

**UJI AKTIVITAS ANTIBAKTERI EKSTRAK DAUN DAN UMBI
KELADI TIKUS (*Typhonium flagelliforme*) SERTA KOMBINASI
KEDUANYA TERHADAP PERTUMBUHAN *Staphylococcus aureus***

SKRIPSI



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

Disusun oleh:

NUR AINUS SHOFY

NIM: H01217013

PROGRAM STUDI BIOLOGI

JURUSAN SAINS

FAKULTAS SAINS DAN TEKNOLOGI

UNIVERSITAS ISLAM NEGERI SUNAN AMPEL

SURABAYA

2021

PERNYATAAN KEASLIAN

Saya yang bertanda tangan di bawah ini,

Nama : Nur Ainus Shofy

NIM : H01217013

Program studi : Biologi

Angkatan : 2017

Menyatakan bahwa saya tidak melakukan plagiat dalam penulisan skripsi saya yang berjudul **“UJI AKTIVITAS ANTIBAKTERI EKSTRAK DAUN DAN UMBI KELADI TIKUS (*Typhonium flagelliforme*) SERTA KOMBINASI KEDUANYA TERHADAP PERTUMBUHAN *Staphylococcus aureus*”**.

Apabila suatu saat nanti saya terbukti melakukan plagiat, maka saya bersedia menerima sanksi yang telah ditetapkan.

Demikian pernyataan keaslian ini saya buat sebenar-benarnya.

Surabaya, Agustus 2021

Yang menyatakan,



HALAMAN PERSETUJUAN

SKRIPSI

**UJI AKTIVITAS ANTIBAKTERI EKSTRAK DAUN DAN UMBI
KELADI TIKUS (*Typhonium flagelliforme*) SERTA KOMBINASI
KEDUANYA TERHADAP PERTUMBUHAN *Staphylococcus aureus***

Diajukan oleh:

Nur Ainus Shofy

NIM: H01217013

Telah diperiksa dan disetujui

di Surabaya,

Dosen Pembimbing Utama



Eva Agustina, M.Si.
NIP. 198908302014032008

Dosen Pembimbing Pendamping



Atiqoh Zummah, S.Si. M.Sc.
NIP. 199111112019032026

PENGESAHAN TIM PENGUJI SKRIPSI

Skripsi Nur Ainus Shofy ini telah dipertahankan di depan tim penguji skripsi

Surabaya, 6 Agustus 2021

Mengesahkan,

Dewan Penguji

Penguji I



Eva Agustina, M.Si.
NIP. 198908302014032008

Penguji II



Atiqoh Zummah, S.Si. M.Sc.
NIP. 199111112019032026

Penguji III



Estri Kusumawati, M.Kes
NIP. 198708042014032003

Penguji IV



Yuanita Rachmawati, M.Sc.
NIP. 198808192019032009

Mengetahui,
Dekan Fakultas Sains dan Teknologi
UIN Sunan Ampel Surabaya



Dr. Hj. Evi Fatimatur Rusydiyah, M.Ag.
NIP. 197312272005012003



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 : NUR AINUS SHOFY
NIM : H01217013
Fakultas/Jurusan : SAINS DAN TEKNOLOGI/BIOLOGI
E-mail address : nurainushofyy@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 AKTIVITAS ANTIBAKTERI EKSTRAK DAUN DAN UMBI

KELADI TIKUS (*Typhonium flagelliforme*) SERTA KOMBINASI KEDUANYA TERHADAP

PERTUMBUHAN *Staphylococcus aureus*

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, 16 Agustus 2021

Penulis

(NUR AINUS SHOFY)

bakteri, umumnya masyarakat menggunakan antibakteri. Antibakteri merupakan zat yang dapat mengganggu pertumbuhan atau bahkan mematikan bakteri dengan cara mengganggu metabolisme mikroba yang merugikan (Maulida & Zulkarnaen, 2010). Penggunaan antibakteri yang tidak sesuai anjuran dapat menyebabkan resistensi pada bakteri, sehingga mengakibatkan peningkatan angka kematian karena infeksi bakteri. Sebagai penanggulangan resistensi bakteri terhadap antibakteri telah banyak penelitian tentang obat alternatif yang dapat menggantikan antibakteri sintesis dari bahan alami, salah satunya dengan ekstrak suatu tanaman (Agustin, 2019). Kandungan dalam suatu ekstrak tanaman memiliki potensi yang besar untuk dimanfaatkan sebagai antibakteri alami yang dapat digunakan untuk pengobatan alternatif penyakit akibat infeksi bakteri. Sampai saat ini masih terus dilakukan penelitian mengenai antibakteri alami yang berasal dari tanaman yang mengandung senyawa aktif.

Berdasarkan penelitian (Agustin, 2019) menyatakan bahwa ekstrak buah dan daun tin (*Ficus carica* L.) memiliki kandungan senyawa metabolit sekunder fenol dan flavonoid sehingga ekstrak buah dan daun tin memiliki aktivitas antibakteri terhadap pertumbuhan bakteri patogen. Pada penelitian (Ngajow *et al.*, 2013) menyatakan bahwa kulit batang matoa memiliki pengaruh yang kuat sebagai antibakteri *S. aureus*. Hal ini disebabkan kulit batang matoa mengandung tanin, flavonoid, triterpenoid dan saponin yang efektif sebagai agen antibakteri. Pada penelitian yang dilakukan oleh (Karlina *et al.*, 2013) mengatakan ekstrak herba krokot mengandung metabolit sekunder yaitu flavonoid, saponin, dan tanin. Pemberian ekstrak herba krokot

air hujan itu berjenis-jenis dari tumbuh-tumbuhan yang bermacam-macam.

