatan biosintesis ergosterol dalam sel jamur	27
3. Penghambatan sintesis protein jamur	27
4. Penghambatan mitosis jamur	27
D. Uji Aktivitas Antimikroba	29
1. Dilusi.....	29
2. Difusi	30
E. Metode Ekstraksi	33
F. Kerangka Teori	38
BAB III KERANGKA TEORI DAN HIPOTESIS PENELITIAN	
A. Kerangka Teori.....	39
B. Hipotesis Penelitian	40

BAB IV METODOLOGI PENELITIAN	
A. Rancangan Penelitian.....	41
B. Tempat dan Waktu Penelitian	43
C. Bahan dan Alat Penelitian.....	44
D. Alur Penelitian.....	46
E. Variabel Penelitian.....	47
F. Prosedur Penelitian.....	47
G. Analisis Data.....	56
BAB V HASIL DAN PEMBAHASAN	
A. Ekstraksi Kulit Jeruk Nipis	57
B. Uji Fitokimia	59
C. Uji Difusi	63
D. Uji Dilusi.....	77
BAB VI PENUTUP	
A. Simpulan	82
B. Saran	83
DAFTAR PUSTAKA	84

tumbuhan. Sesungguhnya pada tumbuhan tersebut terdapat bukti bagi orang yang berakal dan beriman atas kekuasaan Allah. Ayat tersebut juga terdapat perintah mengenai penelitian pemanfaatan ciptaan Allah, terutama tentang tumbuh-tumbuhan, karena dengan menjalankan perintah tersebut manusia akan semakin memahami kebesaran dan kekuasaan Allah SWT dalam menciptakan tumbuhan-tumbuhan yang baik sehingga manusia dapat mengambil manfaatnya untuk keberlangsungan hidup. Salah satunya dengan cara menggunakannya sebagai tanaman obat (Khotimah, 2016).

Jeruk nipis (*Citrus aurantifolia*) merupakan salah satu tanaman obat keluarga yang digunakan pada masyarakat, baik untuk bumbu masakan maupun untuk obat-obatan (Razak *et al*, 2013). Sebagai obat, jeruk nipis biasanya digunakan untuk penambah nafsu makan, penurun panas (antipireutik), menguruskan badan, obat diare, obat antiinflamasi dan antibakteri (Haryanto, 2006; Mursito, 2006).

Permasalahan yang sering dihadapi dalam tingginya produksi jeruk adalah pengolahan limbah kulit buah jeruk yang belum optimal. Kurniawan *et al.*, (2008) menyatakan bahwa salah satu jenis limbah hortikultura yang belum dimanfaatkan secara optimal adalah bagian kulit buah jeruk. Kulit buah jeruk nipis sering kali dibuang begitu saja pada pemanfaatan jeruk nipis sebagai jus, obat, makanan atau pemanfaatan lainnya. Kulit buah jeruk nipis merupakan salah satu limbah yang dapat diolah untuk menghasilkan suatu produk berkualitas, yaitu ekstrak yang

majemuk, tersusun dalam malai yang keluar dari ketiak daun, bunga berbentuk bintang, diameter 1,5-2,5 cm berwarna putih dan baunya harum (Dalimartha, 2006).

Bakal buah berwarna hijau kekuningan berbentuk bulat. Buah jeruk nipis memiliki diameter 3,5-5 cm, buah yang masih muda berwarna hijau, namun setelah tua menjadi kuning, bijinya berwarna putih kehijauan dengan bentuk bulat telur dan pipih. Tumbuhan jeruk nipis ini berakar tunggang (Suharmiati and Handayani, 2005).

3. Nama daerah jeruk nipis

Nama daerah jeruk nipis di Sumatera adalah kelangsa, di Jawa adalah jeruk nipis (Sunda) dan jeruk pecel (Jawa), di Nusa Tenggara adalah jeruk alit, kaputungan, lemo (Bali), dongaceta (Bima) dan mudutelong (Flores), di Kalimantan adalah lemau nepis, di Sulawesi adalah lemo ape, lemo kapasa (Bugis), lemo kadasa (Makassar) dan di Maluku adalah punhat em nepi (Buru), ahusi hinsi, aupsifis (Seram), inta, lemonepis, ausinepis, usinapese (Ambon) serta wanabeudu (Halmahera) (Dalimartha, 2006).

4. Kandungan kimia jeruk nipis

Jeruk nipis mengandung unsur-unsur senyawa kimia yang bermanfaat, misalnya: asam sitrat, asam amino (triptofan, lisin), dammar, glikosida, asam sitrun, lemak, kalsium, fosfor, besi, belerang, vitamin B1 dan C. Jeruk nipis juga mengandung senyawa flavonoid yaitu *hesperidin* (*hesperetin 7-rutinosida*), *naringin*, *tangeretin*,

eriocitrin dan *eriocitroside*. Senyawa *hesperidin* bermanfaat sebagai antiinflamasi, antioksidan dan menghambat sintesis prostaglandin. Senyawa *hesperidin* juga bisa menghambat *azoxymethane* (AOM) yakni senyawa yang menginduksi tumor atau kanker dan N-butil-N-(4-hidroksi-butil) nitrosom yang menginduksi karsinogenesis pada kolon kelinci dan kandung kemih tikus (Chang and Kinghorn, 2001). Selain itu Jeruk nipis juga mengandung minyak limonene dan linalool. Kandungan buahnya adalah asam sitrat, kalsium, fosfor, besi dan vitamin A, B1 dan C (Yuliarti, 2011).

Kandungan yang dimiliki jeruk nipis bagi kesehatan antara lain yaitu vitamin C yang berperan sebagai zat antioksidan, dapat melindungi kulit dari pengaruh buruk radikal bebas dan memperkuat sel-sel kulit, sehingga jaringan yang rusak akibat radikal bebas dapat lebih cepat diperbaiki. Pada vitamin C terdapat kandungan asam yang mampu menipiskan tumpukan kulit mati yang menimbun kulit dan sangat baik bagi kulit yang berminyak atau berjerawat. Selain itu, vitamin C yang terdapat pada jeruk juga dapat mencegah kenaikan *Low Density Lipoprotein* (LDL) teroksidasi, mampu melindungi tubuh terhadap serangan kanker, mencegah pembentukan katarak dan juga diduga sebagai efek pencegahan dan penyembuhan penyakit seperti pengeroposan tulang (osteoporosis), batu ginjal, gangguan fungsi kognitif dan asma (Nugroho, 2011).

Selain vitamin C, jeruk juga mengandung vitamin B dan potasium yang berfungsi sebagai menurunkan gula darah dan meningkatkan pertumbuhan sel, mengandung kalsium yang menguatkan tulang dan gigi serta mengandung flavonoid yang menghalangi reaksi oksidasi kolesterol atau *Low Density Lipoprotein* (LDL) yang menyebabkan darah mengental dan mengendap di pembuluh darah (Nugroho, 2011).

5. Distribusi geografis dan habitat

Jeruk nipis (*Citrus aurantifolia*) menurut penyebaran geografisnya diduga berasal dari India utara dan berbatasan dengan Myanmar, atau di Malaysia bagian utara. Namun, menurut Swingle, jeruk nipis berasal dari kepulauan Asia Tenggara (Sarwono, 2001). Di Asia Tenggara jeruk dikenal sebagai buah emas, lalu dibawa oleh orang Eropa sekitar tahun 1520. Buah jeruk ditanam dan dikembangkan di Florida pada tahun 1820. Pada tahun 1894-1895 di Amerika Serikat buah jeruk menjadi buah yang paling disukai konsumen setelah apel dan pisang (Afrianti, 2010).

Pohon jeruk dapat tumbuh baik pada daerah subtropis dan semitropis. Tumbuhan Jeruk nipis dapat tumbuh pada ketinggian 200 m-1.300 m di atas permukaan laut (dpl). Tumbuhan ini akan tumbuh dengan sangat baik di daerah yang curah hujannya terdistribusi secara merata, tanah liat yang subur dan gembur serta mempunyai banyak humus (Afrianti, 2010).

hiperidine, rhoifolin, naringin, limonene, kamfer, felandrena, geranil asetat, kadinera, linolil asetat, pinera, sitronella, linolil propanat, dekanol dan farsena (Koensoemardiyah, 2009).

Flavonoid merupakan kandungan pada jeruk nipis yang memiliki efek hambatan terhadap pertumbuhan bakteri serta mempunyai fungsi sebagai antivirus, antibakteri, dan anti-inflamasi (Vajriana, 2013). Senyawa ini dapat berperan secara langsung sebagai antimikroba dengan mengganggu beberapa fungsi dari tubuh mikroorganisme seperti bakteri atau virus. Berfungsi sebagai antibakteri, flavanoid memiliki kemampuan untuk melarutkan dan berikatan dengan protein ekstraseluler dan protein integral yang mengakibatkan permeabilitas dinding sel terganggu sehingga dinding sel mudah pecah karena tidak mampu menahan tekanan sitoplasma (Setiadi, 2004).

Manfaat flavonoid bagi tubuh antara lain untuk melindungi struktur sel tubuh karena memiliki hubungan kerja sama yang baik dengan vitamin C yaitu meningkatkan efektivitas vitamin C, mencegah kerapuhan tulang, dan sebagai antibiotik (Koensoemardiyah, 2009).

Alkaloid merupakan salah satu golongan senyawa organik yang banyak ditemukan di tumbuh-tumbuhan yang tersebar pada keseluruhan organ tumbuhan seperti daun, batang dan buah. Senyawa ini merupakan zat aktif tanaman yang berfungsi sebagai antifungi, antibakteri dan antivirus (Dalimartha, 2006).

