

**UJI EFEKTIVITAS ANTIBAKTERI EKSTRAK KULIT NANAS
(*Ananas comosus* [L.] Merr.) DAN KULIT PISANG
(*Musa paradisiaca* L.) TERHADAP PERTUMBUHAN
BAKTERI *Escherichia coli***

SKRIPSI



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

Disusun Oleh:

Laily Rachmah Fatmawati

NIM: H01216012

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

2019

PERNYATAAN KEASLIAN

Saya yang bertanda tangan dibawah ini,

Nama : Laily Rachmah Fatmawati

NIM : H01216012

Program Studi : Biologi

Angkatan : 2016

Menyatakan bahwa saya tidak melakukan plagiat dalam penulisan skripsi saya yang berjudul "UJI EFEKTIVITAS ANTIBAKTERI EKSTRAK KULIT NANAS (*Ananas comosus* [L.] Merr.) DAN KULIT PISANG (*Musa paradisiaca* L.) TERHADAP PERTUMBUHAN BAKTERI *Escherichia coli*". Apabila suatu saat nanti terbukti saya melakukan tindakan plagiat, maka saya bersedia menerima sanksi yang telah ditetapkan.

Demikian pernyataan keaslian ini saya buat dengan sebenar-benarnya.

Surabaya, 26 Desember 2019

Yang menyatakan,



Laily Rachmah Fatmawati

NIM. H01216012

LEMBAR PERSETUJUAN PEMBIMBING

Skripsi Oleh:

NAMA : Laily Rachmah Fatmawati

NIM : H01216012

JUDUL : Uji Aktivitas Antibakteri Ekstrak Kulit Nanas (*Ananas comosus* [L.] Merr.) dan Kulit Pisang (*Musa paradisiaca* L.) Terhadap Pertumbuhan Bakteri *Escherichia coli*

Telah diperiksa dan disetujui untuk diujikan.

Surabaya, 26 Desember 2019

Dosen Pembimbing I



Hanik Faizah, M.Si
NIP. 201409019

Dosen Pembimbing II



Misbakhul Munir, M.Kes
NIP. 198107252014031002

PENGESAHAN TIM PENGUJI SKRIPSI

Skripsi Laily Rachmah Fatmawati ini telah dipertahankan
di depan tim penguji skripsi
di Surabaya, 26 Desember 2019

Mengesahkan,
Dewan Penguji

Penguji I



Hanik Faizah, M.Si
NIP. 201409019

Penguji II



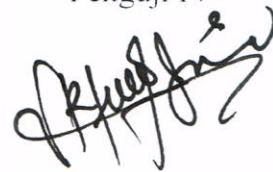
Misbakhul Munir, M.Kes
NIP. 198107252014031002

Penguji III



Esti Novi Andyarini, M.Kes
NIP. 198411172014032003

Penguji IV



Saiku Rokhim, M.KKK
NIP. 198612212014031001

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 : LAILY RACHMAH FATMAWATI
NIM : H01216012
Fakultas/Jurusan : SAINS DAN TEKNOLOGI/BIOLOGI
E-mail address : lailyrf64@gmail.com

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

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

UJI EFEKTIVITAS ANTIBAKTERI EKSTRAK KULIT NANAS (*Ananas comosus* [L.] Merr.)

DAN KULIT PISANG (*Musa paradisiaca* L.) TERHADAP PERTUMBUHAN BAKTERI

Escherichia coli

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, 03 Januari 2020

Penulis

(Laily Rachmah Fatmawati)

vitamin B12, vitamin E, biotin, serta enzim bromelin (Kumaunang dan Kamu. 2011).

Masyarakat umumnya mengkonsumsi nanas atau membuat berbagai produk olahan hanya dari daging buahnya saja, sehingga bagian kulit nanas hanya menjadi limbah buangan. Apabila limbah ini dibiarkan begitu saja, maka akan mencemari lingkungan, padahal limbah kulit nanas termasuk limbah organik yang masih dapat dimanfaatkan dikarenakan memiliki banyak nutrisi (Roy *et al.*, 2014). Kulit nanas mengandung enzim bromelain, karotenoid, vitamin C, dan flavonoid yang baik bagi kesehatan (Hatam, dkk. 2013). Kandungan flavonoid yang terdapat dalam kulit nanas tersebut dapat dimanfaatkan sebagai antioksidan, antialergi, antikanker antiinflamasi, antivirus dan antibakteri (Sandhar *et al.*, 2011).

Beberapa hasil penelitian menyatakan bahwa ekstrak kulit nanas memiliki aktivitas antibakteri terhadap beberapa jenis bakteri (Manaroinsong *et al.*, 2015; Wiharningtias *et al.*, 2016; Rini *et al.*, 2017). Menurut Roy *et al.* (2014) ekstrak *aseton* kulit nanas konsentrasi 50 mg/ml mampu menghambat pertumbuhan bakteri *Salmonella typhi*, *Pseudomonas aeruginosa*, *Streptococcus pyrogenes*, *Proteus vulgaris* dengan zona hambat secara berturut-turut sebesar 18 mm, 15 mm, 14 mm, 13 mm, sedangkan *Klebsiella pneumonia*, *Enterococcus faecalis* dan *Staphylococcus aureus* membentuk zona hambat dengan diameter 12 mm. Selain itu, berdasarkan penelitian Rini *et al.* (2017) menunjukkan bahwa ekstrak *etanol* kulit nanas memiliki aktivitas antibakteri terhadap bakteri *Eschericia coli* yang menghasilkan zona hambat sebesar 16,5 mm.

Selain nanas, bagian tanaman pisang yang terdiri dari buah, bunga, daun, bonggol, dan batangnya juga dapat dimanfaatkan. Pisang merupakan salah satu buah unggulan di Indonesia yang dapat dilihat dari besarnya luas panen dan hasil produksi pisang yang selalu menduduki peringkat pertama. Salah satu sentra primer keragaman pisang adalah di Indonesia, yang mana terdapat sekitar lebih dari 200 jenis pisang yang dapat dimanfaatkan sesuai dengan kebutuhan konsumen (Departemen Pertanian, 2005). Produksi pisang di Indonesia pada tahun 2015 tercatat sebanyak 7.299.266 ton dan Jawa Timur merupakan provinsi dengan produksi pisang terbesar dalam kurun waktu 2011-2015. Sentra produksi pisang di Jawa Timur terdapat di tujuh Kabupaten terdiri dari Kabupaten Malang, Banyuwangi, Lumajang, Pasuruan, Jember, Bojonegoro dan Pacitan dengan jumlah produksi tertinggi sebesar 42,35% (690.136 ton) (Nuryati dan Waryanto, 2016).

Dalam setiap buah pisang yang matang memiliki kandungan gizi antara lain vitamin A, vitamin B, vitamin C, protein, kalori, lemak, karbohidrat, serat, fosfor, zat besi, kalsium dan air. Beberapa penelitian menyebutkan bahwa buah pisang dapat mengobati penyakit sembelit, anemia, sakit jantung, tekanan darah, depresi dan gangguan saraf (Sumathy *et al.*, 2011; Yulianti *et al.*, 2019; Mahardika dan Zuraida, 2016). Selain buahnya, kulit buah pisang juga dimanfaatkan oleh masyarakat sebagai pupuk untuk menyuburkan tanah, memurnikan air dan menyaring logam berat, seperti tembaga (Cu) dan timbal (Pb) (Sofyan, 2012). Kulit pisang juga memiliki manfaat untuk berbagai pengobatan,

seperti mempercepat penyembuhan luka, mengatasi gatal, mengobati kutil dan meredakan nyeri luka bakar. Berdasarkan hasil penelitian, kulit buah pisang memiliki berbagai aktivitas farmakologis diantaranya yaitu antioksidan, antikanker, antiinflamasi dan antibakteri (Qomariyah, 2015; Wardati, 2017; Pratama *et al.*, 2018; Marlina dan Rikomah, 2019).