Ayat diatas telah ditafsirkan oleh Ibnu Katsir bahwa Allah telah menjadikan bagi kalian bumi sebagai hamparan dan menjadikan bagi kalian di bumi ini jalan-jalan, dan menurunkan dari langit air hujan. Maka Kami tumbuhkan dengan air hujan itu berjenis-jenis dari tumbuh-tumbuhan yang bermacam-macam. Makanlah dan gembalakanlah binatang-binatang kalian. Sesungguhnya pada yang demikian itu terdapat tanda-tanda kekuasaan Allah bagi orang-orang yang berakal. Yakini Dia telah menjadikan bagi kalian jalan-jalan agar kalian dapat berjalan di segala penjurunya. Allah menumbuhkan berbagai macam tetumbuhan berupa tanam-tanaman dan buah-buahan, ada yang rasanya masam, ada yang manis, dan ada yang pahit, serta berbagai jenis lainnya dari hasil tanam-tanaman dan buah-buahan. Tanam-tanaman tersebut dapat dimanfaatkan untuk berbagai macam dalam kehidupan manusia karena Allah SWT telah menciptakan segala sesuatu dengan kelebihanannya agar kita selalu bersyukur kepada-Nya. Tanaman telah banyak dimanfaatkan masyarakat sebagai obat tradisional sebagai pengobatan alternatif, contohnya tanaman keladi tikus (*Typhonium flagelliforme*). Keladi tikus (*T. flagelliforme*) termasuk dalam familia *Aracaceae*, genus *Typhonium*. Tanaman ini telah dimanfaatkan masyarakat sebagai obat tradisional untuk menghambat pertumbuhan sel kanker (Putra *et al.*, 2011). (Mankaran *et al.*, 2013) menyatakan bahwa tanaman ini mempunyai potensi sebagai antikanker, antibakteri, antioksidan, dan antiinflamasi. Kandungan senyawa yang terdapat pada tanaman keladi tikus sebagian besar bermanfaat bagi tubuh, seperti flavonoid yang merupakan salah satu golongan fenol. Flavonoid berfungsi

sebagai antioksidan, anti inflamasi, anti virus, anti bakteri (Swardani, 2011). Dalam penelitian (Da'i *et al.*, 2007) menyatakan ekstrak etil asetat tanaman *Typhonium divaricatum* dengan kandungan senyawa fenolik 13,154 mg/g ekstrak memiliki potensi sitotoksik terbesar terhadap sel Hela dengan nilai IC_{50} 147,77 mg/mL, sementara ekstrak etanol dan ekstrak kloroform relatif tidak memiliki potensi sitotoksik, karena kandungan senyawa fenolik dalam ekstrak bukan merupakan penanda utama potensi sitotoksik suatu ekstrak.

Bagian tanaman keladi tikus (*T. flagelliforme*) yang biasa digunakan untuk pengobatan yaitu bagian daun dan umbi (Syafuruddin *et al.*, 2018). Daun tanaman ini digunakan untuk terapi alternatif pada kanker payudara, kolon, paru-paru, leukemia dan serviks (Septiana, 2017). Sedangkan ekstrak etanol 50% umbi keladi tikus dapat menghambat 50 % pertumbuhan sel kanker payudara (sel *MCF-7*) pada konsentrasi 89,16 μ g/ml. Mempunyai perbandingan potensi terhadap Cisplatin sebesar 1 berbanding 11,4 kali (Widowati & Mudahar, 2009). Hasil penelitian (Farida *et al.*, 2010) menyatakan bahwa kandungan kimia dalam daun keladi tikus (*T. divaricatum* (L) Decne) baik serbuk maupun ekstrak metanol mengandung golongan senyawa flavonoid, saponin, dan steroid/triterpenoid. Sedangkan pada ekstraksi tepung umbi keladi tikus (*T. flagelliforme*) menggunakan pelarut etanol diduga banyak mengandung senyawa flavonoid (Sukardi, 2011). Hasil penelitian (Aziz, 2010) menyatakan bahwa ekstrak etanol daun dan umbi bakung putih mampu menghambat pertumbuhan bakteri *Propionibacterium acnes*, *S. aureus*, dan *S. epidermis* dikarenakan dalam ekstrak etanol daun dan umbi tanaman bakung

hujan, akan tumbuh tanaman baru dari umbi yang terpendam di dalam tanah (Swardani, 2011). Dalam pencarian umbi keladi tikus yang berkualitas untuk tujuan pengobatan sebaiknya memilih waktu yang tepat yaitu pada akhir musim hujan hingga pertengahan musim kemarau. Setelah waktu tersebut, akan terjadi proses pembusukan umbi. Tanda umbi yang berkualitas rendah bila saat dibelah kadar tepungnya mulai berkurang dan berair (Swardani, 2011). Bagian tanaman keladi tikus (*T. flagelliforme*) yang dapat digunakan untuk pengobatan yaitu bagian daun dan umbi. Daun dan umbi tanaman ini dapat menimbulkan rasa gatal apabila mengenai tangan (Sukardi, 2011).

2.1.3 Kandungan dan Manfaat Keladi Tikus (*Typhonium flagelliforme*)

Seluruh bagian tanaman keladi tikus (*T. flagelliforme*) seperti akar (umbi), batang, daun hingga bunga dapat dimanfaatkan untuk pengobatan. Pada penelitian (Syahid, 2008) menyatakan umbi keladi tikus merupakan bahan utama yang digunakan sebagai obat. Hasil analisis fitokimia yang dilakukan di Balai Tanaman Obat dan Aromatik menunjukkan bahwa kandungan kimia dari tanaman keladi tikus yaitu alkaloid, steroid, flavonoid, glikosida dan saponin (Siti Fatimah Syahid & Kristina, 2007).

