



Aktivitas Antibakteri Ekstrak Etanol Daun Kapas (*Gossypium barbadense L.*) terhadap *Staphylococcus epidermidis* dan *Propionibacterium acnes*

Antibacterial Activity of Ethanol Extract of *Gossypium barbadense L.* Leaves against *Staphylococcus epidermidis* and *Propionibacterium acnes*

Arsa Wahyu Nugrahani^{*}, Febriani Gunawan, Akhmad Khumaidi
Jurusan Farmasi, FMIPA Universitas Tadulako, Palu-Indonesia, 94118

*Email : arsa_wahyu@yahoo.com

Riwayat artikel: Dikirim: 27/02/2020; Diterima: 15/06/2020, Diterbitkan: 25/06/2020

ABSTRACT

Gossypium barbadense L. is one of the plants that have the potential to be developed into an antibacterial agent. This study aims to determine the antibacterial activity of chemical compounds in ethanol extract of *Gossypium barbadense L.* leaves against *Staphylococcus epidermidis* and *Propionibacterium acnes* bacteria which are characterized by the formation of inhibitory zones. Extraction of *Gossypium barbadense L.* leaves was carried out by maceration using ethanol 96%. Antibacterial activity testing was carried out by agar diffusion method with a cylinder plate technique and the extract was made a concentration series. TLC bioautography and chromogenic reagents are used in the identification of the secondary metabolites that have antibacterial activity. The results showed that the ethanol extract of *Gossypium barbadense L.* leaves gave the greatest inhibition at 50% extract concentration with a diameter of 12.28 ± 0.63 mm against *Staphylococcus epidermidis* and 70% extract concentration against *Propionibacterium acnes* bacteria with a diameter of 11.40 ± 0.32 mm. Flavonoids are the secondary metabolites compounds to be responsible for antibacterial activity.

Keywords: Antibacterial, *Gossypium barbadense L.* Leaves, *Propionibacterium acnes*, *Staphylococcus epidermidis*

ABSTRAK

Kapas (*Gossypium barbadense L.*) merupakan salah satu tanaman yang berpotensi dapat dikembangkan menjadi agen antibakteri. Penelitian ini bertujuan untuk mengetahui kemampuan antibakteri senyawa kimia di dalam ekstrak etanol daun kapas terhadap bakteri *Staphylococcus epidermidis* dan *Propionibacterium acnes* yang ditandai dengan terbentuknya zona hambat. Ekstraksi daun kapas dilakukan secara maserasi menggunakan etanol 96%. Pengujian aktivitas antibakteri dilakukan dengan metode difusi agar dengan teknik sumuran dan ekstrak uji dibuat seri konsentrasi. Kromatografi lapis tipis (KLT) bioautografi dan pereaksi kromogenik digunakan dalam identifikasi golongan senyawa yang mempunyai aktivitas antibakteri. Hasil penelitian menunjukkan bahwa ekstrak etanol daun kapas dengan konsentrasi 50% memberikan daya hambat terbesar terhadap *Staphylococcus epidermidis* dengan diameter $12,28 \pm 0,63$ mm sedangkan ekstrak etanol 70% memberikan aktivitas terbesar terhadap *Propionibacterium acnes* dengan diameter $11,40 \pm 0,32$ mm. Golongan senyawa yang diduga bertanggung jawab terhadap aktivitas antibakteri yaitu golongan flavonoid.

Kata kunci: Antibakteri, Daun Kapas (*Gossypium barbadense L.*), *Propionibacterium acnes*, *Staphylococcus epidermidis*

1. PENDAHULUAN

Kapas (*Gossypium barbadense L.*) adalah salah satu tanaman yang berpotensi sebagai agen antibakteri. Secara empiris, tanaman kapas digunakan sebagai obat jerawat [1]. Ekstrak daun kapas dan minyak esensialnya memiliki potensi antimikroba pada beberapa mikroorganisme [2,3]. Hasil penelitian dari spesies yang berbeda

(*Gossypium arboreum L.*) diketahui bahwa ekstrak etanol daun kapas memiliki aktivitas antibakteri [4]. Selain itu, ekstrak air daun kapas memiliki aktivitas sebagai penyembuh luka [5]. Informasi penggunaan daun kapas sebagai obat luka menimbulkan dugaan bahwa daun kapas mengandung senyawa yang dapat membunuh bakteri (antibakteri).