Beberapa penelitian membuktikan bahwa ekstrak kulit pisang dapat menghambat pertumbuhan beberapa bakteri (Saraswati, 2015; Chabuck *et al.*, 2013; Eveline *et al.* 2011). Penelitian Chabuck *et al.* (2013) menyatakan bahwa ekstrak air kulit buah pisang yang masih segar dan berwarna kuning memiliki kemampuan dalam menghambat bakteri gram positif (*S. pyogenes* dan *S. aureus*) dan gram negatif (*K. pneumoniae* dan *M. catarrhalis*). Hal ini didukung oleh penelitian Ehiowemwenguan *et al.* (2014) yang telah membuktikan bahwa kulit pisang mengandung metabolit sekunder yaitu senyawa saponin, alkaloid, flavonoid dan tanin yang berperan dalam menghambat pertumbuhan bakteri patogen. Menurut Eveline *et al.* (2011) ekstrak etanol 70% kulit pisang dapat menghambat bakteri *Bacillus cereus*, *Staphylococcus aureus*, *Escherichia coli* dan *Listeria monocitogenes*. Pada konsentrasi 30% menghasilkan zona hambat terhadap keempat bakteri tersebut secara berturut-turut sebesar 5.20-7.75 mm, 4.25-7.55 mm, 3.45-5.70 mm dan 3.25-5.45 mm. Pada konsentrasi 50% menghambat bakteri *E. coli* dengan ukuran zona hambat 5.20-7.75 mm, sedangkan pada bakteri *L. monocitogenes* mendapatkan diameter zona hambat sebesar 3.25-5.45 mm.

Nanas dibedakan menjadi 4 jenis berdasarkan bentuk daun dan buahnya diantaranya yaitu *cayenne* dengan ciri-ciri buah berukuran besar, daunnya tidak berduri dan permukaan daun halus, *queen* memiliki ciri-ciri daun berduri tajam dan berukuran pendek, buahnya berbentuk lonjong, *Spanish* dengan karakteristik buah berbentuk bulat dengan mata datar, daun berduri halus hingga kasar dan berukuran panjang, dan *abacaxi* yang memiliki daun berukuran panjang memiliki duri kasar dan buah berbentuk silindris. Jenis nanas yang tersebar luar di Indonesia adalah nanas jenis *cayenne* dan *queen*. Sedangkan nanas jenis Spanish banyak ditemukan di daerah kepulauan India Barat, Mexico, Puerte Rico dan Malaysia (Kumalasari, 2011).

Buah nanas memiliki manfaat bagi tubuh yaitu dapat dijadikan sebagai obat kurang darah, wasir, sembelit, flu, mual-mual, dan gangguan saluran kencing, serta daun nanas juga dapat dimanfaatkan sebagai bahan pakaian (Irfandi, 2005). Menurut Badan Pusat Statistik Indonesia, produksi nanas mengalami peningkatan yang signifikan sejak tahun 2011-2013 dengan rata-rata jumlah peningkatan 17% per tahun. Dari tahun 2012, produksi nanas di daerah Sumatera Barat sebanyak 278 ton mengalami peningkatan pada tahun 2013 menjadi sebanyak 321 ton (BPS, 2013).

Tanaman nanas memiliki beberapa bagian diantaranya daun, batang, akar bertipe akar serabut dan buah. Bagian akar, daun, bunga dan buah dari tanaman nanas melekat pada batang, sehingga batang tanaman nanas terlihat tidak nampak karena dikelilinginya tertutupi oleh bagian

yang lain (Oktaviani, 2009). Daun nanas berbentuk memanjang berukuran 130-150 cm dan lebar daun sebesar 3-5 cm atau lebih, bagian samping daun tanaman nanas ada yang memiliki duri dan ada yang tidak berduri (Gambar 2.1 a) (Irfandi, 2005).

Bagian atas permukaan daun bertekstur halus dan mengkilap, serta berwarna coklat kemerah-merahan atau hijau-tua atau merah-tua bergaris. Sedangkan bagian permukaan bawah daun berwarna keputih-putihan. Tiap batang tanaman nanas memiliki jumlah daun yang bermacam-macam berkisar antara 70-80 helai daun dengan tata letak daunnya mengelilingi batang dari bagian bawah ke atas arah kanan dan kiri yang disebut spiral. Pada ujung tanaman terdapat bunga atau buah nanas yang tersusun dalam tangkai berukuran sekitar 7-15 cm atau lebih (Irfandi, 2005).

Nanas termasuk buah yang memiliki kandungan senyawa sangat kompleks yang terdiri dari senyawa fenolik, flavonoid, tanin, lignin karotenoid dan vitamin C yang mampu berperan sebagai antikarsinogenik dan antioksidan (Hatam, dkk. 2013). Kandungan flavonoid pada kulit nanas juga bermanfaat sebagai antioksidan dan antiinflamasi, antibakteri, antikanker dan antivirus (Sandhar *et al.*, 2011). Selain itu, nanas juga mengandung senyawa fenol dan enzim bromelin yang dapat menghambat bakteri (Rakhmanda, 2008).

Senyawa fenol yaitu golongan senyawa antiseptik yang berpotensi dalam menghambat bakteri dengan mekanisme penghambatannya yaitu mendenaturasi protein sel bakteri (Rakhmanda, 2008). Enzim bromelin merupakan enzim yang mampu menghidrolisis ikatan peptida pada

Tanaman pisang (gambar 2.3) memiliki akar dengan tipe akar serabut dan memiliki batang sejati berupa umbi batang (bonggol) yang bersifat keras terdapat didalam tanah. Bagian tanaman pisang yang menyerupai batang berdiri tegak ialah batang semu terdiri dari pelepah daun yang mengandung air dan bersifat lunak (Gambar 2.3). Daun pisang memiliki tangkai panjang berukuran sekitar 30-40 cm yang keras, serta pada bagian bawah daun pisang terdapat lapisan lilin. Bunga dari tanaman pisang terletak di ketiak antara daun pelindung yang saling menutupi (Cahyono, 2009).

Menurut Suyanti dan Supriyadi (2008), buah pisang (gambar 2.3 b) terdiri dari beberapa varietas yang memiliki ukuran, warna kulit, rasa, dan aroma yang berbeda-beda. Kulit pisang sangat tebal berwarna kuning kehijauan dan terkadang terdapat noda coklat, serta daging buahnya memiliki rasa manis. Tanaman pisang dapat tumbuh optimal pada suhu sekitar 27°C, dan suhu maksimumnya 38°C. Kandungan gizi yang terdapat dalam buah pisang adalah vitamin A, vitamin B, vitamin C, kalsium, karbohidrat dan fosfor. Selain buahnya, kulit pisang juga memiliki kandungan senyawa bioaktif berupa flavonoid, saponin dan tanin yang berfungsi sebagai antioksidan (Andini, 2014).

Pada dasarnya, Allah Swt menciptakan tumbuhan sebagai sumberdaya hayati bagi manusia agar dapat diolah atau dimanfaatkan sebaik mungkin, sebagaimana yang tercantum dalam QS. Al-Hijr (15): 19-20 yang berbunyi:

Senyawa saponin memiliki potensi dalam menghambat bakteri dengan mekanisme penghambatannya mengganggu permeabilitas membran sel bakteri. Akibat terganggunya membran sel tersebut membuat membran sel menjadi rusak yang dapat menyebabkan keluarnya komponen sel seperti asam nukleat, protein dan nukleotida, sehingga mengakibatkan sel bakteri menjadi lisis (Kurniawan dan Aryana, 2015).