Kandungan saponin pada tanaman keladi tikus dapat menurunkan kolestrol dan mempunyai sifat sebagai antioksidan, antivirus dan anti karsinogenik (Swardani, 2011). Kandungan flavonoid dapat mencegah pertumbuhan sel kanker (Andersen & Markham, 2006). Selain itu, flavonoid juga berfungsi sebagai anti inflamasi, anti virus, antibakteri,

dan anti parasit. Tanaman keladi tikus juga memiliki kandungan alkaloid. Jenis alkaloid yang terdapat pada tanaman ini yaitu vinkristin dan vinblastin yang berfungsi sebagai anti karsinogenik. Selain itu, tanaman ini juga mengandung steroid dan glikosid yang berfungsi sebagai anti peradangan dan analgesik (meredakan rasa sakit) (Swardani, 2011).

Tanaman keladi tikus mengandung senyawa bioaktif yang berperan sebagai antikanker yaitu *octadecadionioic acid*, *stigmasterol*, *ecosane* yang terdapat pada umbi, sedangkan pada daun senyawa bioaktif yang terkandung yaitu *hexadecanoic acid*, *squalene*, *compestrol* dan *beta sitosterol*. Tanaman keladi tikus digunakan sebagai pengobatan herbal untuk pengobatan koreng, kanker payudara, kanker usus, kanker, serviks, leukemia, serta menetralkan racun narkoba. Selain itu, tanaman ini juga dapat digunakan sebagai pertolongan pertama untuk gigitan ular/lipan, radang kulit (*pyoderma*), bisul (*furunculus*), tumor yang berasal dari pembuluh darah (*hemangioma*), serta sebagai antivirus dan antibakteri (Syahid & Kristina, 2007). Hasil penelitian yang dilakukan oleh (Swardani, 2011) menunjukkan bahwa campuran ekstrak keladi tikus (*T. flagelliforme*) dan bahan herba lain seperti sambiloto, rumput mutiara dan temu putih dapat membantu detoxifikasi jaringan darah. Ramuan ini mengandung *Ribosome Inacting Protein* (RIP) dan zat antioksidan. Selain itu, hasil penelitian yang dilakukan oleh (Swardani, 2011) menunjukkan bahwa ekstrak air dan alkohol dari keladi tikus (*T. flagelliforme*) mempunyai efek untuk mencegah batuk, menghilangkan dahak, antiasmatik dan antiinflamasi. Namun pada konsentrasi 720 g/kg

diameter mencapai hingga 4 mm. Bakteri *S. aureus* membentuk pigmen lipochrom yang dapat menyebabkan koloni berwarna kuning keemasan dan kuning jeruk (Dewi, 2013).

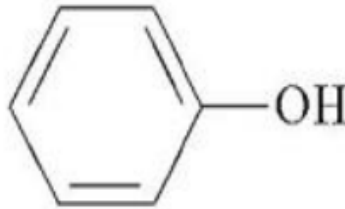
Staphylococcus aureus mengandung polisakarida dan protein bersifat antigenik dan merupakan substansi penting dalam dinding sel. Peptidoglikan merupakan salah satu polimer polisakarida yang mengandung subunit yang bergabung dan merupakan eksoskeleton yang kaku pada dinding sel. Peptidoglikan dapat dirusak oleh asam kuat atau lisozim (Dewi, 2013).

2.2.3 Patogenitas

Bakteri *Staphylococcus aureus* merupakan flora normal pada kulit, saluran pernafasan dan saluran pencernaan makanan pada manusia. Bakteri *S. aureus* dapat menyebabkan infeksi yang ditandai dengan kerusakan jaringan dan disertai abses bernanah. Beberapa infeksi yang disebabkan oleh bakteri ini yaitu bisul, jerawat, impetigo, dan infeksi luka. Infeksi yang lebih berat diantaranya pneumonia, mastitis phlebitis, meningitis, infeksi saluran kemih, osteomielitis, dan endokarditis (Kusuma, 2009). Sebagian besar infeksi yang disebabkan oleh bakteri ini memproduksi nanah, oleh karena itu bakteri ini disebut piogenik (Madigan *et al.*, 2015).

Bakteri *S. aureus* menghasilkan enzim katalase yang dapat mengkonversi H_2O_2 menjadi H_2O dan O_2 (Madigan *et al.*, 2015). Bakteri ini juga menghasilkan koagulase, protein mirip dengan enzim yang menggumpal plasma dan mengandung oksalat. Koagulase dihubungkan

al., 2017). Gambar struktur kimia senyawa terpenoid dapat dilihat pada gambar 2.6.



Gambar 2.7 Struktur kimia senyawa fenol
Sumber : (Antika, 2018)

Mekanisme senyawa fenol sebagai antibakteri dengan cara mendenaturasi protein sel. Permeabilitas dinding sel dan membran sitoplasma yang terganggu dapat menyebabkan ketidakseimbangan makromolekul dan ion dalam sel, sehingga menjadi lisis (Rijayanti, 2014). Gambar struktur kimia senyawa fenol dapat dilihat pada gambar 2.7.

2.4.3 Metode Uji Antibakteri

Metode pengujian antibakteri umumnya diukur secara *in vitro* untuk melihat dan mengukur kemampuan dari senyawa antibakteri tersebut (Agustin, 2019). Sensitivitas dari senyawa antibakteri dapat diuji dengan dua cara, yakni :

a. Metode Difusi

Metode difusi adalah metode yang untuk menguji efektifitas antibakteri oleh peneliti. Langkah kerjanya dengan menggunakan cakram yang direndam dalam senyawa antibakteri kemudian diinokulasikan ke dalam cawan petri yang telah diinokulasi dengan bakteri. Setelah diinkubasi, akan terbentuk zona hambat disekitar

3.4.3 Variabel Kontrol

Variabel kontrol dalam penelitian ini yaitu jenis bakteri, jenis media, suhu inkubasi dan waktu inkubasi.