Saponin memiliki karakteristik khas berbusa yang merupakan glikosida yang terdiri dari aglikon polisiklik. Aglikon ini disebut saponin dan sapogenin steroid disebut saraponin (Afrianti, 2010). Saponin yang terdapat dalam tanaman lemon, jeruk nipis dan anggur berperan sebagai antifungsi (Dalimartha, 2006).

Tanin merupakan salah satu jenis senyawa yang termasuk kedalam golongan polifenol. Senyawa tanin ini banyak ditemukan di dalam tumbuhan. Tanin secara umum didefinisikan sebagai senyawa polifenol kompleks yang bisa berikatan dengan protein dan memiliki berat molekul yang cukup tinggi. Ada dua macam pengelompokan jenis yaitu tanin terkondensasi (*condensed tannins*) dan tanin terhidrolisis (*hydrolysable tannins*) berdasarkan strukturnya. Tanin juga dapat berfungsi sebagai antimikroba dan antioksidan biologis (Chutia *et al*, 2009).

Steroid adalah senyawa turunan terpena atau skualena dan merupakan senyawa organik lemak sterol tidak terhidrolisis. Steroid merupakan kelompok senyawa yang dapat membentuk tiga cincin sikloheksana dan satu cincin siklopentana dari struktur dasar 17 atom karbon dan 4 cincin. Senyawa yang termasuk turunan steroid adalah kolesterol, ergosterol, progesteron, dan estrogen. Pada umumnya steroid berfungsi sebagai hormone. Steroid yang satu dengan yang lain dapat dibedakan berdasarkan gugus fungsional steroid yang diikat oleh proses oksidasi tiap-tiap cincin yang menyusunnya (Astarini, 2010).

Fenol adalah salah satu contoh disinfektan yang mencegah pertumbuhan mikroorganisme dan efektif dalam membunuh kuman dengan cara mengendapkan protein secara aktif dan juga merusak membran sel dengan menurunkan tegangan permukaannya. Fenol dijadikan standar pembandingan untuk menentukan aktivitas sesuatu disinfektan (Fisher and Phillips, 2008).

Berdasarkan penelitian yang dilakukan oleh Astarini, di dalam minyak atsiri kulit buah Jeruk nipis terdapat 18 senyawa yang telah diidentifikasi. Senyawa-senyawa tersebut antara lain limonene (33,33%), β -pinen (15,85%), sitral (10,54%), neral (7,94%), γ -terpinen (6,80%), α -farnesen (4,14%), α -bergameton (3,38%), β -bisabolen (3,05%), α -terpinoel (2,98%), linalool (2,45%), sabinen (1,81%), β -elemen (1,74%), nerol (1,52%), α -pinen (1,25%), geranil asetat (1,23%), α -terpinoel (1,17%), neril asetat (0,56%) dan tunas β -osimen (0,26%) (Afrianti, 2010).

8. Manfaat kulit buah jeruk nipis

Dalam kegunaan sehari-hari cairan buah ini digunakan untuk memberi rasa asam pada berbagai masakan, daunnya dapat dipakai sebagai bumbu pada gorengan lauk-pauk dari daging. Kulit terluar buah jeruk nipis dapat diambil minyak atsiri yang digunakan sebagai bahan obat dan hampir seluruh industri makanan, minuman, sabun, kosmetik dan parfum menggunakan sedikit minyak astiri ini sebagai pengharum dan juga dapat digunakan sebagai antirematik, antiseptik,

2. Morfologi *Candida albicans*

Candida albicans merupakan sel ragi tunas (*budding yeast*) yang berbentuk oval dan juga membentuk pseudohifa. Hifa sejati juga dapat dihasilkan oleh spesies tersebut. Dalam 24 jam pada suhu 37°C atau suhu ruangan atau pada medium agar, spesies *Candida* memiliki bau seperti ragi dengan menghasilkan koloni lunak yang berwarna krem. Dibawah permukaan agar, pseudohifa terlihat sebagai pertumbuhan yang terendam (Brooks *et al.*, 2012).

Candida albicans merupakan salah satu jamur yang mempunyai kemampuan untuk tumbuh dalam dua bentuk yang berbeda (dimorfik). Secara mikroskopis *C. albicans* berbentuk oval bulat dengan ukuran 2-5 x 3-6 µm. Biasanya dapat dijumpai *chlamydozoora* yang merupakan pembeda antara *C. albicans* dengan spesies yang lain, dimana hanya *C. albicans* yang mampu menghasilkan *chlamydozoora*. *Chlamydozoora* ini berupa spora yang dibentuk karena hifa pada tempat-tempat tertentu akan membesar, membulat dan dinding menebal (Brooks *et al.*, 2012).

3. Patogenitas *Candida albicans*

Pada tahun 1836, Francois Valleix melaporkan bahwa infeksi jamur *Candida* pertama kali didapatkan di dalam mulut sebagai *thrush*, kemudian pada tahun 1923 Berhout memberi nama organisme tersebut sebagai *Candida* (Kuswadji, 1999).

Infeksi *Candida* disebabkan karena tubuh pasien dengan sistem imun yang menurun diserang oleh *Candida* yang merupakan flora

normal dalam tubuh, dapat juga berasal dari luar tubuh, misalnya pada bayi baru lahir terinfeksi *Candida* dari vagina ibunya saat lahir maupun saat hamil atau dari staf rumah sakit, dimana angka terinfeksi *Candida* sampai dengan 58%, meskipun hidup spesies *Candida* di kulit sangat pendek. Penularan *Candida* antara pasien dengan staf rumah sakit biasanya muncul pada unit khusus, contohnya unit luka bakar, unit hematologi, unit geriatric, unit bedah, *Neonatal Intensive Care Unit* (NICU) dan unit transplantasi (Anaissie, 2007).

Kandidiasis sistemik atau kandidiasis yang menyerang sistem imun tubuh pasien yang lemah dapat terjadi ketika *Candida* masuk ke dalam aliran darah dan pertahanan imun pasien tidak kuat untuk menahan pertumbuhan dan penyebaran ragi. Dari pembuluh darah *Candida* dapat menginfeksi ginjal, melekat pada katup jantung prostetik atau menimbulkan infeksi di semua tempat misalnya, artritis, meningitis, endofthalmitis. Infeksi lesi kutan ditandai dengan adanya reaksi radang yang bervariasi dari abses piogenik sampai granuloma kronik. Lesi ini banyak mengandung pseudohifa dan sel ragi tunas (Brooks *et al.*, 2012).

Candida albicans secara fisiologis dapat ditemukan pada rongga mulut dalam jumlah yang kecil, bagian bawah pada saluran pencernaan dan pada saluran genital wanita. Sebagian besar infeksi *Candida albicans* disebabkan oleh infeksi endogen, walaupun dapat juga disebabkan oleh kontak langsung pada mukosa yang terdapat lesi,

misalnya, melalui hubungan seksual. Dengan adanya penurunan dari mekanisme pertahanan tubuh, manifestasi klinis dari organisme ini dapat bervariasi, mulai dari infeksi pada kulit superfisial atau membran mukosa yang terdiri dari kandidiasis vagina dan lesi oral (*thrush*), sampai keterlibatan sistemik dari berbagai organ (Wolff, 2005).

Sifat jamur di dalam tubuh yaitu bisa sebagai saprofit tanpa menyebabkan kelainan atau penyakit dan bisa juga sebagai parasit patogen yang menyebabkan kelainan dalam jaringan. Pada keadaan normalnya, *C. albicans* merupakan ragi yang bertunas. Perbanyak diri pada jamur *C. albicans* yaitu dengan membentuk tunas panjang yang akan menjadi pseudohifa dengan banyak blastopora yang lonjong dan bulat di sekitar septum. Sel ini dapat berkembang menjadi clamydospora yaitu spora aseksual yang dibentuk oleh hifa yang membesar, berdinding tebal dan berdiameter sekitar 8-12 μ (Molero *et al.*, 1998).

Patogenesis infeksi *C. albicans* didasarkan oleh kemampuannya memperbanyak diri dan menginvasi ke jaringan tubuh manusia. *Candida albicans* dapat bersifat patogen bila terdapat faktor yang memungkinkannya untuk bermultiplikasi, termasuk faktor endogen maupun oksigen. Pada keadaan patogenik, *C. albicans* akan didapatkan dalam bentuk tunas dan miselium (Graham, 2005). kandidiasis merupakan salah satu infeksi mukosa lendir yang

disebabkan oleh jamur dari genus *Candida*, yang paling seringnya disebabkan oleh *C. Albicans* (Mandal *et al.*, 2008).

Infeksi *C.albicans* dapat terjadi akibat dua faktor berikut:

1. Faktor endogen (Abdullah *et al.*, 2000)
 - a. Perubahan fisiologis: termasuk kehamilan, kegemukan, endokrinopati, pemakaian steroid sistemik maupun topical, pemakaian antibiotik spektrum luas, dan terapi progesteron.
 - b. Umur : bayi dan orang tua rentan terkena infeksi *Candida* disebabkan status imunologik yang berkurang.
 - c. Status imunologis
2. Faktor eksogen (Abdullah *et al.*, 2000)
 - a. Iklim yang panas dan lingkungan yang lembab
 - b. Higinitas kulit
 - c. Kontak dengan penderita.

Candida albicans dapat menyebar melalui aliran darah ke banyak organ termasuk selaput otak dan vagina yang dapat menyebabkan penumpukan nanah pada daerah tertentu kecuali bila inang lemah. Penyebaran dan komplikasi *Candida albicans* dapat terjadi pada penderita dengan sistem imun yang lemah, misalnya pada penderita limfoma, pada penderita yang menerima kemoterapi kanker, pada penderita *Acquired Immune Deficiency Syndrome* (AIDS) atau keadaan-keadaan yang lain (Brooks *et al.*, 2012).