2.6 Ekstraksi

Ekstraksi merupakan metode pemisahan senyawa kimia dengan cara memisahkan satu atau lebih komponen dari sumber komponennya (Ahmad, dkk. 2006). Metode ekstraksi bertujuan untuk memisahkan komponen yang bersifat aktif dan menghilangkan komponen yang bersifat inert (Handa *et al.*, 2008). Ekstraksi dapat dilakukan dengan beberapa jenis metode, salah satunya yaitu maserasi.

Maserasi adalah metode ekstraksi paling sederhana yang dilakukan dengan merendam sampel yang digunakan dalam pelarut yang sesuai. Rendaman tersebut diletakkan di tempat yang terlindung dari cahaya matahari agar tidak terjadi reaksi perubahan warna. Perendaman sampel dalam pelarut membutuhkan waktu berkisar 4-10 hari. Hasil dari proses ekstraksi berupa cairan, semi padat atau bubuk yang dipengaruhi oleh perbandingan sampel dan pelarutnya, dimana apabila semakin besar perbandingannya, maka hasil yang diperoleh juga akan semakin besar (Khopkar, 2003).

Pada proses maserasi, suatu pelarut akan menembus dinding sel dan masuk ke rongga sel, sehingga zat aktif akan larut karena terdapat perbedaan konsentrasi zat aktif dalam sel. Metode ekstraksi maserasi ini memiliki kelebihan yaitu proses kerjanya sederhana dan peralatannya mudah didapatkan, sedangkan kekurangannya yaitu waktu pengekstraksian relatif lama dan hasil ekstraksi yang diperoleh kurang sempurna (Ahmad dkk. 2006).

Dalam pemilihan pelarut ekstraksi maserasi yang digunakan, terdapat beberapa faktor diantaranya yaitu pelarut yang tidak mudah menguap, bersifat selektif dan tidak mempengaruhi khasiat dari zat atau senyawa kimia yang akan diteliti, tidak mudah terbakar, mudah didapatkan dan memiliki harga yang terjangkau (Ahmad dkk. 2006). Pemilihan pelarut yang tepat akan memberikan efektivitas yang tinggi yang dapat dilakukan dengan melihat sifat kelarutan senyawa kimia dari bahan alam terhadap pelarut yang digunakan. Senyawa kimia yang terdapat pada bahan alam bersifat mudah larut dalam pelarut yang memiliki tingkat kepolaran sama. Kepolaran suatu pelarut dapat ditentukan dari besarnya konstanta dielektrik, apabila nilai konstanta dielektriknya semakin besar, maka tingkat polaritas suatu pelarut juga akan semakin besar (Darwis, 2000).

2.7 Uji Fitokimia

Uji fitokimia merupakan suatu cara dalam mengidentifikasi senyawa bioaktif melalui suatu pemeriksaan yang mampu memisahkan antara bahan alam yang mengandung senyawa fitokimia tertentu dengan

bahan alam yang tidak mengandung senyawa fitokimia. Skrining fitokimia merupakan tahap awal sebagai uji pendahuluan yang digunakan dalam suatu penelitian untuk melihat adanya senyawa kimia yang terkandung pada bahan uji (Kristianti, *et al.* 2008). Uji fitokimia dapat dilakukan dengan mengamati perubahan warna yang terjadi pada bahan uji dengan menggunakan suatu pereaksi warna. Pemilihan pelarut dan metode ekstraksi adalah suatu hal yang berperan penting dalam proses skrining fitokimia (Kristianti *et al.*, 2008). Skrining fitokimia meliputi uji senyawa saponin, flavonoid, terpenoid/steroid, tanin dan alkaloid (Sirait, 2007).

2.8 Antibakteri

Antibakteri adalah suatu bahan ataupun senyawa yang berguna untuk membunuh bakteri, khususnya bakteri patogen. Suatu senyawa yang berpotensi sebagai antibakteri harus memiliki sifat toksisitas selektif yang hanya berbahaya terhadap patogen (Xia *et al.*, 2010). Beberapa antibakteri ada yang berspektrum luas yang berarti efektif dalam menghambat pertumbuhan bakteri, baik bakteri yang berbentuk kokus, basil ataupun berbentuk spiral. Beberapa bakteri lain juga ada yang berspektrum sempit, dimana bakteri ini hanya efektif menghambat pada spesies bakteri tertentu saja (Waluyo, 2010). Menurut Dzen & Sjoekoer (2003) antibakteri dibedakan menjadi dua golongan berdasarkan cara kerjanya terhadap bakteri yaitu sebagai berikut:

- a. Bakterisidal: antibakteri yang mampu membunuh sel bakteri tanpa menyebabkan sel lisis ditunjukkan dengan pemberian antibakteri pada biakan bakteri yang sedang berada pada fase pertumbuhan

ini menguraikan zat organik menjadi zat anorganik, yaitu mineral, H₂O, CO₂ dan energi. Bakteri *E. coli* yang terdapat di lingkungan mampu berperan sebagai penyedia nutrisi bagi tumbuhan dan agen pengurai (Ganiswara, 1995).

Pada umumnya, bakteri *E. coli* adalah flora normal yang terdapat disaluran pencernaan manusia, namun bakteri ini akan bersifat patogen apabila jumlahnya dalam saluran pencernaan meningkat karena bakteri *E. coli* ini mampu menghasilkan enterotoksin penyebab penyakit diare. Bakteri *E. coli* menghasilkan enterotoksin pada sel epitel melalui cara berasosiasi dengan enteropatogenik (Jawetz *et al.*, 2005). Bakteri *E. coli* dapat menginfeksi manusia melalui cemaran pada beberapa bahan pangan dan air. Jenis bahan pangan yang tercemar biasanya disebabkan oleh sanitasi air dan peralatan yang kurang baik atau tidak bersih (Adisasmito, 2007).

Bakteri *E. coli* umumnya digunakan sebagai indikasi kontaminasi fekal dalam air minum, air untuk MCK, dan makanan. Sanitasi yang buruk dianggap sebagai penyebab banyaknya kontaminasi bakteri *E. coli* dalam air bersih yang banyak dikonsumsi oleh masyarakat. Dari air yang tercemar tersebut, bakteri *E. coli* selanjutnya dapat mencemari bahan pangan yang terkena air langsung seperti produk daging, ikan, maupun sayuran ketika proses pencucian (Adisasmito, 2007).

2.10 Penentuan Aktivitas Antibakteri

Daya senyawa antibakteri dapat diukur dengan tujuan untuk menentukan kemampuan aktivitas senyawa antibakteri tersebut. Penentuan

3.5.2 Pembuatan Ekstrak Kulit Nanas dan Kulit Pisang

Langkah kerja pembuatan ekstrak dimulai dengan mencuci hingga bersih kulit nanas dan kulit pisang yang telah disiapkan, kemudian dipotong menjadi kecil-kecil dan dikeringkan dengan oven pada suhu 50°C. Setelah bahan kering, kemudian dihaluskan dengan blender dan ditimbang sebanyak 150 gr menggunakan neraca analitik. Selanjutnya sampel tersebut diekstraksi secara maserasi yaitu direndam dalam pelarut metanol sebanyak 600 ml selama 72 jam ditempat yang tidak terkena cahaya matahari langsung dengan sesekali pengadukan. Proses maserasi ini dilakukan sebanyak dua kali. Selanjutnya hasil dari maserasi tersebut disaring untuk memisahkan antara filtrat dan residunya. Filtrat yang dihasilkan tersebut diuapkan menggunakan *rotary evaporator* untuk memisahkan pelarutnya sehingga didapatkan ekstrak kental kulit nanas sebanyak 24,6 gr dan kulit pisang sebanyak 18,09 gr. Hasil ekstrak yang didapatkan diencerkan dengan *dimethylsulfoxide* (DMSO) (Rengku *et al.*, 2017).