3.5 Prosedur Penelitian

3.5.1 Preparasi Sampel

Sampel yang digunakan pada penelitian ini yaitu daun dan umbi keladi tikus. Daun dan umbi keladi tikus dicuci dengan air mengalir kemudian dipotong kecil-kecil dengan menggunakan pisau, selanjutnya dikeringkan menggunakan oven dengan suhu 40°C. Sampel yang telah kering kemudian dihaluskan dengan menggunakan blander dan kemudian diayak hingga mendapatkan serbuk yang halus.

3.5.2 Ekstraksi Daun dan Umbi Keladi Tikus (*Typhonium flagelliforme*)

Serbuk daun dan umbi keladi tikus ditimbang menggunakan timbangan analitik, masing-masing sebanyak 177 gram dan 439 gram. Kemudian masing-masing serbuk dimasukkan ke dalam gelas beaker dan ditambahkan pelarut methanol, kemudian tutup dengan plastik wrap. Maserasi dilakukan selama 3x24 jam pada suhu ruang, kemudian filtrat dan residu disaring dengan menggunakan corong dan kertas saring. Kemudian diremaserasi selama 1x24 jam. Filtrat yang terkumpul dipekatkan dengan *rotary evaporator* dengan suhu 50°C. hasil rendemen ekstrak dihitung menggunakan rumus :

$$\% \text{ Rendemen} = \frac{\text{jumlah berat ekstrak kental (g)}}{\text{jumlah berat kering (g)}} \times 100\% \text{ (Dewatisari et al., 2018)}$$

3.5.3 Uji Skrining Fitokimia Secara Kualitatif

a. Uji Flavonoid

Uji flavonoid pada penelitian ini dengan menggunakan metode uji *Wilstatter*. Ekstrak daun dan umbi keladi tikus dimasukkan ke dalam tabung reaksi. Kemudian ditambahkan 2-4 tetes HCl pekat dan 2-3 potongan kecil logam Mg. Terdeteksi adanya kandungan flavonoid ditandai dengan adanya perubahan warna menjadi kuning tua hingga orange (Minarno, 2015).

b. Uji Tannin

Ekstrak daun dan umbi keladi tikus dimasukkan ke dalam tabung reaksi. Kemudian ditambahkan dengan larutan FeCl_3 1% sebanyak 2-3 tetes. Terdeteksinya kandungan tanin ditandai dengan adanya perubahan warna pada larutan setelah ditetesi menjadi hitam kebiruan atau hijau (Agustin, 2019).

c. Uji Fenol

Ekstrak daun dan umbi keladi tikus dimasukkan ke dalam tabung reaksi. Kemudian ditambahkan dengan pereaksi Folin-ciocalteu dan natrium karbonat. Terdeteksinya kandungan fenol ditandai dengan adanya perubahan warna pada larutan menjadi biru atau hijau (Nova, 2016).

3.5.4 Uji Fitokimia Kuantitatif

a. Penetapan Kadar Flavonoid Total

1) Penetapan Larutan Standar Quersetin

Baku standar quercetin ditimbang sebanyak 5 mg dan dilarutkan dengan metanol 10 mL. Lalu dibuat seri konsentrasi larutan standar quersetin 10, 20, 30, dan 40 ppm. Kemudian ditambahkan 0,1 ml AlCl_3 10%, 0,1 ml kalium asetat 1 M dan ditambahkan 2,8 ml aquades pada masing-masing konsentrasi larutan standar quersetin. Setelah itu diinkubasi selama 30 menit dan diukur nilai absorbansinya menggunakan spektrofotometer dengan panjang gelombang maksimum. Dilakukan pengulangan hingga 3 kali sehingga kadar flavonoid yang diperoleh sebagai ekuivalen quersetin.

2) Penetapan Kadar Flavonoid Total

Masing-masing ekstrak daun dan umbi keladi tikus ditimbang sebanyak 30 mg kemudian ditambahkan 10 ml metanol. Diambil 0,5 ml larutan ekstrak daun dan umbi keladi tikus. 0,1 ml AlCl_3 10%, 0,1 ml kalium asetat 1 M dan ditambahkan 2,8 ml aquades pada masing-masing konsentrasi larutan standar quersetin. Setelah itu diinkubasi selama 30 menit dan diukur nilai absorbansinya menggunakan spektrofotometer dengan panjang gelombang maksimum. Flavonoid total dihitung dengan menggunakan persamaan regresi linier dari kurva kalibrasi

3.5.8 Uji Aktivitas Antibakteri

a. Uji Difusi

Media NA dipanaskan terlebih dahulu hingga mendidih, media NA dituangkan kedalam cawan petri sebanyak 10 ml dicampurkan dengan 200 µl suspensi bakteri. Kemudian media digoyang seperti angka 8 dengan pelan hingga homogen dan dibiarkan memadat. Selanjutnya disiapkan kertas cakram dengan diameter 6 mm. Setelah itu kertas cakram direndam pada ekstrak daun dan umbi keladi tikus (*T. flagelliforme*) yang telah diencerkan sesuai konsentrasi, larutan DMSO 5% sebagai kontrol negatif dan kloramfenikol sebagai kontrol positif. Kemudian kertas cakram yang telah direndam diletakkan pada permukaan media yang telah memadat menggunakan pinset steril. Uji aktivitas antibakteri dilakukan dengan pengulangan 2 kali. Setelah itu diinkubasi selama 24 jam di dalam inkubator dengan suhu 37° C sampai zona hambat terbentuk. Zona hambat yang terbentuk diukur dengan jangka sorong untuk menentukan aktivitas antibakteri, luas dari zona hambat yang terbentuk diukur dengan rumus :

$$\text{Zona Hambat} = \text{Zona Keseluruhan} - \text{Diameter Cakram}$$

b. Uji Dilusi

Uji dilusi tabung atau pengenceran dilakukan untuk mengukur Konsentrasi Hambat Minimum (KHM) sedangkan uji dilusi agar dilakukan untuk mengukur Konsentrasi Bunuh Minimum (KBM). Konsentrasi ekstrak yang digunakan yaitu 100%, 50%, 25%, 12,5%, 6,25%, 3,13%, 1,56%, 0,78%.