Candida albicans dapat bermultiplikasi secara berlebihan dan akan menimbulkan gejala-gejala infeksi pada keadaan immunosupresan. Pada kandidiasis oral terlihat mukosa berwarna merah yang diselubungi bercak putih. Pertumbuhan *C. albicans* didalam mulut akan lebih subur bila disertai kortikosteroid, kadar glukosa tinggi dan imunodefisiensi. Infeksi *C. albicans* di rongga mulut dan esofagus dapat menjalar sampai ke saluran pencernaan dan menimbulkan keluhan seperti diare dengan tinja yang cair tanpa darah, nyeri perut, mual dan muntah (Abdullah *et al.*, 2000).

Faktor *C. albicans* yang paling menentukan dalam infeksi adalah dinding sel. Dinding sel merupakan bagian yang berinteraksi langsung dengan sel pejamu, yaitu semua faktor yang mempengaruhi transportasi suatu penyakit. Dinding sel *Candida* mengandung zat mannoprotein yang penting untuk virulensinya dan zat tersebut yang bersifat immunosupresif sehingga dapat memperkuat pertahanan jamur terhadap imunitas pejamu. *Candida* tidak hanya menempel namun juga melakukan penetrasi kedalam mukosa. Enzim protease aspartil membantu *C. albicans* pada tahap awal invasi jaringan untuk menembus lapisan mukokutan yang berkeratin (Chaffin, 1998).

Faktor patogenitas lain dari *C. albicans* dalam menyebabkan infeksi adalah sifat dimorfik *C. albicans*. Sifat morfologis yang berkembang secara aktif merupakan cara untuk beradaptasi dengan keadaan sekitar. Perubahan sifat *C. albicans* dari komensal menjadi

patogen merupakan adaptasi terhadap perubahan lingkungan sekitarnya. *C. albicans* lebih banyak ditemukan dalam bentuk pseudohifa atau filament dibandingkan bentuk spora dalam keadaan patogen,. Kemampuan *C. albicans* berubah bentuk menjadi pseudohifa merupakan salah satu faktor patogenitas *C. albicans*. Bentuk hifa mempunyai patogenitas yang lebih tinggi dibandingkan bentuk spora karena ukurannya lebih besar dan lebih sulit difagositosis oleh sel makrofag sehingga mekanisme diluar sel untuk menghilangkan hifa dari jaringan yang terinfeksi sangatlah penting. Bentuk hifa mempunyai banyak titik-titik blastospora yaitu konidia yang terbentuk dari proses pertunasan pada satu filamen sehingga jumlah elemen infeksius yang ada lebih besar (Calderone and Fonzi, 2001).

4. Pertumbuhan dan pembiakan *Candida albicans*

Candida albicans dapat memperbanyak diri dengan membentuk spora dari hifa tanpa adanya pelepasan inti dan berbentuk tunas. *Candida* akan membentuk pseudohifa ketika tunas-tunas terus tumbuh tetapi gagal dalam melepaskan diri. *Candida albicans* dibiakkan pada media *Potato Dextrose Agar* (PDA) selama 20 hari pada suhu 37°C atau pada suhu ruangan. Umur biakan akan mempengaruhi besar kecil dari ukuran koloni (Brooks *et al.*, 2012).

Setelah dilakukan inkubasi selama 24-48 jam akan tampak adanya koloni berbentuk bulat, berwarna krem, dengan diameter 1-2 mm,

mengkilat dan berbau seperti ragi. Pada tepi koloni akan terlihat hifa semu yang berbentuk seperti benang-benang halus yang masuk ke dalam media, pada media cair biasanya akan tumbuh pada dasar tabung. Pembentukan chlamydospora yang merupakan spora aseksual pada bagian tengah atau ujung hifa yang membentuk dinding tebal, dijumpai pada media agar tepung jagung (*Corn Meal Agar*) (Brooks *et al.*, 2012).

C. Mekanisme kerja antifungi

Senyawa antimikroba adalah hasil dari metabolit sekunder atau senyawa non esensial yang dihasilkan oleh mikroba dan tidak digunakan untuk proses pertumbuhan (Schlegel, 1993), tetapi digunakan untuk mempertahankan diri dan kompetisi dengan mikroba lain dalam mendapatkan nutrisi, habitat, oksigen, cahaya dan lain-lain (Baker and Cook, 1974). Senyawa antimikroba tersebut dapat digolongkan antibakteri atau antifungi (Pelczar and Chan, 1988). Beberapa senyawa antimikroba termasuk kedalam golongan fenol, formaldehida, antibiotik, asam dan toksin (Dwidjoseputro, 2005).

Senyawa yang digunakan untuk mengobati penyakit infeksi yang disebabkan oleh fungi atau jamur merupakan senyawa antifungi atau bisa disebut dengan antijamur (Siswandono, 2000). Antifungi dikelompokkan menjadi dua macam yaitu fungistatik dan fungisidal. Fungistatik dapat menghambat pertumbuhan fungi tanpa mematikannya sedangkan

fungisidal merupakan suatu senyawa yang dapat membunuh fungi (Marsh, 1977). Mekanisme antifungi dikelompokkan menjadi empat yaitu gangguan pada membran sel, penghambatan biosintesis ergosterol dalam sel fungi, penghambatan sintesis asam nukleat serta penghambatan mitosis fungi (Siswandono, 2000).

Uji aktivitas antifungi merupakan cara untuk menguji suatu zat yang diduga mempunyai daya antifungi yaitu dapat menghambat atau membunuh fungi dengan memanfaatkan fungi sebagai indikator pengujian. Kegunaan uji antifungi adalah diperolehnya suatu sistem pengobatan yang efektif dan efisien. Mekanisme kerja antifungi adalah sebagai berikut (Siswandono, 2000):

1. Gangguan pada membran sel

Mekanisme dalam gangguan membran sel ini disebabkan oleh senyawa turunan imidazol yaitu senyawa organik aromatik heterosiklik yang tergolong senyawa alkaloid yang mampu menimbulkan ketidakaturan membran sitoplasma jamur dengan cara mengubah kemampuan membran dalam meloloskan sejumlah partikel yang menembus atau melaluinya dan mengubah fungsi membran dalam proses pengangkutan senyawa-senyawa esensial yang dapat menyebabkan ketidakseimbangan metabolik membran sel. Contoh: ketokonazol, klortimazol, mikonazol, bifonazol.

terendah yang bisa menghambat pertumbuhan mikroorganisme dengan ditandai tidak adanya kekeruhan setelah proses inkubasi maka disebut dengan Konsentrasi Hambat Minimal (KHM). Masing-masing konsentrasi antibiotik yang menunjukkan hambatan pertumbuhan ditanam pada media agar padat atau media pertumbuhan mikroorganisme dan diinkubasi. Konsentrasi terendah dari antibiotik yang membunuh 99,9% inokulum bakteri disebut Konsentrasi Bakterisid Minimal atau Konsentrasi Bunuh Minimal (KBM) (Brander *et al.*, 1991).

2. Difusi

Metode difusi yaitu metode uji aktivitas antimikroba dengan menggunakan kertas cakram yang berisi antibiotik berbagai konsentrasi dan telah diketahui konsentrasinya. Pada metode difusi, media yang dipakai dalam uji aktivitas antimikroba adalah agar *Mueller Hinton*. Ada beberapa cara pada metode difusi ini, yaitu :

a. Cara Kirby-Bauer

Cara Kirby-Bauer merupakan suatu metode uji aktivitas antimikroba yang dilakukan dengan membuat suspensi mikroorganisme pada media *Brain Heart Infusion* (BHI) cair dari koloni pertumbuhan kuman yang berusia 24 jam, selanjutnya disuspensikan dalam 0,5 ml BHI cair yang akan digunakan untuk uji aktivitas antimikroba dan diinkubasi 4-8 jam pada suhu 37°C. Hasil inkubasi mikroorganisme diencerkan sampai sesuai dengan

digunakan. Mula-mula suspensi bakteri 10^8 CFU/ml diratakan pada media agar hingga merata, kemudian media agar tersebut dibuat sumuran/lubang dengan garis tengah tertentu menurut kebutuhan. Larutan antimikroba yang digunakan diteteskan ke dalam sumuran sesuai konsentrasi yang dibutuhkan kemudian diinkubasi pada suhu 37°C selama 18-24 jam. Dibaca hasilnya, seperti pada cara Kirby-Bauer yaitu jika terdapat zona yang bersih tanpa pertumbuhan mikroorganisme disebut zona radikal dan jika terdapat zona yang masih ada pertumbuhan mikroorganisme namun lebih jarang dari zona diluar antimikroba disebut dengan zona iradikal (Jawetz *et al.*, 2001).

c. *Cara Pour plate*

Cara *pour plate* yaitu dengan menuangkan suspensi mikroorganisme terlebih dahulu ke cawan petri sebelum menuangkan media. Mula-mula suspensi mikroorganisme diukur kekeruhannya hingga konsentrasi standar (10^8 CFU/ml), lalu diencerkan ke dalam 9 mL larutan garam fisiologis (NaCl 0,85%) atau larutan *buffer fosfat*. Larutan ini berperan sebagai penyangga pH agar sel mikroorganisme tidak rusak akibat menurunnya pH lingkungan (Jawetz *et al.*, 2001).

Sekitar 1-2 ml suspensi mikroorganisme tersebut dituang ke dalam cawan petri steril, dilanjutkan dengan menuangkan media agar *Mueller Hinton* steril hangat ($40-50^\circ\text{C}$) dan dihomogenkan.