3.5.3 Pembuatan Konsentrasi Ekstrak

Ekstrak dari kulit nanas dan kulit pisang yang telah jadi dibuat larutan stok 50000 ppm, kemudian dibuat variasi konsentrasi ekstrak yang terdiri dari konsentrasi 5000 ppm, 10000 ppm, 15000 ppm, 20000 ppm, 25000 ppm, 30000 ppm, 35000 ppm dan 40000 ppm. Pembuatan variasi konsentrasi ekstrak

pada erlenmeyer. Campuran media EMB dan aquades tersebut kemudian dipanaskan menggunakan hot plate hingga mendidih. Selanjutnya media tersebut dituang ke dalam tabung reaksi masing-masing sebanyak 5 ml dan kemudian disterilkan menggunakan autoklaf selama 15 menit pada suhu 121°C. Setelah diautoklaf, media yang steril tersebut diletakkan dengan posisi miring $\pm 45^\circ$ hingga memadat.

3.5.6 Pembuatan Media Uji Aktivitas Antibakteri

Media yang digunakan untuk uji aktivitas antibakteri yaitu media MHA. Pembuatan media ini dilakukan dengan cara menimbang media MHA sebanyak 9,25 gr dan dilarutkan dalam 250 ml aquades dalam erlenmeyer. Kemudian dihomogenkan dan dipanaskan hingga mendidih. Selanjutnya media tersebut disterilkan menggunakan autoklaf dengan suhu 121°C selama 15 menit. Media MHA yang sudah disterilkan dituang ke dalam cawan petri masing-masing sebanyak 25 ml per cawan petri.

3.5.7 Peremajaan Bakteri Uji

Bakteri uji *Escherichia coli* diinokulasi pada media EMB miring dengan cara mengambil biakan yang dilakukan secara aseptis pada *Laminar Air Flow* (LAF). Kemudian hasil inokulasi diinkubasi selama 24 jam pada suhu 37°C (Ningsih *et al.*, 2014).

3.5.8 Pembuatan Suspensi Bakteri

Bakteri diencerkan dengan cara mencampurkan 1 ose biakan bakteri *Escherichia coli* dalam larutan fisiologis NaCl 0,9%

konsentrasi yang berbeda-beda, serta ditetesi larutan DMSO sebagai kontrol negatif dan antibiotik *ciprofloxacin* sebagai kontrol positif masing-masing sebanyak 20 μ l, kemudian diletakkan dipermukaan media. Selanjutnya media tersebut diinkubasi selama 24 jam pada suhu 37°C.

3.5.10 Pengamatan dan Pengumpulan Data

Pengamatan dan pengolahan data dilakukan setelah proses inkubasi yang dilakukan dengan mengamati dan mengukur diameter zona hambat yang. Kadar daya hambat suatu bakteri berdasarkan ukuran diameter zona hambatnya dikategorikan menjadi empat kategori yaitu lemah dengan diameter <5 mm, sedang memiliki diameter sekitar 5-10 mm, kuat dengan diameter zona hambat antara 10-20 mm dan sangat kuat yang memiliki ukuran diameter >20 mm (Ananta *et al.*, 2018).

3.6 Analisis Data

Data yang diperoleh berupa diameter zona hambat selanjutnya dianalisis menggunakan uji *One Way Anova*. Langkah awal yang dilakukan sebelum uji *One Way Anova* yaitu uji normalitas untuk normalitas distribusi data yang diteliti menggunakan uji *Kolmogorov smirnov*, setra uji homogenitas menggunakan uji *levene test* untuk mengetahui bahwa seluruh data mempunyai varians yang sama (homogen). Apabila data normal dan homogen, maka dilanjutkan uji *One Wa Anoca*. Jika nilai $P < 0.05$, maka H_0 ditolak yang berarti bahwa ada

Berdasarkan hasil uji statistik *One Way Anova* dan Uji *Duncan Multiple Range Test* (DMRT) diketahui bahwa pemberian variasi konsentrasi ekstrak kulit nanas dan kulit pisang berpengaruh terhadap zona hambat pertumbuhan bakteri *Escherichia coli*. Sebelum uji *One Way Anova*, dilakukan uji normalitas menggunakan uji *Kolmogorov-Smirnov* diperoleh nilai signifikan ekstrak kulit nanas 0.169 dan ekstrak kulit pisang 0.388 $> p$ (0.05) yang artinya data berdistribusi normal. Kemudian dilanjutkan uji homogenitas menggunakan uji *Levene test* dan didapatkan nilai signifikansi ekstrak kulit nanas 0.189 dan ekstrak kulit pisang 0.369 $> p$ (0.05) yang menunjukkan bahwa varians data homogen.

Data pada penelitian ini diketahui berdistribusi normal dan homogen, maka dilanjutkan uji *One Way Anova* dengan nilai signifikansi $0.000 < p$ (0.05) yang berarti bahwa H_0 ditolak dan terdapat perbedaan antar perlakuan. Berdasarkan hasil analisis data tersebut, maka dapat dilanjutkan uji *post hoc* menggunakan uji *Duncan Multiple Range Test* (DMRT).

sebesar 7.7 mm. Diameter zona hambat terbesar dari kedua ekstrak tersebut terdapat pada konsentrasi 40000 ppm dengan rata-rata zona hambat ekstrak kulit nanas sebesar 12.03 mm dan ekstrak kulit pisang sebesar 11.06 mm.

4.2 Pembahasan

4.2.1 Uji Fitokimia

Pada penelitian ini, hasil uji fitokimia yang diperoleh ditandai dengan perubahan warna yang terjadi pada ekstrak kulit nanas dan kulit pisang setelah diberi pereaksi warna. Adanya senyawa flavonoid ditandai dengan perubahan warna ekstrak menjadi merah kecoklatan (Ningsih *et al.*, 2014). Senyawa alkaloid ditandai dengan adanya endapan berwarna coklat (Risky dan Suyanto. 2014), sedangkan pada uji senyawa terpenoid terjadi perubahan warna ekstrak menjadi jingga kecoklatan (Syafitri *et al.*, 2014). Senyawa saponin dapat dilihat dengan terbentuknya busa pada bagian permukaan ekstrak setelah dilakukan pengocokan (Afriani *et al.*, 2017).

Hasil uji fitokimia ekstrak kulit nanas dapat dilihat pada tabel 4.1 yang menunjukkan bahwa ekstrak kulit nanas mengandung senyawa metabolit sekunder seperti saponin, alkaloid, flavonoid, terpenoid. Hal ini sesuai dengan penelitian Yeragamreddy *et al.* (2013) yang menyatakan bahwa ekstrak kulit nanas mengandung senyawa flavonoid, saponin, terpenoid dan alkaloid. Pada tabel 4.2 juga diketahui bahwa ekstrak kulit pisang

mengandung senyawa metabolit sekunder flavonoid, saponin, alkaloid dan terpenoid. Hasil uji fitokimia tersebut sesuai dengan penelitian Lumowa dan Bardin (2018) yang menyatakan bahwa ekstrak kulit pisang kepok memiliki kandungan metabolit sekunder yaitu saponin, flavonoid, alkaloid dan terpenoid.

Dari tabel 4.1 dan 4.2, diketahui bahwa kedua ekstrak yang digunakan tidak mengandung senyawa tanin. Hal ini berbeda dengan penelitian Yeragamreddy *et al.* (2013) serta Lumowa dan Bardin (2018) yang menemukan bahwa ekstrak kulit nanas dan ekstrak kulit pisang memiliki kandungan senyawa tanin. Adanya perbedaan hasil penelitian tersebut disebabkan oleh beberapa faktor diantaranya yaitu tempat pengambilan sampel kulit buah pisang yang berbeda dan faktor lingkungan yang terdiri dari tanah, iklim, suhu dan cahaya. Senyawa metabolit sekunder akan terbentuk optimal pada lingkungan yang sesuai dengan syarat tumbuh tumbuhan dan memiliki nutrisi yang tercukupi (Allo, 2016).