Uji KHM menggunakan media NB. 10 tabung reaksi steril disiapkan dan diberi label 1-8. Kemudian tabung 9 diberi label K(-) yang merupakan kontrol negatif, yaitu tabung yang berisi suspensi bakteri *S. aureus* dalam media NB. Tabung 10 diberi label K(+) yang merupakan kontrol positif, yaitu tabung yang berisi ekstrak daun, umbi, dan kombinasi keladi tikus. Tabung 1 diisi dengan 4 mL ekstrak konsentrasi 100%. Tabung 2-8 diisi media NB 2mL. Kemudian diambil 2 mL larutan dari tabung 1 dan dimasukkan ke tabung 2 dan dihomogenkan. Hal ini dilakukan hingga tabung 8 dan didapatkan seri pengenceran dengan konsentrasi 100%, 50%, 25%, 12,5%, 6,25%, 3,13%, 1,56%, 0,78%. Lalu ditambahkan sebanyak 1 mL suspensi bakteri dalam tabung reaksi 1-8. Lalu dilakukan pengukuran nilai absorbansi sebelum dan sesudah inkubasi dengan menggunakan spektrofotometer. Jika nilai absorbansi sesudah inkubasi lebih besar dari nilai absorbansi sebelum inkubasi maka masih terjadi pertumbuhan bakteri, sebaliknya jika tidak terdapat perubahan nilai absorbansi antara sebelum dan sesudah inkubasi atau nilai absorbansi sesudah inkubasi lebih kecil dari nilai absorbansi sebelum inkubasi maka pertumbuhan bakteri terhambat. Hal ini merupakan nilai KHM yang ditentukan dari konsentrasi ekstrak terkecil pada perlakuan yang mulai menghambat pertumbuhan bakteri *S. aureus* (Warokka et al., 2016).

Hasil rendemen dari ekstrak daun dan umbi keladi tikus menunjukkan nilai yang berbeda. Jumlah rendemen daun keladi tikus sebesar 0,19% dan umbi keladi tikus sebesar 0,06%. Perbedaan hasil rendemen ekstrak daun dan umbi keladi tikus kemungkinan disebabkan oleh jumlah kandungan senyawa metabolit sekunder yang berbeda di setiap bagian tanaman. Senyawa tersebut terakumulasi pada tahap pertumbuhan dan tingkat akumulasi berbeda pada berbagai tahap pertumbuhan. Senyawa yang terakumulasi pada bagian dalam tanah akan berbeda jumlahnya dengan yang terakumulasi pada bagian yang tumbuh di atas tanah (Hakim *et al.*, 2019).

Hasil rendemen daun keladi tikus pada penelitian ini lebih sedikit dibandingkan dengan penelitian yang dilakukan oleh (Septiana, 2017) menggunakan pelarut etil asetat yang menghasilkan rendemen sebesar 5,6%. Hasil rendemen umbi keladi tikus pada penelitian ini lebih sedikit dibandingkan dengan penelitian yang dilakukan oleh (Sukardi, 2011) menggunakan pelarut n-heksan yang menghasilkan rendemen sebesar 0,38%. Hasil rendemen yang berbeda dipengaruhi banyaknya senyawa aktif yang terkandung pada suatu ekstrak, banyaknya senyawa aktif yang terkandung maka semakin tinggi nilai rendemennya. Selain itu, tinggi atau rendahnya nilai rendemen suatu ekstrak juga menandakan jumlah ekstrak yang dihasilkan (Gupita, 2021).

Faktor lain yang dapat mempengaruhi hasil rendemen yaitu kepolaran pelarut yang digunakan dalam ekstraksi. Menurut (Sukardi, 2011) kelarutan suatu zat ke dalam pelarut ditentukan oleh kecocokan sifat antara zat pelarut dan zat terlarut yaitu sifat *like dissolve like* yang disebabkan oleh

menyatakan bahwa kandungan kimia ekstrak daun keladi tikus (*T. divaricatum* (L) Decne) menunjukkan bahwa baik serbuk maupun ekstrak metanol dan ekstrak n-heksana mengandung senyawa flavonoid. Flavonoid termasuk golongan senyawa polifenol yang diketahui memiliki sifat sebagai penangkap radikal bebas, penghambat enzim hidrolisis dan oksidatif, dan bekerja sebagai antiinflamasi sehingga dapat digunakan sebagai antibakteri dan antivirus. Selain itu flavonoid berfungsi mengatur pertumbuhan, fotosintesis, dan melindungi struktur sel (Ikalinus *et al.*, 2015). Hasil menunjukkan ekstrak daun terjadi perubahan warna kuning, sedangkan ekstrak umbi terjadi perubahan warna jingga. Perbedaan perubahan warna pada ekstrak disebabkan kandungan senyawa yang berbeda. Menurut (Mulyani & Laksana, 2011) dalam keberadaan flavonoid dalam bahan uji dapat diketahui dengan penambahan serbuk Mg dan HCl pekat. Perubahan warna jingga sampai merah menunjukkan mengandung flavon, perubahan warna merah sampai merah tua menunjukkan mengandung flavonol, perubahan merah tua sampai magenta menunjukkan mengandung flavanon. Sedangkan perubahan warna kuning menunjukkan mengandung senyawa flavonoid jenis kalkon (Mariana *et al.*, 2013). Penambahan HCl pekat untuk menghidrolisis flavonoid menjadi aglikonnya, yaitu dengan menghidrolisis O-glikosil. Glikosil akan tergantikan oleh H⁺ dari asam karena sifatnya elektrofilik (Latifah, 2015). Penambahan logam Mg dan HCl untuk mereduksi inti benzopiron yang terdapat dalam struktur flavonoid sehingga terbentuk garam flavilium berwarna merah atau jingga (Ergina *et al.*, 2014).