Daun kapas memiliki kandungan kimia bioaktif seperti flavonoid, fenolik, alkaloid, glikosida, dan saponin [6]. Selain itu, daun kapas juga memiliki senyawa triterpenoid dan seskuiterpenuoid. Terdapat sembilan belas komponen kimia dari 92,6% total fraksi minyak esensial daun kapas. Kandungan kimia dari ekstrak daun kapas tersebut antara lain *tricyclene* (29,6%), *bornyl acetate* (18,6%), *a-pinene* (12,8%), *a-terpinene* (11,1%), *isoledene* (6,0%), *β-pinene* (5,4%), *ρ-cymene* (2,1%) dan *terpinolene* (2,0%). Komponen kimia tersebut telah menunjukkan beberapa potensi biologis seperti antimikroba, insektisida dan sitotoksik [2]. Selain itu, daun kapas juga mengandung senyawa glikosida sianogenik [7].

Hasil uji antibakteri ekstrak metanol daun kapas (*Gossypium barbadense* L.) memiliki zona hambat terhadap pertumbuhan bakteri *Staphylococcus aureus* pada konsentrasi 30 mg/mL sebesar 16 mm [3]. Bakteri tersebut merupakan salah satu bakteri penyebab jerawat [8]. Berdasarkan potensi antibakteri terhadap bakteri genus *Staphylococcus*, maka dapat diasumsikan ekstrak daun kapas diduga memiliki potensi antibakteri terhadap bakteri *Staphylococcus epidermidis*. Telah diketahui bakteri yang umum menginfeksi jerawat adalah *Staphylococcus epidermidis*, *Staphylococcus aureus*, dan *Propionibacterium acnes* [9,10]. Bakteri-bakteri penyebab jerawat dapat menghidrolisis lemak yang memecah asam lemak bebas dari lipid kulit sehingga menyebabkan peradangan [11]. Akibat peradangan tersebut menyebabkan bakteri berproliferasi dan memperparah lesi jerawat [12]. Berdasarkan hal tersebut, perlu dilakukan uji aktivitas daun kapas sebagai antibakteri khususnya penyebab jerawat yaitu *Staphylococcus epidermidis* dan *Propionibacterium acnes*.

2. METODE

Alat

Seperangkat alat ekstraksi, oven (Shellab®), *vacum rotary evaporator* (EYELA), timbangan digital (ADAM), autoklaf (Hirayama), tabung reaksi (Pyrex®Iwaki), labu ukur 50 mL (Pyrex®Iwaki), labu ukur 10 mL (Pyrex®Iwaki), vortex (OMNI International), *Erlenmeyer* (Pyrex) 50,250,500 mL, gelas ukur 100mL (IWAKI), gelas kimia 100 mL

(Pyrex), jarum ose, pinset, chamber, lampu spritus, inkubator (Eyela®), shaker *water bath* (Grant), jangka sorong (Tricle Brand), *Laminary Air Flow* (Stream Line), lampu UV 254nm dan 366nm, *micropipet* 10µL – 100µL (Socorex) dan pencadang baja (sumuran).

Bahan

Daun kapas diperoleh dari Desa Dolo, Kecamatan Sigi Biromaru, Kabupaten Sigi, Sulawesi Tengah dan telah diidentifikasi di Laboratorium Biodiversitas Jurusan Biologi FMIPA Universitas Tadulako, isolat bakteri *Staphylococcus epidermidis*, isolat bakteri *Propionibacterium acnes* yang diperoleh dari UPT Laboratorium Kesehatan Provinsi Sulawesi Tengah, medium nutrien agar, medium agar darah, akuades, larutan standar 0,5 Mc. Farland I, etanol 96% (Merck), kloramfenikol 0,1%, larutan fisiologis NaCl 0,9% (Otsuka), Dimetil Sulfoksida (DMSO), lempeng KLT GF₂₅₄(Merck), asam sulfat (H₂SO₄) 10%, pereaksi besi (III) klorida (FeCl₃) 1%, pereaksi anisaldehid-asam sulfat, pereaksi Lieberman-Burchard, pereaksi aluminium klorida (AlCl₃) 1%, dan pereaksi Dragendorf.

Ekstraksi Sampel

Didimbang sebanyak 140,09 gram serbuk simplisia, dimaserasi dengan 1,5 liter etanol 96% selama 3 hari dan dilakukan pengadukan setiap harinya. Selanjutnya disaring, filtrat dipekatkan dengan *rotary evaporator* pada suhu 50°C lalu diuapkan sisa pelarutnya dengan oven pada suhu 50°C sampai menjadi ekstrak kental.