4.2.2 Uji Aktivitas Antibakteri

Pada penelitian ini, ekstrak kulit nanas dan kulit pisang, serta kontrol positif yang digunakan terbukti memiliki aktivitas antibakteri terhadap bakteri *Escherichia coli*. Kontrol positif yang digunakan adalah antibiotik *ciprofloxacin*. Antibiotik *ciprofloxacin* memiliki mekanisme penghambatan bakteri dengan cara menghambat kerja enzim DNA gyrase pada bakteri yang

diperlukan untuk proses replikasi DNA (Raini, 2016). Akan tetapi, pada kontrol negatif tidak memiliki aktivitas antibakteri yang ditandai dengan tidak terbentuk zona hambat disekitar kertas cakram. Kontrol negatif yang digunakan adalah larutan DMSO 10%. Hasil dari kontrol negatif (DMSO 10%) tidak membentuk zona hambat, sehingga kontrol negatif tidak perlu dimasukkan dalam analisis data statistik. Hal tersebut membuktikan bahwa larutan DMSO pada konsentrasi 10% tidak berpengaruh terhadap pertumbuhan bakteri, sehingga aktivitas antibakteri hanya berasal dari ekstrak yang diujikan, bukan dari larutan DMSO yang digunakan.

Dari hasil penelitian yang telah diperoleh, diketahui bahwa ekstrak kulit pisang dan kulit nanas dengan variasi konsentrasi mampu menghambat bakteri *E. coli* dengan rata-rata diameter zona hambat yang berbeda-beda. Konsentrasi ekstrak kulit nanas dan kulit pisang yang paling optimal dalam menghambat bakteri *Escherichia coli* adalah konsentrasi 40000 ppm. Beberapa penelitian juga membuktikan bahwa variasi konsentrasi menghasilkan diameter zona hambat yang berbeda.

Penelitian Ananta *et al.* (2018) menyatakan bahwa ekstrak kulit pisang dengan konsentrasi 0.5%, 0.6%, 0.7%, 0.8%, 0.9%, 1%, 2%, 4%, 6%, 8% dan 10% menghambat bakteri *Escherichia coli* dengan diameter zona hambat yang berbeda-beda. Konsentrasi ekstrak kulit pisang yang paling optimal dalam menghambat *E. coli*

adalah konsentrasi 10% dengan zona hambat sebesar 17.15 mm. Selain itu, pada penelitian Omorontionwan *et al.* (2019) penggunaan ekstrak kulit nanas dengan konsentrasi 5%, 10% dan 50%, hanya pada konsentrasi 50% yang memiliki aktivitas antibakteri dengan diameter zona hambat sebesar 13 mm.

Perbedaan diameter zona hambat dari masing-masing konsentrasi tersebut dikarenakan adanya perbedaan konsentrasi ekstrak atau banyak sedikitnya jumlah kandungan senyawa aktif sebagai antibakteri yang terdapat dalam ekstrak, serta kecepatan difusi ekstrak ke dalam media agar (Zohra *et al.*, 2009). Hal ini sesuai dengan pernyataan Brooks *et al.* (2013) yang menyatakan bahwa aktivitas antibakteri dipengaruhi oleh konsentrasi ekstrak dan difusi ekstrak.

Adanya aktivitas antibakteri dari beberapa konsentrasi ekstrak kulit nanas dan kulit pisang tersebut dikarenakan ekstrak kulit nanas dan kulit pisang telah dilakukan uji fitokimia dan terbukti mengandung senyawa metabolit sekunder yang berpotensi sebagai senyawa antibakteri diantaranya yaitu senyawa flavonoid, alkaloid, tanin, saponin dan terpenoid. Senyawa metabolit sekunder yang terkandung dalam ekstrak memiliki mekanisme yang berbeda-beda dalam menghambat pertumbuhan bakteri.

Senyawa flavonoid bekerja dengan cara menghambat fungsi membran sel. Flavonoid akan berikatan dengan protein ekstraseluler membentuk senyawa kompleks yang dapat merusak

membran sel bakteri. Kerusakan membran sel tersebut menyebabkan keluarnya senyawa intraseluler dan mengakibatkan terjadinya kerusakan atau kematian sel. Selain itu, flavonoid juga mampu menghambat metabolisme energi bakteri. Penghambatan metabolisme bakteri dilakukan dengan cara menghambat penggunaan oksigen oleh bakteri. Bakteri membutuhkan energi untuk proses biosintesis makromolekul, sehingga jika metabolismenya terhambat, maka molekul bakteri tidak dapat berkembang menjadi molekul yang lebih kompleks (Cushnie dan Lamb, 2005).

Mekanisme penghambatan bakteri oleh senyawa saponin dilakukan dengan menurunkan tegangan permukaan dinding sel. Saponin akan berdifusi melalui membran luar yang telah dirusak oleh flavonoid. Kemudian saponin akan mengikat membran sitoplasma yang menyebabkan kerusakan atau terganggunya kestabilan membran sel. Membran sitoplasma yang terikat oleh saponin mengakibatkan sitoplasma mengalami kebocoran, sehingga berbagai komponen penting dalam sel akan keluar dari sel. Kerusakan tersebut menyebabkan terhambatnya pertumbuhan sel hingga menyebabkan kematian sel bakteri (Zahro, 2013).

Mekanisme antibakteri senyawa alkaloid yaitu dengan mengganggu komponen penyusun peptidoglikan bakteri yang mengakibatkan lapisan dinding sel bakteri tidak terbentuk secara utuh. Hal tersebut menyebabkan pembentukan sel tidak sempurna

yang dikarenakan dinding selnya tidak mengandung peptidoglikan dan hanya terdiri dari membran sel, sehingga menyebabkan kematian sel (Retnowati *et al.*, 2011).

Mekanisme senyawa terpenoid dalam menghambat bakteri adalah bereaksi dengan porin (protein transmembran) pada membran luar dinding sel bakteri. Senyawa terpenoid akan membentuk ikatan polimer yang kuat, sehingga dapat menyebabkan kerusakan porin. Rusaknya porin mengakibatkan masuknya senyawa yang akan mengurangi permeabilitas dinding sel bakteri. Hal tersebut menyebabkan sel bakteri kekurangan nutrisi dan pertumbuhannya menjadi terhambat atau bahkan mati (Gunawan, 2008).

Berdasarkan hasil penelitian, respon hambatan ekstrak kulit nanas yang termasuk dalam kategori sedang adalah konsentrasi 5000 ppm, 10000 ppm, 15000 ppm, 20000 ppm, 25000 ppm, 3000 ppm dikarenakan masing-masing konsentrasi tersebut memiliki rata-rata diameter antara 6-10 mm. Sedangkan yang termasuk kategori kuat adalah konsentrasi 35000 ppm dan 40000 ppm dikarenakan pada konsentrasi tersebut rata-rata diameter zona hambat berkisar >10-20 mm.

Kategori respon hambatan dari masing-masing ekstrak terhadap pertumbuhan bakteri ini sesuai dengan pernyataan Susanto *et al.* (2012) yang menjelaskan bahwa diameter zona hambat < 5 mm dikategorikan lemah, 6-10 mm dikategorikan

sedang, > 10-20 dikategorikan kuat dan ≥ 20 mm termasuk kategori sangat kuat. Hal ini juga sesuai dengan penelitian Ananta *et al* (2018) menggunakan ekstrak kulit pisang terhadap bakteri *Escherichia coli* dengan konsentrasi 0.5%, 0.6%, 0.7%, 0.8%, 0.9%, 1%, 2% dan 4% menghasilkan diameter zona hambat berturut-turut sebesar 7.65 mm, 9.31 mm, 9.41 mm, 9.50 mm, 10.16 mm, 10.33 mm, 10.58 mm, 10.67 mm yang dikategorikan sedang, sedangkan pada konsentrasi 6%, 8% dan 10% membentuk zona hambat sebesar 11.41 mm, 15.21 mm dan 17.15 mm yang termasuk dalam kategori kuat.