Setelah beku, kemudian dipasang cakram antibiotik pada permukaan media agar dan ditutup rapat lalu diinkubasi 15-20 jam pada suhu 37°C. Dibaca hasilnya dan disesuaikan dengan standar masing-masing antibiotik (Jawetz *et al.*, 2001).

E. Metode Ekstraksi

Ekstraksi adalah penarikan zat-zat berkhasiat atau zat-zat aktif dari bagian tanaman termasuk akar, batang, daun bunga maupun buah, dari tubuh hewan dan beberapa jenis ikan termasuk biota laut. Tujuan ekstraksi bahan alam adalah untuk menarik komponen kimia yang terdapat pada bahan alam. Ekstraksi memiliki prinsip perpindahan atau pemisahan massa komponen zat dari suatu sampel ke dalam pelarut, dimana perpindahan atau pemisahan massa komponen zat tersebut terjadi dimulai pada lapisan sampel kemudian berdifusi masuk ke dalam pelarut (Ditjen POM, 2000).

Ekstraksi adalah peristiwa pemindahan atau pemisahan zat terlarut (*solute*) antara dua pelarut yang tidak saling bercampur dengan tujuan untuk memperoleh ekstrak atau sari murni (Achmadi, 1992). Menurut Harborne (1987), ekstraksi merupakan proses penarikan atau penyarian komponen atau zat aktif suatu simplisia termasuk metabolit sekunder dengan menggunakan pelarut tertentu. Proses ekstraksi bertujuan untuk mendapatkan senyawa-senyawa tertentu dari bahan yang mengandung komponen-komponen aktif.

Terdapat dua jenis ekstraksi yaitu dengan menggunakan pemanasan dan tanpa pemanasan. Pengelompokan jenis ekstraksi dapat juga dilakukan menurut pelarut yang digunakan. Pada pengelompokan ini, ekstraksi dibagi menjadi ekstraksi tunggal dan ekstraksi bertingkat. Ekstraksi tunggal merupakan teknik ekstraksi pada bahan secara langsung dengan menggunakan satu jenis pelarut, sedangkan ekstraksi bertingkat adalah ekstraksi yang dilakukan berulang dengan beberapa pelarut organik yang tingkat kepolarannya berbeda-beda (Malthaputri, 2007).

Prinsip ekstraksi menggunakan pelarut organik adalah bahan yang akan diekstrak dilarutkan dalam pelarut organik selama beberapa waktu tertentu, sehingga komponen atau zat yang akan diekstrak/ disari akan terlarut dalam pelarut. Kelebihan dari ekstraksi menggunakan pelarut organik adalah mendapatkan senyawa yang lebih terkonsentrasi dan memiliki aroma yang hampir sama dengan bahan alami awal (Malthaputri, 2007).

Jenis dan mutu pelarut yang digunakan menentukan keberhasilan proses ekstraksi. Pelarut yang digunakan dalam penyarian atau penarikan zat harus dapat melarutkan zat yang diinginkannya, mempunyai titik didih yang rendah, tidak toksik, murah dan tidak mudah terbakar (Ketaren, 1986). Beberapa metode ekstraksi dengan menggunakan pelarut dibagi menjadi dua cara, yaitu cara dingin dan cara panas.

2. Proses ekstraksi tumbuhan
 - a. Disiapkan alat dan bahan yang akan digunakan.
 - b. Kulit buah jeruk nipis dipotong kecil-kecil dan dibersihkan terlebih dahulu agar terhindar dari kotoran ataupun mikroba yang bisa mengkontaminasi kulit jeruk nipis tersebut.
 - c. Dikeringkan dalam oven dengan suhu 60°C selama 24 jam agar terbebas dari kadar air yang terkandung di dalamnya.
 - d. Kemudian potongan-potongan kecil yang sudah kering diblender hingga menjadi serbuk. Sampel dibuat dalam bentuk serbuk dengan tujuan memperluas permukaan bidang sentuh antara pelarut dengan serbuk sampel, dengan demikian penyarian atau penarikan senyawa dapat lebih efektif (Pratiwi, 2008).
 - e. Serbuk kulit jeruk nipis yang didapat ditimbang sebanyak 200 g dengan neraca analitik.
 - f. Sampel di ekstraksi dengan cara maserasi yaitu merendam sampel dalam pelarut etanol 96% sebanyak 800 ml (Simplisia: pelarut = 1:4) dan diinkubasi pada suhu kamar selama 72 jam dengan pengadukan (Pathan *et al.*, 2012).
 - g. Ekstrak disaring dengan kertas saring, kemudian filtrat hasil maserasi ditampung menjadi satu dan diuapkan untuk memisahkan pelarutnya menggunakan *rotary evaporator* 40°C sehingga

- c. Pembuatan kontrol positif ketokonazol 2% dilakukan dengan cara menimbang 0,02 g ketokonazol kemudian dilarutkan dengan aquades steril sebanyak 1 ml (Alfiah *et al.*, 2015).
- d. Seri konsentrasi terdiri dari 6 macam yaitu 5 mg/ml, 10 mg/ml, 25 mg/ml, 50 mg/ml, 85 mg/ml dan 130 mg/ml.
- e. Seri konsentrasi dibuat dengan cara :
 - 1) 5 mg/ml (5 mg ekstrak ditambah dengan 1 ml DMSO 10%).
 - 2) 10 mg/ml (10 mg ekstrak ditambah dengan 1 ml DMSO 10%).
 - 3) 25 mg/ml (25 mg ekstrak ditambah dengan 1 ml DMSO 10%).
 - 4) 50 mg/ml (50 mg ekstrak ditambah dengan 1 ml DMSO 10%).
 - 5) 85 mg/ml (85 mg ekstrak ditambah dengan 1 ml DMSO 10%).
 - 6) 130 mg/ml (130 mg ekstrak ditambah dengan 1 ml DMSO 10%).
 - 7) 185 mg/ml (185 mg ekstrak ditambah dengan 1 ml DMSO 10%).
 - 8) 250 mg/ml (250 mg ekstrak ditambah dengan 1 ml DMSO 10%).

6. Peremajaan dan Pembuatan suspensi jamur

- a. Untuk peremajaan jamur dilakukan inokulasi jamur dari biakan murni jamur *Candida albicans* ke media PDA di tabung reaksi. Jamur diinokulasikan dengan cara diambil menggunakan jarum ose pada biakan murni jamur kemudian digoreskan ke media PDA

dan absorbansi 0,5 untuk mendapatkan standar kerapatan jamur pada $1,5 \times 10^8$ CFU/ml (Ajah, 2015).

- c. Setelah diukur kekeruhannya kemudian diambil 100 μ l suspensi tersebut ke dalam media Mueller Hinton Broth (MHB) 5 ml di tabung reaksi kemudian dikocok agar homogen (Putri, 2010).
- d. Dari hasil difusi diamati konsentrasi terkecil ekstrak kulit jeruk yang positif menghambat pertumbuhan jamur. Dari konsentrasi terkecil ekstrak kulit jeruk nipis positif yang menghambat pertumbuhan jamur tersebut dibuat seri pengenceran konsentrasi yang lebih kecil dari konsentrasi tersebut (*definitive test*).
- e. Masing-masing sebanyak 5 ml dari seri konsentrasi tersebut dimasukkan ke dalam media Mueller Hinton Broth yang sudah berisi 5 ml suspensi jamur. Larutan dihomogenkan kemudian diinkubasi selama 48 jam pada suhu 37°C.
- f. Masing-masing dari larutan antifungi diambil 100 μ l dan ditambahkan ke dalam media PDA yang berada pada cawan petri. Setelah itu diinkubasi selama 48 jam dan dihitung koloninya menggunakan *Colony Counter* (Khunaifi, 2010).
- g. Jika terdapat koloni jamur yang paling sedikit pada media tersebut maka konsentrasi tersebut ditentukan sebagai Kadar Hambat Minimum (KHM). Jika tidak terdapat koloni jamur pada media tersebut maka konsentrasi tersebut ditentukan sebagai Kadar Bunuh Minimum (KBM) (Junairiah *et al.*, 2015).

yang didapat pada penelitian ini yaitu larutan berwarna hitam. Flavonoid termasuk dalam golongan senyawa fenol yang memiliki banyak gugus -OH. Uji fitokimia menggunakan FeCl_3 dapat menunjukkan adanya gugus fenol. Senyawa fenol yang terkandung di dalam FeCl_3 akan membentuk senyawa kompleks dengan ion Fe^{3+} sehingga menyebabkan larutan berwarna kehitaman (Artini, *et al.*, 2013).

Pada uji alkaloid dilakukan dengan menambahkan 10 ml HCl 2M pada ekstrak etanol kulit jeruk nipis 10 mg dan dipanaskan selama 2 menit sambil diaduk, kemudian didinginkan dan disaring. Filtrat ditambahkan HCl 5 ml dan reagen wagner (yodium dan kalium iodida) (Abdillah *et al.*, 2017). Hasil yang didapatkan pada uji alkaloid yaitu terbentuk endapan berwarna kecoklatan di dasar tabung.

Hasil positif alkaloid pada uji wagner ditandai dengan terbentuknya endapan berwarna coklat muda hingga warna kuning. Endapan tersebut diduga kalium-alkaloid. Pada pembuatan pereaksi wagner, yaitu campuran iodin dengan kalium iodida, iodin bereaksi dengan ion I^- dari kalium iodida menghasilkan ion I_3^- yang berwarna coklat. Endapan berwarna kecoklatan disebabkan oleh ikatan kompleks kalium-alkaloid yang terbentuk dari ion logam K^+ pada kalium yang membentuk ikatan kovalen koordinat dengan nitrogen pada alkaloid (Marliana *et al.*, 2005).