Uji fenol pada ekstrak daun dan umbi keladi tikus (*T. flagelliforme*) menunjukkan hasil positif dengan ditandai adanya perubahan warna biru. Adanya senyawa fenol dapat dilihat dari perubahan warna larutan menjadi biru setelah penambahan pereaksi Folin-Ciocalteu dan natrium. Perubahan warna terjadi karena tereduksinya asam fosfomolibdat-fosfotungstat dalam pereaksi Folin-Ciocalteu oleh senyawa polifenol menjadi *molybdenum blue* membentuk kompleks warna biru (Kate, 2014). Fenol bersifat asam karena fenol mengandung gugus –OH, dimana atom H dari gugus –OH memiliki sifat mudah melepaskan diri. Karakteristik lainnya adalah memiliki kemampuan membentuk senyawa kelat dengan logam, mudah teroksidasi dan membentuk polimer yang menimbulkan warna gelap (Ikalinus *et al.*, 2015).

Uji tanin menunjukkan hasil positif dengan ditandai adanya perubahan warna kehitaman. Hal ini dapat dilihat pada penambahan FeCl_3 akan memberi warna biru-hitam karena tidak membentuk katekol yang jika ditambah dengan FeCl_3 akan berubah menjadi hijau-kehitaman (Desinta, 2015). Perubahan warna karena penambahan FeCl_3 menunjukkan adanya tanin terkondensasi (Manongko *et al.*, 2020). Pada tumbuhan, tanin berfungsi untuk pertahanan diri dari serangan bakteri, jamur, virus, maupun insekta herbivora. Dalam bidang kesehatan tanin digunakan sebagai antibiotik (Ikalinus *et al.*, 2015).

4.2.2 Uji Fitokimia Secara Kuantitatif

Selain dilakukan uji fitokimia secara kualitatif, juga dilakukan uji fitokimia secara kuantitatif dengan menggunakan spektrofotometer untuk mengetahui kadar total flavonoid dan kadar total fenol. Flavonoid dan fenol merupakan senyawa polar yang kemungkinan terekstrak paling banyak pada ekstrak daun dan umbi keladi tikus (*T. flagelliforme*) karena pelarut yang digunakan pelarut polar yaitu metanol. Sehingga akan menarik lebih banyak senyawa polar dan dapat menarik senyawa semi polar dan non polar namun dalam jumlah sedikit. Untuk pengukuran kadar total flavonoid larutan standar quercetin sebagai standar kurva baku karena quercetin merupakan flavonoid golongan flavonol yang memiliki gugus keton pada atom C4 dan gugus hidroksida pada atom C3 atau C5 yang bertetangga dari golongan flavon dan flavonol. Selain itu quercetin merupakan senyawa yang penyebarannya paling luas pada tumbuhan. Larutan standar kurva baku quercetin menghasilkan warna kuning, semakin tinggi konsentrasi yang digunakan maka semakin pekat warna kuning yang dihasilkan. Penetapan kandungan flavonoid total menggunakan metode kolometri menggunakan $AlCl_3$. Prinsip penetapan kadar flavonoid total dengan metode $AlCl_3$ yaitu terjadinya pembentukan kompleks antara $AlCl_3$ dengan gugus keton pada atom C4 dan gugus hidroksida pada atom C3 atau C5 yang bertetangga dengan golongan flavon dan flavonol (Wirasti, 2019). Hasil pengukuran panjang gelombang maksimum pada larutan standar quercetin yaitu 428 nm.

Sedangkan untuk menentukan kadar total fenol menggunakan pereaksi Folin-Ciocalteu dan larutan asam galat sebagai standar kurva baku karena larutan asam galat merupakan turunan dari asam hidrobenzoat yang tergolong dalam asam fenol sederhana (Wirasti, 2019). Prinsip penetapan kadar fenol total menggunakan pereaksi Folin-Ciocalteu yaitu ion fenolat akan mereduksi asam fosfomolibdat-fosfotungstat dalam suasana basa sehingga menjadi senyawa kompleks *molybdenum-tungsten* yang berwarna biru. Ion fenolat dibentuk melalui disosiasi proton dalam suasana basa yang didapatkan dari suatu senyawa alkali. Semakin besar konsentrasi senyawa fenolik maka ion fenolat yang terbentuk semakin banyak, sehingga semakin banyak ion fenolat yang mereduksi fosfomolibdat-fosfotungstat yang menghasilkan warna biru semakin pekat (Andriani & Murtisiwi, 2018). Hasil pengukuran panjang gelombang maksimum pada larutan standar asam galat yaitu 664 nm.

Berdasarkan pengukuran yang telah dilakukan, hasil kurva kalibrasi quercetin diperoleh persamaan regresi $y=0,0179 + 0,3224$ dan nilai koefisien korelasi persamaan kurva kalibrasi quercetin adalah $R^2=0,9827$. Sedangkan hasil kurva kalibrasi asam galat diperoleh persamaan regresi $y=0,0035x + 0,045$ dan nilai koefisien korelasi persamaan kurva kalibrasi asam galat adalah $R^2=0,9617$. Nilai r atau koefisien yang mendekati 1 membuktikan bahwa persamaan tersebut adalah linier (Marjoni *et al.*, 2015). Kadar total flavonoid dinyatakan dalam QE (*Quercetin Equivalent*) dan kadar total fenol dinyatakan dalam GAE