Hasil penelitian ini menunjukkan bahwa semakin tinggi konsentrasi ekstrak, maka semakin besar pula diameter zona hambat yang terbentuk. Hal ini dapat diasumsikan bahwa semakin tinggi konsentrasi ekstrak, maka semakin banyak pula senyawa aktif yang terkandung dalam ekstrak tersebut. Peningkatan konsentrasi senyawa dapat meningkatkan penetrasi senyawa antibakteri ke dalam sel bakteri, sehingga akan merusak sistem metabolisme sel dan dapat mengakibatkan kematian sel (Ningtyas, 2010). Hasil tersebut juga sesuai dengan penelitian Rakhmanda (2008) yang menjelaskan bahwa rendahnya konsentrasi ekstrak menyebabkan semakin kecil pula jumlah senyawa aktif dalam ekstrak, sehingga kemampuan senyawa aktif tersebut dalam menghambat pertumbuhan bakteri pun berkurang.

BAB V

KESIMPULAN DAN SARAN

5.1 KESIMPULAN

Berdasarkan penelitian yang telah dilakukan, dapat disimpulkan bahwa:

- a. Senyawa metabolit sekunder yang terkandung dalam ekstrak kulit nanas dan kulit pisang adalah flavonoid, alkaloid, saponin dan terpenoid.
- b. Pemberian variasi konsentrasi ekstrak kulit nanas berpengaruh terhadap diameter zona hambat pertumbuhan bakteri *Escherichia coli*.
- c. Pemberian variasi konsentrasi ekstrak kulit pisang berpengaruh terhadap diameter zona hambat pertumbuhan bakteri *Escherichia coli*.
- d. Konsentrasi ekstrak kulit nanas dan kulit pisang yang paling optimal dalam menghambat pertumbuhan bakteri *E. coli* yakni konsentrasi 40000 ppm dengan rata-rata diameter zona hambat ekstrak kulit nanas sebesar 12.03 mm dan ekstrak kulit pisang sebesar 11.06 mm.

5.2 SARAN

Perlu dilakukan penelitian menggunakan metode lain untuk mengetahui nilai MIC (*Minimum Inhibition Concentration*) dan MBC (*Minimum Bactericidal Concentration*) untuk menentukan konsentrasi ekstrak kulit nanas dan kulit pisang yang sesuai dalam menghambat bakteri *Escherichia coli*. Selain itu, juga diperlukan adanya penelitian lebih lanjut mengenai uji aktivitas antibakteri ekstrak kulit nanas dan kulit

- Candra, R. A. 2012. Isolasi dan Uji Aktivitas Antioksidan Senyawa Alkaloid Dari Ekstrak Daun *Phoebe declinata* Nees. *Skripsi*. Universitas Indonesia, Depok.
- Chabuck, Z., Hindi, N. dan A. H. Al-Charrakh. 2013. *Antimicrobial Effect of Aqueous Banana Extract*. Research Gate: Pharmaceutical Sciences.
- Christy, Meily, Ishak. 2012. Pengaruh Proses Pengeringan dan Imobilisasi Terhadap Aktivitas dan Kestabilan Enzim Bromelain Dari Buah Nanas (*Ananas comosus* (L.) Merr). *Skripsi*. Jurusan Teknologi Pertanian Fakultas Pertanian Universitas Hasanuddin, Makassar.
- Cushnie, T. P. and A. J. Lamb. 2005. Antimicrobial Activity of Flavonoids. *International Journal of Antimicrobial Agents*. 343-356.
- Dahlan, M. S. 2011. *Statistik Untuk Kedokteran dan Kesehatan Edisi 5*. Salemba Medika, Jakarta.
- Darwis, D. 2000. *Teknik Dasar Laboratorium Dalam Penelitian Senyawa Bahan Alam Hayati, Workshop Pengembangan Sumber Daya Manusia Dalam Bidang Kimia Organik Bahan Alam Hayati*. FMIPA Universitas Andalas, Padang.
- Departemen Pertanian. 2005. *Abstrak Hasil Penelitian Pertanian Komoditas Pisang*. Pusat Perpustakaan dan Penyebaran Teknologi Pertanian, Badan Penelitian dan Pengembangan Pertanian, Bogor.
- Dzen dan M. Sjoekoer. 2003. *Bakteriologi Medik*. Bayumedia, Malang.
- Ehiowemwenguan, G., Emoghene, A. O. dan J. E. Inetianbor. 2014. Antibacterial and Phytochemical Analysis of Banana Fruit Peel. *Journal of Pharmacy*. Vol. 4: 18-25.
- Eveline, A., J. N., Parhusip dan A. Rico. 2011. Pemanfaatan Ekstrak Kulit Pisang (Musa ABB cv Kepok) Sebagai Senyawa Antibakteri. *Seminar Nasional PATPI*. ISBN 978-602-98902-1-1.
- Fansworth, N. R. 1996. Biological and Phytochemical Screening of Plants. *Journal Pharm. Sci* 55.
- Faozi, G. 2013. Efektivitas Ekstrak Etanol Biji Pinang (*Areca catechu* L.) Terhadap bakteri *Aeromonas hydrophila* Secara In-Vitro. *Skripsi*. Fakultas Keguruan dan Ilmu Pendidikan Universitas Muhammadiyah Purwokerto, Purwokerto.
- Ganiswara. 1995. *Farmakologi dan Terapi, Edisi 4*. Fakultas Kedokteran Universitas Indonesia, Jakarta.
- Giguere, S., Prescott, J. F. dan P. M. Dowling. 2013. *Antimicrobial Therapy in Veterinary Medicine*. Wiley Blackwell, USA.
- Gunawan, I. W. G., Bawa, I. G. A. G. dan N. L. Sutrisnayanti. 2008. Isolasi dan Identifikasi Senyawa Terpenoid Yang Aktif Antibakteri Pada Herba Meniran (*Phyllanthus niruri* Linn.). *Jurnal Kimia*. Vol. 2, No.1: 31-39.

- Handa, Swami, S., Khanuja, S. P. S., Longo, G. dan D. D. Rakesh. 2008. Extraction Technologies for Medicinal and Aromatic Plants. *Trieste: International Centre for Science and High Technology*.
- Hatam, Sri, F., Edi, Suyanto dan Jemmy, Abidjulu. 2013. Aktivitas Antioksidan Dari Ekstrak Kulit Nanas (*Ananas comosus* L. Merr). *Jurnal Ilmiah Farmasi*. Vol, 2. No. 1: 8-12.
- Ibnu, Katsir. 2006. *Tafsir Ibnu Katsir: An-Nahl 11*. Penerjemah: Bahrul Abu Bakar dan Anwar Abu Bakar. Sinar Baru Algensindo, Bandung.
- Irfandi. 2005. Karakterisasi Morfologi Lima Populasi Nanas (*Ananas comosus* L. Merr). *Skripsi*. Program Studi Holtikultura Fakultas Pertanian Institut Pertanian Bogor.
- Jawetz, E., Melnick, J. dan E. Adelberg. 2005. *Mikrobiologi Kedokteran*. Salemba Medika, Jakarta.
- Jaya, Ara, Miko. 2010. *Isolasi dan Uji Efektivitas Antibakteri Senyawa Saponin Dari Akar Putri Malu (Mimisa pudica)*. Universitas Islam Negeri Maulana Malik, Malang.
- Juwita, U., Haryani, Y. dan C. Joe. 2014. Jumlah Bakteri *Coliform* dan Deteksi *Escherichia coli* Pada Daging Ayam di Pekanbaru. *JOM FMIPA*. Vol. 1, No. 2.
- Kalaiselvi, M., Gomathi, D. and C. Uma. 2012. Occurrence of Bioactive Compounds in *Ananas comosus* (L): A Standardization by HPTLC. *Asian Pacific Journal of Tropical Biomedicine*. S1341-S134.
- Kemenkes, RI. 2013. *Situasi Diare di Indonesia*. Subdit Pengendalian Diare dan Infeksi Saluran Pencernaan, Jakarta.
- Ketnawa, S. 2009. Partitioning of Bromelain from Pineapple Peel by Aqueous Two Phase System. *Journal Ag-Ind*. Vol. 2, No. 4: 457-468.
- Khopkar. 2003. *Konsep Dasar Kimia Analitik*. Universitas Indonesia Press, Jakarta.
- Kumalasari, I. J. 2011. Pengaruh Variasi Suhu Inkubasi Terhadap Kadar Etanol Hasil Fermentasi Kulit dan Bonggol Nanas (*Ananas sativus*). *Thesis*. Universitas Muhammadiyah Semarang, Semarang.
- Kumaunang, Maureen dan V. Kamu. 2011. Aktivitas Enzim Bromelin Dari Ekstrak Kulit Nanas (*Ananas comosus*). *Jurnal Ilmiah Sains*. Vol. 11, No. 2.
- Kristianti, A. N., Aminah, N. S., Tanjung, M. dan B. Kurniadi. 2008. *Buku Ajar Fitokimia*. Jurusan Kimia Laboratorium Kimia Organik FMIPA Universitas Airlangga, Surabaya. P.47-48.
- Kurniawan, B dan F. W. Aryana. 2015. Binahong (*Cassia Alata* L.) As Inhibitor of *Escherichia coli* growth. *Journal Majority*. 4: 100-104.