Pada uji tanin dilakukan dengan cara 0.5 g ekstrak etanol kulit jeruk nipis direbus dalam 20 ml aquades dalam tabung reaksi kemudian

disaring dengan kertas saring dan ditambahkan beberapa tetes 0,1% FeCl₃ sampai berubah warna. Hasil menunjukkan warna hijau kecoklatan atau warna biru hitam, yang menunjukkan adanya tanin (Shetty *et al.*, 2016). Hasil yang didapat pada uji tanin adalah larutan berwarna hijau kehitaman.

Tanin merupakan senyawa polifenol, untuk mendeteksi senyawa fenol yaitu dengan menambahkan larutan FeCl₃ dalam cairan uji, yang menimbulkan warna hijau, merah, ungu, biru atau hitam yang kuat. Gugus fenol pada senyawa tanin akan membentuk senyawa kompleks dengan ion Fe³⁺ sehingga akan menyebabkan warna hijau kehitaman atau biru tinta pada ekstrak setelah ditambahkan dengan FeCl₃ (Artini, *et al.*, 2013).

Pada uji saponin ekstrak yang diperoleh pada tahap ekstraksi ditimbang sebanyak 0,5 gram dan ditambahkan dengan air suling sebanyak 5 ml kemudian di kocok-kocok. Uji positif adanya saponin pada larutan ditandai dengan terbentuknya busa/buih (Abdillah *et al.*, 2017). Hasil uji saponin yang didapatkan yaitu terbentuknya busa stabil pada permukaan cairan di dalam tabung. Kandungan glikosida pada tanin terhidrolisis menjadi glukosa dan senyawa lainnya sehingga terbentuk busa dalam air (Marliana *et al.*, 2005).

C. Uji Difusi

Pada penelitian ini menggunakan metode difusi cakram yaitu metode uji aktivitas antimikroba dengan menggunakan kertas cakram yang berisi antibiotik berbagai konsentrasi dan telah diketahui konsentrasinya.

Diagram di atas menunjukkan hasil rata-rata diameter hambat uji difusi. Rata-rata diameter hambat konsentrasi 5 mg/ml dan 10 mg/ml sama dengan kelompok kontrol negatif (K-) yaitu 6 mm. Rata-rata diameter hambat konsentrasi 25 mg/ml yaitu 9,53 mm, konsentrasi 50 mg/ml yaitu 10,5 mm, konsentrasi 85 mg/ml yaitu 13,83 mm, konsentrasi 130 mg/ml yaitu 14,416 mm, konsentrasi 185 mg/ml yaitu 15,65, konsentrasi 250 mg/ml yaitu 17,616 mm dan kontrol positif (K+) yaitu 39,216 mm. Hal tersebut dapat diketahui bahwa diameter hambat terbesar terdapat pada konsentrasi 250 mg/ml, diameter terkecil terdapat pada konsentrasi 25 mg/ml, dan yang tidak terdapat diameter hambat pada konsentrasi 5 mg/ml dan 10 mg/ml. Selisih dari rata-rata diameter hambat antara konsentrasi 25 mg/ml hingga 250 mg/ml yaitu sekitar 1 mm sampai 3,5 mm.

Pada uji difusi, dilakukan sterilisasi alat dan bahan terlebih dahulu. Proses sterilisasi alat dan bahan dilakukan untuk menghindari kontaminasi pada saat uji dilakukan. Sterilisasi merupakan suatu proses penghilangan atau pemusnahan semua jenis organisme hidup yaitu mikroorganisme (protozoa, jamur, bakteri, *mycoplasma* dan virus) yang terdapat pada suatu alat atau bahan yang akan digunakan untuk uji (Pratiwi, 2008).

Dalam sebuah penelitian mikrobiologi, diharuskan alat dan bahan yang digunakan steril agar saat penelitian tidak terjadi kontaminasi yang bisa mempengaruhi hasil penelitian. Alat dan bahan yang steril memiliki beberapa sifat seperti bebas dari mikroorganisme, pirogen dan bebas dari partikulat serta memiliki standar yang sangat tinggi dalam hal kemurnian

dan kualitas. Tujuan utama penyediaan alat dan bahan yang steril adalah mutlak tidak adanya kontaminasi mikroorganisme (Agalloco and Carleton, 2008).

Kontaminasi dapat berasal dari beberapa penyebab diantaranya sterilisasi media yang kurang sempurna, lingkungan kerja dan pelaksanaan cara kerja yang tidak mendukung untuk sterilisasi, bahan yang sudah terkontaminasi, molekul-molekul atau benda-benda asing berukuran kecil yang jatuh atau masuk ke dalam wadah setelah isolasi mikroorganisme dan ketika diletakkan di ruangan inkubasi (Irby, 1994).

Autoklaf adalah alat untuk mensterilkan atau memusnahkan segala bentuk mikroorganisme di berbagai macam alat dan bahan yang digunakan dalam mikrobiologi dengan menggunakan uap air panas bertekanan. Prinsip kerja autoklaf menggunakan tekanan yang umumnya digunakan yaitu 15 *pounds per square inch* (Psi) atau sekitar 2 atm dan dengan suhu 121°C (250°F), sehingga tekanan yang bekerja ke seluruh permukaan benda adalah 15 pon tiap inchi². Waktu sterilisasi yang dilakukan umumnya 15 menit untuk 121°C (Lukas, 2006).

Pada penelitian ini untuk menumbuhkan jamur uji dibutuhkan sebuah media untuk pertumbuhan jamur. Media yang baik adalah media yang mengandung nutrisi untuk kelangsungan hidup mikroorganisme uji yaitu jamur. Syarat nutrisi media pertumbuhan jamur antara lain harus mengandung karbohidrat, kalsium, fosfor, zat besi, dan lain-lain.

Karbohidrat dan turunannya merupakan substrat utama untuk metabolisme karbon pada jamur (Gandjar *et al.*, 2006).

Salah satu media semi sintetik yang digunakan untuk pertumbuhan jamur *Candida albicans* adalah media *Potato Dextrose Agar* (PDA). Komposisi media PDA terdiri dari *potatos infusion* 200,0 gr, agar 15,0 gr dan dextrose 20,0 gr (Safitri and Novel, 2010). PDA adalah media semi sintetik yang umum untuk pertumbuhan jamur karena PDA memiliki pH yang rendah yaitu pH 4,5 sampai 5,6, sehingga dapat menghambat pertumbuhan bakteri yang hidup pada lingkungan yang netral yaitu dengan pH 7,0, dan PDA juga memiliki suhu optimum untuk pertumbuhan jamur yaitu antara 25-30 °C (Cappucino and Sherman, 2014).

Sumber karbohidrat pada media PDA adalah kentang. Kentang termasuk salah satu makanan pokok dunia. Kentang merupakan tanaman dari suku *Solanaceae* yang memiliki umbi batang yang dapat dimakan. Umbi kentang merupakan sumber karbohidrat yang mengandung vitamin dan mineral yang cukup tinggi (Romdhijati, 2010). Media PDA merupakan salah satu media kultur yang paling umum digunakan karena formulasinya yang sederhana dan merupakan media terbaik karena kemampuannya dalam mendukung pertumbuhan berbagai jenis jamur termasuk jamur *Candida albicans* (Saha *et al.*, 2008).

Pembuatan konsentrasi ekstrak pada penelitian ini berpedoman pada jurnal internasional yang berjudul *Evaluation Of Antimicrobial Activity And Phytochemical Analysis Of Citrus Lemon, Mandarin, And*

Orange Peel yang ditulis oleh Abdel Salam A.F dan Fatma A. A. Mostafa. Pada jurnal tersebut menggunakan ekstrak kulit jeruk lemon, mandarin dan jeruk manis, sedangkan untuk mikroorganisme ujinya menggunakan *Eschericia coli*, *Staphylococcus aureus*, *Pseudomonas flourescens*, *Pseudomonas aeruginosa* dan *Candida albicans*. Konsentrasi yang digunakan yaitu 5, 10, 25 dan 50 mg/ml. Pada konsentrasi tersebut dapat menghambat jamur *Candida albicans* dengan hasil pada konsentrasi 25 mg/ml diameter hambatnya 25 mm dan 50 mg/ml diameter hambatnya 45 mm. Oleh karena itu pada penelitian ini menggunakan beberapa konsentrasi yaitu 5, 10, 25, 50, 85, 130, 185 dan 250 mg/ml. Pada pembuatan konsentrasi tersebut setiap ekstrak ditimbang sesuai konsentrasi dan diencerkan menggunakan 1 ml dimetil sulfoksida (DMSO) 10%.

Kontrol negatif menggunakan DMSO 10%. Pelarut DMSO 10% merupakan pelarut organik dan tidak bersifat bakterisidal. Selain itu, pelarut yang dapat melarutkan hampir semua senyawa polar maupun non polar adalah dimetil sulfoksida (DMSO). DMSO dapat digunakan sebagai pengencer ekstrak untuk memperoleh ekstrak dengan kadar konsentrasi tertentu (Assidqi *et al.*, 2012).

Kontrol positif menggunakan ketokonazol 2%. Ketokonazol merupakan turunan imidazol sintetis yang larut dalam air pada pH asam. Mekanisme kerja ketokonazol dengan cara menghambat sintesis ergosterol yang terdapat pada membran sel jamur. Ketokonazol berperan sebagai

antifungi sistemik maupun nonsistemik dan efektif terhadap *Candida*, *Histoplasma capsulatum*, dan *Aspergillus* (Tjay and Rahardja, 2002).