Pembuatan Suspensi Bakteri Uji

Sebanyak 2 ose bakteri uji hasil peremajaan, disuspensi dalam 2 mL NaCl fisiologis dalam tabung reaksi steril dan dihomogenkan dengan vortex selama 15 detik, kemudian kekeruhannya dilihat dengan membandingkan kekeruhan standar 0,5 Mc. Farland I (konsentrasi bakteri 1,5 x 10⁸ CFU/mL).

Pembuatan Media

a. Medium Nutrien Agar

Sebanyak 4 gram media Nutrien Agar (NA) dilarutkan dalam 200 mL akuades steril. Media dipanaskan sampai mendidih. Dilakukan pengadukan dengan menggunakan



magnetic stirrer untuk memastikan media terlarut sempurna. Setelah media terlarut sempurna, kemudian diautoklaf pada suhu 121°C selama 15 menit, lalu ditunggu sampai suhu hangat (40°C- 45°C) [13].

b. Medium Agar Darah

Sebanyak 38 gram Mueller Hinton Agar (MHA) dilarutkan ke dalam 1000 mL akuades steril dan dipanaskan selanjutnya disterilkan di autoklaf pada suhu 121°C selama 15 menit dinginkan media sampai suhu hingga 45-50°C. Ditambahkan 5% darah domba segar. Kemudian darah domba segar dituangkan ke dalam labu berisi MHA [14].

Larutan Uji

Larutan uji dibuat dengan menimbang 225 mg ekstrak kemudian dilarutkan dalam 225 µL DMSO. Selanjutnya diencerkan menjadi konsentrasi 70% sampai 10% dengan pelarut DMSO.

Pengujian Aktivitas Antibakteri

Pengujian aktivitas antibakteri dari ekstrak etanol daun kapas terhadap *Staphylococcus epidermidis* dan *Propionibacterium acnes* dilakukan dengan menggunakan metode difusi agar teknik sumuran. Medium NA untuk bakteri *Staphylococcus epidermidis* dan medium agar darah untuk *Propionibacterium acnes* yang masih berbentuk cairan dituang ke dalam cawan petri steril ± 10 mL dan dibiarkan memadat sebagai lapisan dasar. Setelah agar memadat, ditanam pencadang baja pada permukaan lapisan dasar yang diatur jaraknya agar daerah pengamatan tidak bertumpu. Kemudian suspensi bakteri sebanyak 0,1 mL diinokulasikan ke dalam media yang masih cair, dihomogenkan dan dituang ke dalam cawan petri sebanyak 20 mL sebagai lapisan kedua, ditunggu hingga memadat. Selanjutnya pencadang diangkat menggunakan pinset sehingga terbentuk sumur-sumur yang akan digunakan dalam uji bakteri. Variasi konsentrasi larutan uji yang digunakan yaitu 10%, 20%, 30%, 40% dan 50% untuk *Staphylococcus epidermidis* serta 20%, 30%, 40%, 50%, 60% dan 70% untuk *Propionibacterium acnes*. Larutan uji dimasukkan ke dalam sumuran yang sudah dibuat sebelumnya sebanyak 50 µL menggunakan mikropipet, sehingga diperoleh loading dose (jumlah ekstrak

etanol daun kapas dalam setiap µL) sebesar 0,1 sampai 0,7 mg/µL. Pengujian dilakukan 3 kali pengulangan.

Sebagai pembanding digunakan empat macam kontrol yaitu:

- a. Kontrol positif = Kloramfenikol 0,1%
- b. Kontrol negatif= DMSO
- c. Kontrol media NA dan media Agar Darah
- d. Kontrol bakteri *Staphylococcus epidermidis* dan *Propionibacterium acnes*

KLT Bioautografi

Suspensi bakteri *Staphylococcus epidermidis* dan *Propionibacterium acnes* sebanyak 0,1 mL diinokulasikan pada 20 mL media agar darah dan media NA steril di dalam cawan petri yang dilakukan secara aseptik. Media agar dibiarkan memadat, kemudian lempeng KLT yang telah dielusi dengan eluen, diuapanginkan dan selanjutnya diletakkan di atas permukaan media agar yang sudah padat. Lempeng kemudian dibiarkan berdifusi selama 30 menit, selanjutnya lempeng tersebut dipindahkan. Cawan petri kemudian diinkubasi pada suhu 37°C selama 24 jam dalam kondisi aerob untuk *Staphylococcus epidermidis* sedangkan untuk *Propionibacterium acnes* pada suhu 37°C selama 72 jam dalam kondisi anaerob. Zona hambat yang terlihat pada media agar dibandingkan dengan hasil pengamatan lempeng KLT pada sinar tampak dan dibawah lampu UV (254 dan 366 nm) serta perekensi penampak noda [15,16].