- Lawal, D. 2013. Medicinal, Pharmacological and Phytochemical Potentials of *Annona comsus* Linn. *Bayero Journal of Pure and Applied Sciences*. Vol. 6, No. 1: 101-104.
- Lumowa, S. V. dan S. Bardin. 2018. Uji Fitokimia Kulit Pisang Kepok (*Musa paradisiaca* L.) Bahan Alam Sebagai Pestisida Nabati Berpotensi Menekan Serangan Serangga Hama Tanaman Umur Pendek. *Jurnal Sains dan Kesehatan*. Vol. 1, No. 9.
- Mahardika, N. P. dan R. Zuraida. 2016. Vitamin C Pada Pisang Ambon (*Musa Paradisiaca* S.) dan Anemia Defisiensi Besi. *Jurnal Majority*. Vol. 5, No. 4.
- Manaroinsong, A., Abidjulu, J. dan S. V. Krista. 2015. Uji Daya Hambat Ekstrak Kulit Nanas (*Ananas comosus* L.) Terhadap Bakteri *Staphylococcus aureus* Secara In Vitro. *Jurnal Ilmiah Farmasi*. Vol. 4, No. 4.
- Marlena, D. dan S. E. Rikomah. 2019. Uji Efektivitas Antiinflamasi Ekstrak Kulit Buah Pisang Kepok (*Musa acuminata x balbisiana 'saga'*) Pada Mencit Putih Jantan (*Mus musculus*). *Jurnal Ilmiah Pharmacy*. Vol. 6, No. 1.
- Mujipradhan, V. N., Wewengkang, D. S. dan E. Suryanto. 2018. Aktivitas Antimikroba Dari Ekstrak Ascidian *Herdmania momus* Pada Mikroba Patogen Manusia. *Jurnal Ilmiah Farmasi*. Vol. 7, No.3.
- Mukhriani. 2014. Ekstraksi, Pemisahan Senyawa dan Identifikasi Senyawa Aktif. *Jurnal Kesehatan*. Vol. 7, No. 2.
- Mulyono, Noryawati. 2013. Quantity an Quality of Bromelain in Some Indonesian Pineapple Fruits. *International Journal of Applied Biology and Pharmaceutical Technology*. Vol. 4(2): 234-240.
- Munadjim, D. 1988. *Teknologi Pengolahan Pisang*. PT. Gramedia, Jakarta.
- Najib, A. 2006. *Fitokimia*. Fakultas Farmasi, Universitas Islam Indonesia, Jakarta.
- Namal, Apriyanti. 2011. Uji Efek Antifertilitas Jus Buah Nanas Muda (*Ananas comosus*) Pada Mencit (*Mus musculus*) Betina. *Skripsi*. Fakultas Ilmu Kesehatan, Universitas Islam Negeri Alauddin, Makassar.
- Naritasari, Fimma., Hendri, Susanto dan Supriatno. 2010. Pengaruh Konsentrasi Ekstrak Etanol Bonggol Nanas (*Ananas comosus* (L.) Merr) Terhadap Apoptosis Karsinoma Sel Skuamosa Lidah Manusia. *Majalah Obat Tradisional*. 15(1): 16-25.
- Naufalin, R. 2005. Kajian Sifat Antimikroba Bunga Kecombrang (*Nicolaia speciosa* Horan) Terhadap Berbagai Mikroba Patogen dan Perusak Pangan. *Disertasi*. Program Pascasarjana Institut Pertanian Bogor, Bogor.
- Ningsih, D. R., Zufahair, Z. dan P. Purwati. 2014. Antibacterial Activity Cambodia Leaf Extract (*Plumeria alba* L.) to *Staphylococcus aureus*

- and Identification of Bioactive Compound Group of Cambodia Leaf Extract. *Molekul*. Vol. 9, No. 2: 101-109.
- Nuryati, L. dan B. Waryanto. 2016. *Outlook Komoditas Pertanian Sub Sektor Hortikultura*. Pusat Data dan Sistem Informasi Pertanian, Kementerian Pertanian, Jakarta.
- Oktaviani, D. 2009. Pengaruh Media Tanam dan Asal Bahan Stek Terhadap Keberhasilan Stek Basal Daun Mahkota Nenas (*Ananas comosus* (L.) Merr). *Skripsi*. Fakultas Pertanian, Institut Pertanian Bogor.
- Pambudi, Y. B. 2017. Uji Aktivitas Antioksidan dan Penetapan Kadar Bromelain Terhadap *Bovine Serum Albumin* (BSA) Dari Ekstrak Kulit Buah Nanas (*Ananas comosus* (L.) Merr). *Skripsi*. Universitas Sanata Dharma, Yogyakarta.
- Plur, N. 2010. *Analisis Usaha Pemanfaatan Limbah Kulit Nanas Menjadi Minuman*. Artikel Teknologi Pangan. Diakses pada tanggal 1 Desember 2014, <http://www.gubuktani.com>
- Pratama, H. Y., Ernawati dan Mahmud, N. R. 2018. Uji Antibakteri Ekstrak Kulit Buah Pisang Kepok (*Musa paradisiaca x balbisiana*) Mentah Terhadap Pertumbuhan Bakteri *Staphylococcus aureus*. *Jurnal Sainsmat*. Vol. 2, No.2: 147-152.
- Pratiwi, S. T. 2008. *Mikrobiologi Farmasi*. Erlangga, Jakarta.
- Qomariyah, D. N. 2015. Pengaruh Ekstrak Kulit Pisang Kepok Terhadap Hepatosit Yang Diinduksi Aspirin. *Jurnal Majority*. Vol. 4, No. 7.
- Raina, M. H. 2011. *Ensiklopedia Tumbuhan Berkhasiat Obat*. Salemba Medika, Jakarta.
- Raini, M. 2016. Antibiotik Golongan Fluorokuinolon: Manfaat dan Kerugian. *Media Litbangkes*. Vol. 26, No. 3: 163-174.
- Rakhmanda, Adi, Putra. 2008. Perbandingan Efek Antibakteri Jus Nanas (*Ananas comosus* L. Merr) Pada Berbagai Konsentrasi Terhadap *Streptococcus mutans*. *Artikel Karya Tulis Ilmiah*. Fakultas Kedokteran Universitas Diponegoro Semarang.
- Ramaiah, S. 2008. *Diare*. PT. Bhuana Ilmu Populer, Jakarta.
- Rengku, P. M., Ridhay, A. dan Prismawiryanti. 2017. Ekstraksi Dan Uji Stabilitas Betasianin Dalam Ekstrak Buah Kaktus (*Opuntia elatior* Mill.). *Kovalen*. Vol. 3, No. 2: 142-149.
- Retnowati, Y., Bialangi, N. dan N. W. Posangi. 2011. Petumbuhan Bakteri *Staphylococcus aureus* Pada Media Yang Diekspos Dengan Infus Daun Sambiloto (*Andrographis paniculata*). *Jurnal Saintek*. Vol. 6, No.2.
- Rini, Anggy, R. S., Supartono dan Wijayanti, Nanik. 2017. *Hand Sanitizer Ekstrak Kulit Nanas Sebagai Antibakteri Staphylococcus aureus dan*