Antifungi ketokonazol dapat menekan aktivitas berbagai jenis jamur, mekanisme penghambatannya yaitu pada biosintesis ergosterol dalam sel jamur dengan menghambat enzim, menimbulkan ketidakteraturan membran sel jamur dengan cara mengubah permeabilitas membran dan mengubah fungsi membran dalam proses pengangkutan senyawa-senyawa esensial yang dapat menyebabkan ketidakseimbangan metabolik sehingga mengganggu sintesis ergosterol yang merupakan komponen penting dari membran sel jamur (Tjay and Rahardja, 2002).

Pada penelitian ini sebelum digunakan sebagai jamur uji, isolat *Candida albicans* diremajakan terlebih dahulu untuk memperoleh isolat atau biakan jamur yang baru dan muda, sehingga dapat berkembang biak dengan baik dan aktif serta dapat digunakan sebagaimana fungsinya sebagai jamur uji. Untuk peremajaan jamur dilakukan inokulasi jamur dari biakan murni jamur *Candida albicans* ke media PDA di tabung reaksi. Jamur diinokulasikan dengan cara diambil menggunakan jarum ose pada biakan murni jamur kemudian digoreskan ke media PDA dengan cara aseptis untuk menghindari kontaminasi. Setelah itu diinkubasi selama 48 jam pada suhu 37°C.

Setelah tumbuh koloni, diambil koloni tersebut dan disuspensikan dengan larutan NaCl 0,85% sebanyak 5 ml ke dalam botol kultur untuk diukur kekeruhannya sesuai standard McFarland (Khafidhoh *et al.*, 2015).

Jamur yang akan digunakan diukur kekeruhannya/kepadatan jamurnya. Pengukuran kepadatan jamur dilakukan dengan menggunakan spektrofotometer pada panjang gelombang 530 nm dan absorbansi 0,5 untuk mendapatkan standar kepadatan jamur pada $1,5 \times 10^8$ CFU/ml. Pengukuran kekeruhan jamur dilakukan karena kekeruhan jamur merupakan variabel terkontrol yang bisa mempengaruhi hasil uji bila tidak sesuai standar yang digunakan (Ajah, 2015).

Suspensi jamur yang sudah diukur kerapatannya diinokulasikan ke media PDA dengan cara diambil 100 μ l suspensi jamur yang sudah diukur kekeruhannya ke cawan petri kemudian ditambah 20 ml media PDA dan digoyang-goyangkan agar homogen dan ditunggu hingga memadat (Khafidhoh *et al.*, 2015). Setelah itu kertas cakram yang telah ditambahkan 50 μ l ekstrak kulit jeruk nipis sesuai konsentrasi ditempelkan ke masing-masing media yang sudah diinokulasikan jamur. Setiap cawan petri terdapat 3 kertas cakram yang berarti terdapat 3 pengulangan.

Media diinkubasi pada suhu 37°C selama 48 jam. Setelah keluar dari inkubator diamati pertumbuhan jamur. Zona bening disekitar kertas cakram diamati dan diukur dengan jangka sorong. Diameter zona bening yang terbentuk merupakan zona hambat dari ekstrak kulit jeruk nipis terhadap jamur *Candida albicans* (Ismaini, 2011). Diameter zona bening ditunjukkan pada gambar 5.6.

proses pembentukan dinding sel pada sel yang sedang mengalami metabolisme atau pertumbuhan, mengubah permeabilitas membran sel yang menyebabkan kebocoran nutrisi di dalam sitoplasma sel dan mendenaturasi protein, serta merusak sistem metabolisme di dalam sel dengan cara menghambat kerja enzim atau inaktivasi enzim intraseluler (Peoleongan, 2009).

Flavonoid merupakan golongan terbesar senyawa fenolat yang mempunyai sifat merubah permeabilitas sel mikroorganisme dengan cara meningkatkan permeabilitas membran, dapat menghambat mikroorganisme karena flavonoid dapat membentuk senyawa kompleks dengan protein. Pembentukan kompleks protein menyebabkan rusaknya membran sel karena terjadi perubahan permeabilitas sel dan hilangnya kandungan isi sel di dalam sitoplasma yang mengakibatkan terhambatnya metabolisme jamur sehingga mengganggu pertumbuhan sel dan menyebabkan kematian sel jamur (Tuasikal, 2016).

Tanin merupakan salah satu senyawa kimia yang termasuk dalam golongan polifenol yang diduga dapat mengikat salah satu protein membran yang dimiliki oleh jamur membentuk ikatan kompleks protein. Ikatan kompleks protein yang terjadi dapat merusak ketersediaan reseptor yang terlibat dalam metabolisme pada permukaan sel jamur sehingga mengganggu proses metabolisme sel jamur dan penghambatan pembentukan dinding sel jamur (Pratiwi *et al.*, 2013).

Saponin adalah metabolit sekunder yang terdapat di berbagai jenis tumbuhan dan memiliki aktifitas antifungi. Saponin mudah larut dalam air tetapi tidak larut dalam senyawa eter. Saponin terdiri dari gugus gula yang berikatan dengan aglikon atau sapogenin yang merupakan hasil hidrolisis dari glikosida dan dapat menghambat DNA-polymerase sehingga sintesis asam nukleat terganggu dan mengakibatkan kerusakan sel jamur. Mekanisme saponin sebagai antifungi adalah terjadinya ikatan antara saponin dengan sterol yaitu protein pada permukaan membran sel jamur yang dapat meningkatkan permeabilitas membran sel jamur sehingga dapat mengubah struktur dan fungsi membran, menyebabkan denaturasi protein yang berakibat rusaknya dan lisisnya membran sel jamur (Pratiwi *et al.*, 2013).

Alkaloid merupakan senyawa antifungi dengan mekanisme penghambatan sintesis dinding sel yang akan menyebabkan lisisnya sel sehingga sel akan mati. Alkaloid mengandung atom nitrogen yang sebagian besar bersifat basa dan merupakan cincin aromatis. Mekanisme kerja alkaloid sebagai antifungi adalah dengan cara penghambatan mekanisme kerja dari komponen penyusun sel pada jamur yaitu sterol, sehingga lapisan dinding sel tidak terbentuk secara utuh dan menyebabkan kematian sel pada jamur (Pratiwi *et al.*, 2013; Tuasikal, 2016).

Islam merupakan agama yang sempurna dan diridhoi oleh Allah SWT. Islam datang sebagai agama untuk kepentingan menyeluruh umat yaitu di dunia maupun di akhirat. Salah satu pelajaran dalam islam yaitu

Candida albicans akan dilanjutkan dengan uji dilusi dengan metode pengenceran.

Pada uji difusi konsentrasi terendah yang bisa menghambat pertumbuhan jamur *Candida albicans* adalah konsentrasi 25 mg/ml, sehingga dari konsentrasi 25 mg/ml dibuat seri pengenceran konsentrasi yang lebih kecil dari konsentrasi tersebut (*definitive test*) yaitu konsentrasi 20 mg/ml dan 15 mg/ml.

Media *Mueller Hinton Broth* (MHB) digunakan untuk uji aktivitas antimikroba metode dilusi atau pengenceran. Media MHB dapat digunakan untuk melihat Kadar Hambat Minimum (KHM) karena media MHB merupakan media untuk fermentasi atau pertumbuhan jamur. KHM dapat dilihat dengan melihat kekeruhan pada media MHB yang sudah diberi ekstrak kulit jeruk nipis dan suspensi jamur uji. Media MHB biasa digunakan untuk mengetahui daya antimikroba termasuk antifungi dengan kandungan pepton (6 g), kasein (17,5 g), pati (1,5 g) dalam 1 Liter air (Putri, 2010).

Media MHB dibuat dengan cara aseptis dan sebelum digunakan di sterilisasi menggunakan autoklaf untuk menghindari kontaminasi saat uji berlangsung dan setelah diberi suspensi jamur dan ekstrak kulit jeruk nipis media MHB diinkubasi selama 48 jam. Hasil yang didapat pada uji dilusi akan ditampilkan pada tabel 5.8.

pengenceran 10^{-3} hingga 10^{-6} koloni jamur berjumlah 0 yaitu tidak terdapat koloni pada masing-masing media PDA berdasarkan pengenceran tersebut.

Pada konsentrasi 15 mg/ml pada pengenceran 10^{-1} koloni jamur berjumlah 118, pada pengenceran 10^{-2} koloni jamur berjumlah 8, pada pengenceran 10^{-3} koloni jamur berjumlah 2 dan pada pengenceran 10^{-4} hingga 10^{-6} koloni jamur berjumlah 0 yaitu tidak terdapat koloni pada masing-masing media PDA berdasarkan pengenceran tersebut.

Kadar Hambat Minimum (KHM) adalah konsentrasi terkecil yang sudah bisa menghambat pertumbuhan jamur. Jika terdapat koloni jamur yang paling sedikit pada media uji maka konsentrasi tersebut ditentukan sebagai Kadar Hambat Minimum (KHM). KHM pada uji dilusi terdapat pada konsentrasi 25 mg/ml karena pada konsentrasi tersebut setelah diinkubasi pada media MHB cairannya bening dan tidak keruh, selain itu terdapat koloni jamur yang paling sedikit pada konsentrasi tersebut setelah ditumbuhkan pada media PDA dibandingkan konsentrasi yang lain.

Kadar Bunuh Minimum (KBM) adalah jika tidak terdapat koloni jamur pada media yang digunakan sebagai uji dilusi pada masing-masing pengenceran. KBM tidak ditemukan pada penelitian ini dikarenakan setiap konsentrasi yang diuji pada uji dilusi terdapat koloni jamur *Candida albicans* pada pengenceran pertama.