Pada ekstrak daun konsentrasi 100% memiliki rata-rata diameter zona hambat terbesar yaitu 22,9 mm dan ekstrak umbi konsentrasi 100% memiliki rata-rata diameter zona hambat terbesar yaitu 26,6 mm. Sedangkan pada kombinasi ekstrak daun 100% dan umbi 100% memiliki rata-rata diameter zona hambat terbesar yaitu 15,35 mm. Pada penelitian yang dilakukan oleh (Rusmin, 2019) menyatakan ekstrak etanol daun keladi tikus dengan konsentrasi 2%, 4% dan 6% memiliki aktivitas antimikroba terhadap pertumbuhan bakteri *Staphylococcus aureus* dan *Eschericia coli*. Perbedaan rata-rata diameter zona hambat pada ekstrak daun dan umbi serta kombinasi keduanya dipengaruhi oleh kandungan senyawa metabolit sekunder. Berdasarkan hasil uji fitokimia yang telah dilakukan, ekstrak daun dan umbi mengandung senyawa flavonoid, fenol dan tanin. Mekanisme senyawa flavonoid sebagai antibakteri dengan cara mengganggu fungsi metabolisme bakteri dengan merusak dinding sel dan mendenaturasi protease sel bakteri (Muharni *et al.*, 2017). Mekanisme fenol sebagai antibakteri dengan cara menghambat pembentukan peptidoglikan pada dinding sel bakteri sehingga sintesis dinding sel terganggu dan menyebabkan kerusakan atau kebocoran sel (Hidayah *et al.*, 2017). Mekanisme tanin sebagai antibakteri dengan cara menghambat pembentukan dinding sel dan menyebabkan sel bakteri menjadi lisis karena tekanan osmotik (Ngajow *et al.*, 2013).

Pada penelitian ini, ekstrak umbi memiliki rata-rata diameter zona hambat lebih besar dibandingkan dengan ekstrak daun dan kombinasi. Hal ini dapat disebabkan karena kandungan senyawa metabolit sekunder dalam ekstrak. Berdasarkan penelitian yang dilakukan oleh (Purnamasari, 2021)

ekstrak daun keladi tikus mengandung senyawa fenol, flavonoid, tanin, saponin, dan steroid. Sedangkan pada ekstrak umbi keladi tikus mengandung senyawa fenol, flavonoid, tanin, saponin, dan alkaloid. Selain itu, dapat disebabkan karena perbedaan jenis flavonoid yang terkandung dalam ekstrak. Pada ekstrak daun mengandung senyawa flavonoid jenis kalkon, sedangkan pada ekstrak umbi mengandung flavon. Penelitian yang dilakukan oleh (Alfaridz & Amalia, 2018) menunjukkan pengompleksan 5-hidroksi-7,4'-dimetoksiflavon dengan logam metal meningkatkan aktivitas bakteri. Aktivitas ini disebabkan oleh 3,4-hidroksi pada cincin C. Dengan adanya gugus hidroksi tersebut, flavonoid akan membentuk protein pada bakteri dan melisis membran bakteri tersebut.

Hasil perbandingan rata-rata diameter zona hambat pada masing-masing perlakuan menunjukkan hasil yang berbeda-beda. Semakin tinggi konsentrasi yang digunakan, maka semakin luas diameter zona hambat yang terbentuk. Pada ekstrak daun dan umbi dengan konsentrasi yang sama luas zona hambat yang dihasilkan tidak jauh berbeda. Hal ini dapat dikarenakan kandungan senyawa metabolit sekunder yang terdapat pada daun dan umbi keladi tikus sama. Sedangkan pada perlakuan kombinasi kedua ekstrak terjadi penurunan rata-rata diameter zona hambat dapat dilihat pada gambar 4.3.

dengan penurunan luas zona hambat jika dibandingkan dengan ekstrak tunggal. Hal ini sesuai dengan penelitian yang dilakukan oleh (Purnamasari, 2021) yang menyatakan adanya efek antagonis pada kombinasi ekstrak daun dan umbi keladi tikus (*T. flagelliforme*) konsentrasi 25%, 50%, 75%, 100% terhadap pertumbuhan jamur *Candida albicans* yang ditandai dengan penurunan rata-rata diameter zona hambat dibandingkan dengan rata-rata diameter ekstrak tunggal.

Data zona hambat aktivitas antibakteri ekstrak daun dan umbi keladi tikus yang diperoleh selanjutnya dianalisis secara statistik menggunakan SPSS 25 (Lampiran 6). Pengujian ini diawali dengan uji normalitas *Shapiro-wilk* dengan hasil yang didapatkan nilai *p value* yang didapat yaitu 0,010 (<0,05) artinya data tersebut tidak berdistribusi normal. Lalu dilakukan uji homogenitas dan diperoleh nilai *p value* yang didapat yaitu 0,000 (<0,05) artinya data tersebut dinyatakan tidak memiliki varian yang sama atau tidak homogen sehingga data tersebut tidak dapat dilanjutkan dengan Uji Anova. Sebagai alternatif data tersebut diuji dengan uji non parametrik yaitu *Kruskall-wallis*.

Uji *Kruskall-wallis* dilakukan untuk mengetahui adanya perbedaan dan pengaruh setiap perlakuan yang diujikan. Nilai *p value* yang didapat yaitu 0,000 (<0,05) artinya terdapat perbedaan pada perlakuan uji antibakteri ekstrak daun dan umbi keladi tikus (*T. flagelliforme*). Karena hasil uji *Kruskall-wallis* menunjukkan adanya perbedaan dan pengaruh maka data dilanjutkan uji *Mann-whitney* untuk mengetahui perlakuan yang memiliki

perbedaan yang signifikan pada ekstrak daun dan umbi keladi tikus (*T. flagelliforme*). Hasil uji *Mann-whitney* dapat dilihat pada (Lampiran 6).