- Escherichia coli*. *Indonesian Journal of Chemical Science*. Vol.6, No.1.
- Risky, T. A. dan Suyanto. 2014. Aktivitas Antioksidan dan Antikanker Ekstrak Metanol Tumbuhan Paku *Adiantum phillippensis* L. *UNESA Journal of Chemistry*. Vo. 3, No.1.
- Rofikah. 2013. Pemanfaatan Pektin Kulit Pisang Kepok (*Musa paradisiaca* Linn) Untuk Pembuatan Edible Film. *Skripsi*. Universitas Semarang, Semarang.
- Roy, Soma dan P. Lingamperta. 2014. Solid Wastes of Fruits Peels as Source of Lowcost Broad Spectrum Natural Antimicrobial Compounds- Furanome, Furfural and Benezetriol. *International journal of Research in Engineering ang Technology*. Hlm. 273-279.
- Rukmana, R. 1996. *Nanas: Budidaya dan Pascapanen*. UGM, Yogyakarta.
- Sandhar, H. K., Kumar, B., Prasher, S., Tiwari, P., Salhan, M. dan P. Sharma. 2011. A Review of Phytochemistry and Pharmacology of Flavonoids. *Internationale Pharmaceutica Scientia*. Vol. 1, No. 1.
- Sangi, M., Runtuwene, M. R. J., Simbala, H. E. and V. M. A. Makang. 2008. Analisis Fitokimia Tumbuhan Obat di Kabupaten Minahasa Utara. *J. Chem. Prog.* 1(1): 47-53.
- Saraswati, F. N. 2015. Uji Aktivitas Antibakteri Ekstrak Etanol 96% Limbah Kulit Pisang Kepok Kuning (*Musa balbisiana*) Terhadap Bakteri Penyebab Jerawat (*Staphylococcus epidermis*, *Staphylococcus aureus*, dan *Propionibacterium acne*). *Thesis*. UIN Syarif Hidayatullah Jakarta.
- Saridewi, M. N., Bahar, M. dan Anisah. 2017. Uji Efektivitas Antibakteri Perasan Jus Buah Nanas (*Ananas comosus*) Terhadap Pertumbuhan Isolat Bakteri Plak Gigi di Puskesmas Kecamatan Tanah Abang Periode April 2017. *Jurnal Biogenesis*. Vol. 5, No. 2.
- Sari, I. P., Wibowo, M. A. dan S. Arreneuz. 2015. Aktivitas Antibakteri Ekstrak Teripang Butoh Keling (*Holothuria leucospilata*) Dari Pulau Lemukutan Terhadap Bakteri *Propionibacterium acnes* dan *Staphylococcus epidermis*. *JKK*. Vol 4, No. 4: 21-28.
- Satuhu, S. dan A. Supriyadi. 2008. *Pisang, Budidaya, Pengolahan dan Prospek Pasar*. Penebar Swadaya, Jakarta.
- Shihab, M. Q. 2002. *Tafsir Al-Misbah Pesan, Kesan dan Keserasian Al-Qur'an*. Lentera Hati, Jakarta.
- Singhal, M. and R. Purnima. 2013. Antioxidant Activity, Total Flavonoid and Total Phenolic Content of *Musa acuminata* Peel Extracts. *Global Journal of Pharmacology*. Vol. 7, No. 2: 118-122.
- Sirait, M. 2007. *Penuntun Fitokimia Dalam Farmasi*. ITB Press, Bandung.

- Sofyan, P. 2012. *Panduan Membuat Sendiri Bensin dan Solar, Cara Mudah Membuat Bahan Bakar Nabati Dari Tanaman Disekitar Rumah*. Pustaka Baru Press, Yogyakarta.
- Sri, A., Arianingrum, R. dan S. Handayani. 2007. Identification and Antioxidant Activity Test of Some Compound from Methanol Extract Peel of Banana (*Musa Paradisiaca* Linn). *Indo J. Chem.* Vol. 7, No. 1: 83-87.
- Sumathy, V., Lachumy, J. S., Zakaria, Z. and S. Sasidharan. 2011. In Vitro Bioactivity and Phytochemical Screening of *Musa acuminata* Flower. *Journal Pharmacology online.* Vol. 2: 118-127.
- Suriawiria, U. 2008. *Mikrobiologi Air*. P. T. Alumni, Bandung.
- Susanti, L. 2006. Perbedaan Penggunaan Jenis Kulit Pisang Terhadap Kualitas Nata Dengan Membandingkan Kulit Pisang Raja Nangka, Ambon Kuning dan Kepok Putih Sebagai Bahan Baku. *Skripsi*. UNNES, Semarang.
- Susanto., Sudrajat dan R. Ruga. 2012. Studi Kandungan Bahan Aktif Tumbuhan Meranti Merah (*Shorea leprosula* Miq) Sebagai Sumber Senyawa Antibakteri. *Jurnal Mulawarman Scientifie.* Vol. 11, No. 12: 181-190.
- Suyanti dan A. Supriyadi. 2008. *Pisang: Budidaya, Pengolahan dan Prospek Pasar*. Penebar Swadaya, Jakarta.
- Syafitri, N. E., Bintang, M. dan S. Falah. Kandungan Fitokimia, Total Fenol, dan Total Flavonoid Ekstrak Buah Harendong (*Melastoma affine* D. Don). *Current Biochemistry.* Vol. 1, No. 3: 105-115.
- Umarudin., Sari, R. Y., Ballighul, F. dan Syukrianto. 2018. Efektivitas Daya Hambat Ekstrak Etanol 96% Bonggol Nanas (*Ananas comosus* L.) Terhadap Pertumbuhan Bakteri *Staphylococcus aureus*. *Journal of Pharmacy and Science.* Vol. 3, No.2.
- Xia, E., Deng, G., Guo, Y. dan H. Li. 2010. Biological Activities of Polyphenois From Grapes. *International Journal of Molecular Sciences.* Vol. 11: 622-646.
- Waluyo, L. 2010. *Teknik Dasar Metode Mikrobiologi*. Universitas Muhammadiyah Malang Press, Malang.
- Wardati, F. 2017. Potensi Ekstrak Kulit Pisang Kepok (*Musa balbisiana*) Sebagai Kandidat Terapeutik Kanker Payudara Secara In Vitro Dengan Menggunakan Sel T-47D. *Skripsi*. Fakultas Sains dan Teknologi, Universitas Islam Negeri (UIN) Maulana Malik Ibrahim, Malang.
- Wiharaningtias, I., Waworuntu, Olivia dan Juliatri. 2016. Uji Konsentrasi Hambat Minimum (KHM) Ekstrak Kulit Nanas (*Ananas comosus* L.) Terhadap *Staphylococcus aureus*. *Jurnal Ilmiah Farmasi.* Vol. 5, No. 4.
- Yeragamreddy, P. R., Ramalingan, P., Chilamakuru, N. B. dan R. Haribau. 2013. In Vitro Antitubercular and Antibacterial Activities of Isolated Constituents and Column Fractions from Leaves of *Cassia*