Alam diciptakan Allah SWT untuk manusia sebagai khalifah di bumi yang memiliki banyak manfaat diantaranya terdapat berbagai macam

- Assidqi, Khoirunnisa., Wahyu Tjahjaningsih., and Setyawati Sigit. 2012. Potensi Ekstrak Daun Patikan Kebo (*Euphorbia Hirta*) sebagai Antibakteri terhadap *Aeromonas hydrophila* secara In Vitro. *Journal of Marine and Coastal Science*. 1(2): 113-124.
- Astarini, NPF. 2010. Minyak Atsiri Dari Kulit Buah *Citrus grandis*, *Citrus aurantium* (L.) dan *Citrus aurantifolia* (Rutaceae) sebagai Senyawa Antibakteri dan Insektisida. *Skripsi*. Jurusan Kimia, Fakultas Matematika dan Ilmu Pengetahuan Alam, Institut Teknologi Sepuluh November, Surabaya.
- Astawan W and Kasih AL. 2008. *Khasiat Warna-Warni Makanan*. PT Gramedia Pustaka, Jakarta.
- Astutiningsih, Christina., Ratih Octaviani and Sri Suratiningsih. 2014. Daya Hambat Minyak Atsiri dan Ekstrak Limbah Sisa Destilasi Rimpang Kunir Putih (*Kaempferia Rotunda* L.) terhadap Pertumbuhan *Candida albicans* ATCC 10231. *Jurnal Farmasi Sains dan Komunitas*. 11(1): 18-22.
- Baker, K.F and Cook, R.J. 1974. *Biological Control of Plant Patogens*. W.H Freeman and Company, San Francisco.
- Black JG. 1999. *Microbiology: Principles and Exploration*. John Wiley and Sons, New York.
- Brander, G.C., Pugh D.M, Bywater R.J and Jenkins W.K. 1991. *Veterinary Applied Pharmacology and Therapeutics*. The English Book Society and Bailliere Tindall, London.
- Brooks GF, Carroll KC, Butel JS, Morse SA and Mietzner TA. 2012. *Mikrobiologi Kedokteran*. EGC, Jakarta.
- Calderone, R.A and Fonzi, W.A. 2001. Virulence factors of *Candida albicans*. *Trends in Microbiology*. 9(7): 327-335.
- Cappuccino, J.G. and Sherman N. 2014. *Manual Laboratorium Biologi*. EGC, Jakarta.
- Chaffin, W.L., Lopez-Ribot J.L, Casanova M, Gozalbo D and Martínez J.P. 1998. Cell Wall and Secreted Proteins of *Candida albicans*: Identification, Function, and Expression. *Microbiol Mol Biol Rev*. 62 (1): 130–180.
- Chang, L. and Kinghorn, A., 2001. *Flavanoid as Cancer Chemopreventive Agents*. In: C. Tringali, ed. *Bioactive Compounds from Natural Sources, Isolation, Characterisation and Biological Properties*. Taylor and Francis, New York.

- Cheeke P. R. 2000. Actual and Potential Applications of Yucca Schidigera and Quillaja Saponaria Saponins in Human and Animal Nutrition. *Proceeding of the American Society of Animal Science*. American Society of Animal Science.
- Choi SY, Ko HC, Ko SY, Hwang JH, Park JG, Kang SH, Han SH, Yun SH and Kim SJ. 2007. Correlation between flavonoid content and the no production inhibitory activity of peel extracts from various citrus fruits. *Biol Pharm Bull*. 30(4): 772-800
- Chutia M, Bhuyan DP, Pathak MG, Sarma TC and Boruah P. 2009. Antifungal Activity and Chemical Composition of Citrus reticulate Blanco essential oil against Phytopathogens from north east india. *Food Science and Technology*. 43: 777-780.
- Colombo AL, Nucci M, Park BJ, Nouer AS, Arthington-Skaggs B, and Matta DA. 2004. Epidemiology of Candidemia in Brazil: a nationwide sentinel surveillance of candidemia in Eleven Medical Centers. *J Clin Microbiology*. 44(8): 16-23.
- Cowan, M.M. 1999. Plant Product as Antimicrobial Agents. *J Microbiology reviews*. 12 (4): 564-582.
- Dalimartha, S. 2006. *Atlas Tumbuhan Obat Indonesia*. Trubus Agriwidya, Jakarta.
- Dalynn Biologicals. 2014. *McFarland Standard*. Diakses pada 30 Oktober 2017. www.dalynn.com/dyn/ck_assets/files/tech/TM53.pdf
- Darwis, D. 2000. Teknik Dasar Laboratorium Dalam Penelitian Senyawa Bahan Alami Hayati. *Workshop Pengembangan Sumber Daya Manusia dalam Bidang Kimia Organik Bahan Alam Hayati*. FMIPA Universitas Andalas, Padang.
- Ditjen POM. 2000. *Parameter Standar Umum Ekstrak Tumbuhan Obat*. Departemen Kesehatan RI, Jakarta.
- Dwidjoseputro D. 2005. *Dasar-dasar Mikrobiologi*. 16th ed. PT. Djambatan, Jakarta.
- Fisher, K and Phillips, C.A. 2008. Potential Antimicrobial Uses of Essential Oils in Food: Is Citrus the Answers? *Trends in Food Science and Technology*. 19(3): 156-164.
- Gandjar, I., Sjamsuridzal, W., and A. Oetari. 2006. *Mikologi Dasar dan Terapan*. Yayasan Obor Indonesia, Jakarta.

- Gibson, J.M. 1996. *Mikrobiologi dan Patologi Modern untuk Perawat*. EGC, Jakarta.
- Graham BR. 2005. *Lectures Note on Dermatology*. Erlangga, Jakarta.
- Harborne, J.B. 1987. *Metode Fitokimia: Penuntun Cara Modern Menganalisis Tumbuhan, Edisi Kedua*. Penerbit ITB, Bandung.
- Haryanto, Sri. 2006 . *Sehat dan Bugar Secara Alami*. Penebar Plus, Jakarta.
- Irby, T. 1994. Pembersihan, Sterilisasi dan Penyimpanan. Diakses pada 01 Juli 2018. <<http://www.uaf.edu>>.
- Ismaini, Lily. 2011. Aktivitas Antifungi Ekstrak (*Centella asiatica* L.) Urban terhadap Fungi Patogen pada Daun Angrek (*Bulbophyllum flavidiflorum* Carr.). *Jurnal Penelitian Sains*. 14(1): 47-50.
- Istikomah, Nur., Nur Hidayatul Alami and Kristanti Indah Purwani. 2015. Pengaruh Ekstrak Kulit Jeruk Pamelon terhadap Infeksi Jamur *Fusarium oxysporum* pada Tanaman Tomat. *Jurnal Sains dan Seni ITS*. 4 (2): 63-66.
- Jawetz, E., Melnick, J. L., and Adelberg, E. A. 2001. *Mikrobiologi Kedokteran*. Penerbit Salemba Medika, Jakarta.
- Junairiah., Muhimmatus Sa'diyah., and Salamun. 2015. Identifikasi Metabolit Sekunder dan Aktivitas Antimikroba Ekstrak Etil Asetat *Dumortiera hirsuta*. *ISSN*. 3(2): 45-48.
- Ketaren, S. 1986. *Pengantar Teknologi Minyak dan Lemak Pangan*. Cetakan Pertama. UI-Press, Jakarta.
- Khafidhoh, Zakiyatul., Sri Sinto Dewi., and Arya Iswara. 2015. Efektivitas Infusa Kulit Jeruk Purut (*Citrus hystrix* Dc.) terhadap Pertumbuhan *Candida albicans* Penyebab Sariawan secara *In Vitro*. *The 2nd University Research Coloquium*. 31-37.
- Khotimah, Khusnul. 2016. Skrining Fitokimia dan Identifikasi Metabolit Sekunder Senyawa Karpain pada Ekstrak Metanol Daun *Carica pubescens* Lenne & K. Koch dengan LC/MS (Liquid Chromatograph-tandem Mass Spectrometry). *Skripsi*. Fakultas Sains dan Teknologi, UIN Maulana Malik Ibrahim, Malang.
- Khunaifi, M. 2010. Uji Aktivitas Antibakteri Ekstrak Daun Binahong (*Anredera cordifolia*) terhadap Bakteri *Staphylococcus aureus* dan *Pseudomonas*

- auruginosa*. Skripsi. Jurusan Biologi, Universitas Islam Negeri Maulana Malik Ibrahim, Malang.
- Koensoemardiyah. 2009. *Aromaterapi untuk Kesehatan, Kebugaran dan Kecantikan*. Lily Publisher, Yogyakarta.
- Kristanti, A.N. 2008. *Buku Ajar Fitokimia*. Airlangga University Press, Surabaya.
- Kurniawan, A., Kurniawan C, Indraswati N and Mudjijati. 2008. Ekstraksi Kulit Jeruk dengan Metode Destilasi, Pengepresan dan Leaching. *Widya Teknik*. 7 (1): 15-24.
- Kurniawan, J.A. 2009. Uji Aktivitas Antijamur Ekstrak Rimpang Binahong (*Anredera Cordifolia*) terhadap Jamur *Candida albicans* serta Skrining Fitokimianya. *Skripsi*. Fakultas Farmasi, Universitas Muhammadiyah, Surakarta.
- Kuswadji. 1999. *Kandidosis; Ilmu Penyakit Kulit dan Kelamin 3rd ed*. FKUI, Jakarta.
- Kuswandi, M., Iravati, S., Asmini dan Nur Hidayati. 2001. Daya Antibakteri Minyak Atsiri Cengkeh (*Syzigium aromaticum L.*) terhadap Bakteri yang Resisten Antibiotika. *Jurnal Farmasi Indonesia Pharmacoon*. 2:51-56.
- Lukas, S. 2006. *Formulasi Steril*. Andi Press, Yogyakarta.
- Malthaputri ER. 2007. Kajian Aktivitas Antimikroba Ekstrak Kulit Kayu Mesoyi (*Cryptocaria massoia*) terhadap Bakteri Pathogen dan Pembusuk Pangan. *Skripsi*. Fakultas Teknologi Pertanian, Institut Pertanian Bogor, Bogor.
- Mandal BK, Wilkins EGL, Dunbar EM, and Mayon-White RT. 2008. *Lecture Notes on Infectious Diseases*. Erlangga, Jakarta.
- Manik, D.F., Hertiana, T and H. Anshory. 2014. Analisis Korelasi Antara Kadar Flavonoid dengan Aktivitas Antibakteri Ekstrak Etanol dan Fraksi-fraksi Daun Kersen (*Muntingia calabura L.*) terhadap *Staphylococcus aureus*. *Khazanah*. 6(2): 1-11.
- Mardiyaningsih, Ana and Resmi Aini. 2014. Pengembangan Potensi Ekstrak Daun Pandanus (*Pandanus amaryllifolius Roxb*) sebagai Agen Antibakteri. *Pharmaciana*. 4(2): 185-192.
- Marliana, S.D., Suryanti V, and Suyono. 2005. Skrining Fitokimia dan Analisis Kromatografi Lapis Tipis Komponen Kimia Buah Labu Siam (*Sechium edule Jacq. Swartz.*) dalam Ekstrak Etanol. *Biofarmasi*. 3(1):26-31.