Berdasarkan nilai *p value* uji *Mann-whitney* diketahui diameter zona hambat ekstrak daun dan umbi keladi tikus (*T. flagelliforme*) memiliki nilai *p value* yang berbeda pada setiap perlakuan. Perlakuan yang memiliki nilai *p value* <0,05 menunjukkan diameter zona hambat yang dihasilkan pada kedua perlakuan tersebut berbeda secara signifikan. Sebaliknya perlakuan yang memiliki nilai *p value* >0,05 menunjukkan diameter zona hambat yang dihasilkan pada kedua perlakuan tersebut tidak berbeda secara signifikan. Adanya perbedaan pada masing-masing kelompok perlakuan disebabkan karena perbedaan kandungan senyawa metabolit sekunder yang terdapat pada tiap konsentrasi ekstrak yang berpengaruh terhadap efektivitas daya hambat antibakteri ekstrak daun dan umbi keladi tikus serta kombinasi keduanya sehingga diameter zona hambat yang dihasilkan memiliki perbedaan.

4.4 Hasil Uji Konsentrasi Hambat Minimum (KHM)

Uji Konsentrasi Hambat Minimum (KHM) dengan menggunakan metode pengenceran dilusi cair. Pada penelitian ini pengenceran dilakukan dengan perbandingan 1:2 (m/v), sehingga konsentrasi yang digunakan yaitu 100%, 50%, 25%, 12,5%, 6,25%, 3,13%, 1,56%, dan 0,78%. Kemudian dibandingkan dengan kontrol positif dan kontrol negatif. Nilai KHM ditentukan sebagai konsentrasi terendah yang mampu menghambat pertumbuhan mikroba tetapi bukan membunuh mikroba. Nilai KHM ditentukan pada konsentrasi yang menunjukkan tidak adanya pertumbuhan

- Kate, D. I. (2014). Penetapan Kandungan Fenolik Total dan Uji Aktivitas Antioksidan dengan Metode DPPH (1,1-Diphenyl-2-Pikrilhidrazil) Ekstrak Metanolik Umbi Bidara Upas (*Merremia mammosa* (Lour) Hallier f.). *Journal Ilmiah*, 4(1), 23–28.
- Kusuma, S. A. F. (2009). *Staphylococcus aureus*. *Universitas Padjadjaran*, 12.
- Latifah. (2015). Identifikasi Golongan Senyawa Flavonoid dan Uji Aktivitas Antioksidan Pada Ekstrk Rimpang Kencur *Kamaepferia galanga* L. dengan Metode DPPH (1,1-Difenil-2-Pikrilhidrazil). *Universitas Islam Negeri Malik Ibrahim Malang*.
- Lestari, I., & Hanum, G. R. (2019). Aktivitas Antibakteri Kombinasi Ekstrak Daun Mengkudu (*Morinda citrifoli* L.) dan Bawang Putih (*Allium sativum*) terhadap *Escherichia coli* dan *Staphylococcus aureus*. *Medicra (Journal of Medical Laboratory Science/Technology)*, 2(2), 43–47. <https://doi.org/10.21070/medicra.v2i2.1475>
- Lingga, A. R., Pato, U., & Rossi, E. (2015). Uji Antibakteri Ekstrak Batang Kecombrang (*Nicolaia speciosa* Horan) Terhadap *Staphylococcus aureus* dan *Escherichia coli*. *JOM Faperta*, 2(2).
- Lubis, R. T. (2011). Isolasi dan Uji Aktivitas Antibakteri Fraksi Non Polar Spon Laut *Axinella carteri* Terhadap Bakteri *Ralstonia solanacearum*. *Universitas Andalas*.
- Madigan, M. T., Martinko, J., Brock, T., Dunlap, P., & Clark, D. P. (2015). *Brock Biology of Microorganisms*. Pearson/Benjamin Cummings.
- Malik, A., Edward, F., & Waris, R. (2014). Skrining Fitokimia dan Penetapan Kandungan Flavonoid Total Ekstrak Metanolik Herba Boroco (*Celosia argentea* L.). *Jurnal Fitofarmaka Indonesia*, 1(1), 1–5.
- Mankaran, S., Dinesh, K., & Deepak, S. (2013). *Typhonium flagelliforme*: multipurpose plant. *International Research Journal of Pharmacology*, 4, 45–48.
- Manongko, P. S., Sangi, M. S., & Momuat, L. I. (2020). Uji Senyawa Fitokimia dan Aktivitas Antioksidan Tanaman Patah Tulang (*Euphorbia tirucalli* L.). *Jurnal MIPA*, 9(2), 64. <https://doi.org/10.35799/jmuo.9.2.2020.28725>
- Mariana, L., Andayani, Y., & Gunawan, R. (2013). Analisis Senyawa Flavonoid Hasil Fraksinasi Ekstrak Diklorometana Daun Keluwih. *Chem. Prog.*, 6(2), 50–55. <https://doi.org/10.35799/cp.6.2.2013.3494>
- Marjoni, M. R., Afrinaldi, & Novita, N. A. (2015). Kandungan Total Fenol Dan Aktivitas Antioksidan Ekstrak Air Daun Kersen (*Muntingia calabura* L.) Total Content of Fenol and Antioxidant Activity of The Aqueous Extract of Cherry Leaf (*Muntingia calabura* L.). *Jurnal Kedokteran Yarsi*, 23(3), 187–196.
- Masfufah, N. L. (2016). ISOLASI DAN UJI AKTIVITAS SENYAWA ALKALOID DARI TANAMAN ANTING-ANTING (*Acalypha indica* L.) PADA SEL KANKER PAYUDARA T47D. *Universitas Islam Negeri Malik Ibrahim Malang*.
- Maulida, D., & Zulkarnaen, N. (2010). Ekstraksi Antioksidan (Likopen) dari Buah Tomat dengan Menggunakan Solven Campuran, N – Heksana, Aseton, dan Etanol. *Universitas Diponegoro*, 1–8.
- Minarno, E. B. (2015). Skrining Fitokimia dan Kandungan total Flavonoid Pada