- Marsh, R.W. 1977. *Systematic Fungicides, 2nd Edition*. Longman, London.
- Molero, Gloria., Rosalía D.O., Federico N.G., Lucia M., Jesus P., Concha G., Miguel S.P and Cesar Nombela. 1998. *Candida albicans: Genetic, Dimorphism and Pathogenecity. International Microbiology*. 1: 95-106.
- Mursito, Bambang. 2006. *Ramuan Tradisional untuk Pelangsing Tubuh*. Penebar Swadya, Jakarta.
- Mutschler, E. 1991. *Dinamika Obat: Buku Ajar Farmakologi dan Toksikologi*. ITB Press, Bandung.
- Naisaburi (al), Imam Muslim ibn al-Hajjaj al-Qushairi. 1994. *Sahih Muslim*. Dar al-Kutub al-'ilmiyyah, Bairut.
- Nugroho, Taufan. 2011. *Anatomi Fisiologi Jantung dan Pembuluh Darah*. ECG, Jakarta.
- Pathan, Rafi khan., Papi Reddi Gali., Parveen Pathan., Tananki Gowtham., and Soujanya Pasupuleti. 2012. In vitro Antimicrobial Activity of *Citrus aurantifolia* and its Phytochemical screening. *Asian Pacific Journal of Tropical Disease*. 328-331.
- Pelczar MJ and Chan ECS. 1988. *Dasar-dasar Mikrobiologi 2 (Terjemahan)*. UI Press, Jakarta.
- Poeloengan, M. 2009. Pengaruh Minyak Atsiri Serai (*Andropogon citratus*) terhadap Bakteri yang Diisolasi dari Sapi Mastitis Subklinis. *Berita Biologi*. 9(10): 715-719.
- Pratiwi, Donna., Irma Suswati and Mariyam Abdullah. 2013. Efek Anti Bakteri Ekstrak Kulit Jeruk Nipis (*Citrus aurantifolia*) terhadap Salmonella Typhi secara *In Vitro*. *Journal of Fakultas Kedokteran Universitas Muhammadiyah Malang*. 9 (2): 110-115.
- Pratiwi, Sylvia T. 2008. *Mikrobiologi Farmasi*. Erlangga, Jakarta.
- Putri, M.A.H. 2010. Uji Aktivitas Antibakteri Katekin dan Gambir (*Uncaria gambier* Roxb.) terhadap beberapa Jenis Bakteri Gram Negatif dan Mekanismenya. *Skripsi*. Program Studi Farmasi, Fakultas Kedokteran dan Ilmu Kesehatan, UIN Syarih Hidayatullah, Jakarta.
- Razak, Abdul., Aziz Djamal and Gusti Revilla. 2013. Uji Daya Hambat Air Perasan Buah Jeruk Nipis (*Citrus aurantifolia* S.) terhadap Pertumbuhan Bakteri *Staphylococcus aureus* secara *In Vitro*. *Jurnal Kesehatan Andalas*. 2(1) : 5-8.

- Rintiswati, N., Winarsih, N.E and Malueka, R.G. 2004. Potensi Antikandida Ekstrak Madu secara In Vitro dan In Vivo. *Berkala Ilmu Kedokteran*. 36 (4): 187-94.
- Romdhijati, Laily. 2010. *Olahan Dari Kentang*. Kanisus, Yogyakarta.
- Rukmana, R. 2005. *Jeruk Nipis*. Kanisius, Yogyakarta.
- Safitri, R and S. S. Novel. 2010. *Medium Analisis Mikroorganisme (Isolasi dan Kultur)*. Trans Info Media, Jakarta.
- Saha, A., Mandal, P., Dasgupta, S., and D. Saha. 2008. Influence of Culture Media and Environmental Factors on Mycelia Growth and Sporulation of *Lasiopodia theobromae* Pat. *Journal of Enviromental Biology*. 29 (3): 407-410.
- Sarwono, B. 2001. *Khasiat dan Manfaat Jeruk Nipis :Menenal Jeruk Nipis*. Agro Media Pustaka, Jakarta.
- Sasongkowati. 2007. Identifikasi *Candida sp* Menggunakan Primer Campuran Spesifik dengan Teknik PCR Multiplex terhadap Target DNA Topoisomerase II. *Tesis*. Universitas Airlangga, Surabaya.
- Sastroasmoro, S and Sofyan I. 2014. *Dasar-Dasar Metodologi Penelitian Klinis Edisi 5*. Sagung Seto, Jakarta.
- Schlegel, H.G. 1993. *Mikrobiologi Umum* (diterjemahkan Tedjo Baskoro). UGM Press, Yogyakarta.
- Setiadi, P. Budi. 2004. *Daya Jeruk Asam di Kebun dan di Pot*. Penebar Swadaya, Jakarta.
- Shetty, Sapna B., Prabu M.S.I., Shaji Varghese., Bibin T.G., Pathinettam K.T., Deepak Baby., Shaista Haleem., Sreeja Sreedhar and Darshan D.D. 2016. Antimicrobial Effects of *Citrus sinensis* Peel Extracts Against Dental Caries Bacteria: an In Vitro Study. *J Clin Exp Dent*. 8(1): 71-77.
- Shihab, M. Quraish. 2002. *Tafsir al-Misbah; Pesan, Kesan, dan Keserasian Alquran*. Lentera Hati, Jakarta.
- Simatupang, Olivia C., Jemmy Abidjulu., and Krista V.S. 2017. Uji Daya Hambat Ekstrak Daun Mengkudu (*Morinda citrifolia* L.) terhadap Pertumbuhan *Candida albicans* secara In Vitro. *Jurnal e-GiGi (eG)*. 59(1): 1-6.
- Siswandono, Bambang Soekardjo. 2000. *Kimia Medisinal*. Edisi 2. Airlangga University Press, Surabaya.

- Sitompul, Martha C.T.M. 2002. Uji Resistensi Bakteri Limbah RSUD Sardjito Kota Yogyakarta terhadap Antibiotik Golongan Florokuinolon. *Skripsi*. Fakultas Farmasi, Universitas Gadjah Mada, Yogyakarta.
- Suharmiati and Handayani, L. 2005. *Ramuan Tradisional untuk Keadaan Darurat di Rumah*. PT Agromedia Pustaka, Depok.
- Tiwari, Kumar., Kaur Mandeep, Kaur Gurpreet and Kaur Harlend. 2011. Phytochemical Screening and Extraction : A review. *Internationale Pharmaceutica Scientia*. 1(1) : 98-106.
- Tjay, T.H and Rahardja, K. 2002. *Obat-obat Penting : Khasiat, Penggunaan, dan Efek-efek Sampingnya*. PT. Elex Media Komputindo, Jakarta.
- Tuasikal, M. 2016. Daya Hambat Infusa Daging Buah Pala (*Myristica fragrans* Houtt) terhadap Pertumbuhan *Candida albicans* Penyebab Sariawan. *Skripsi*. Fakultas Ilmu Keperawatan dan Kesehatan, Universitas Muhammadiyah, Semarang.
- Vajriana, E. 2013. aktivitas Antibakteri Minyak Atsiri Kulit Buah Jeruk Nipis (*Citrus aurantifolia*) terhadap Isolat *Staphylococcus aureus* Secara In Vitro. *Skripsi*. Fakultas Kedokteran Unsyiah, Banda Aceh.
- Voight, R. 1994. *Pengantar Teknologi Farmasi*. UGM Press, Yogyakarta.
- Wolff, K., Johnson RA and Svrmond D. 2005. *Fitzpatrick's Color Atlas and Synopsis of Clinical Dermatology*. Mc Graw-Hill, New York.
- Yulianty, R., H. Rante, G. Alam and A. Tahir. 2011. Skrining dan Analisis KLT Bioautografi Senyawa Antimikroba beberapa Ekstrak Spons Asal Perairan Laut Pulau Barrang Lompo Sulawesi Selatan. *Majalah Obat Tradisional*. 16 (2): 88-94.
- Yuliarti, Nurheti. 2011. *1001 Khasiat Buah-Buahan*. CV Andi Offset, Yogyakarta.
- Zulfa, A. 2013. Resistensi *Staphylococcus aureus* yang Diisolasi dari Susu Sapi Segar di Surabaya terhadap Antibiotik β -laktam. *Skripsi*. Fakultas Kedokteran Hewan, Universitas Airlangga, Surabaya.