3. HASIL

Hasil maserasi serbuk simplisia daun kapas menggunakan pelarut etanol 96% menghasilkan rendemen sebesar 3,51 %. Hasil ini lebih rendah jika dibandingkan yang telah dilakukan oleh Hasniar dkk (2015) yang menghasilkan rendemen 11,57% [17]. Hal ini dapat terjadi karena adanya perbedaan tempat tumbuh dari sampel yang digunakan, sehingga mengakibatkan perbedaan dari banyaknya kandungan senyawa yang dihasilkan. Tempat tumbuh dapat mempengaruhi kondisi curah hujan, ketinggian wilayah dan sinar matahari sehingga akan mempengaruhi fotosintesis tanaman [18,19].

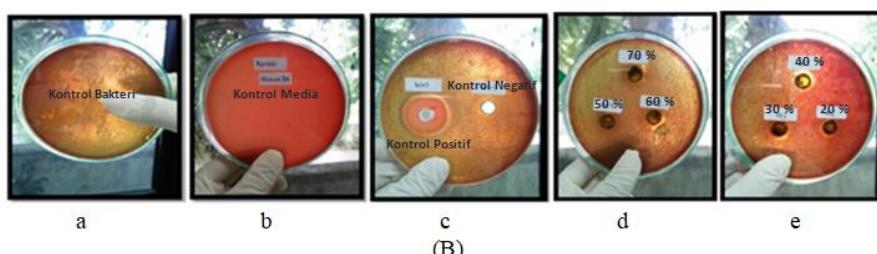
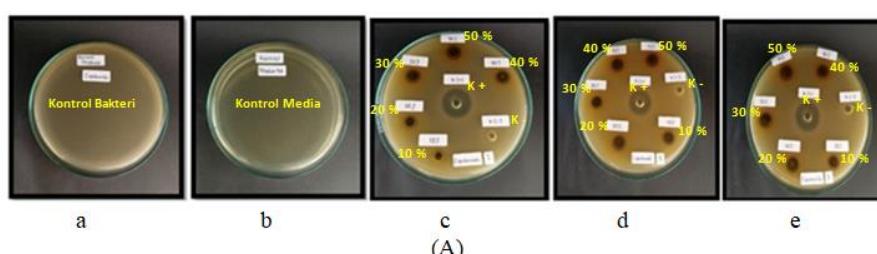


Tabel 1. Hasil pengujian aktivitas antibakteri ekstrak etanol daun kapas terhadap bakteri *Staphylococcus epidermidis*

Sampel Uji	Konsentrasi (%)	Loading dose (mg/µL)	Zona hambat (mm)			Rata-rata zona hambat (mm) ± SD	
			Replikasi				
			1	2	3		
Ekstrak Etanol	10	0,1	8,28	8,91	9,10	8,76±0,42	
	20	0,2	8,90	9,12	9,78	9,26±0,45	
	30	0,3	9,62	9,71	11,10	10,14±0,82	
	40	0,4	10,40	10,40	11,90	10,90±0,86	
	50	0,5	11,91	11,73	12,90	12,28±0,63	
Kontrol Negatif	0	0	0,00	0,00	0,00	0,00±0,00	
Kontrol Positif	0,1	0,001		21,9			
Kontrol Media			Steril				
Kontrol Bakteri			Positif				

Tabel 2. Hasil pengujian aktivitas antibakteri ekstrak etanol daun kapas terhadap bakteri *Propionibacterium acnes*

Sampel Uji	Konsentrasi (%)	Loading dose (mg/µL)	Zona hambat (mm)			Rata-rata zona hambat (mm) ± SD	
			Replikasi				
			1	2	3		
Ekstrak Etanol	20	0,2	7,54	7,17	8,10	7,60±0,46	
	30	0,3	8,16	8,48	9,01	8,32±0,22	
	40	0,4	9,37	9,76	9,90	9,67±0,27	
	50	0,5	9,97	10,10	10,36	10,14±0,19	
	60	0,6	10,20	10,79	10,91	10,63±0,38	
	70	0,7	11,53	11,04	11,65	11,40±0,32	
Kontrol Negatif	0	0	0,00	0,00	0,00	0,00±0,00	
Kontrol Positif	0,1	0,001		23,8			
Kontrol Media			Steril				
Kontrol Bakteri			Positif				

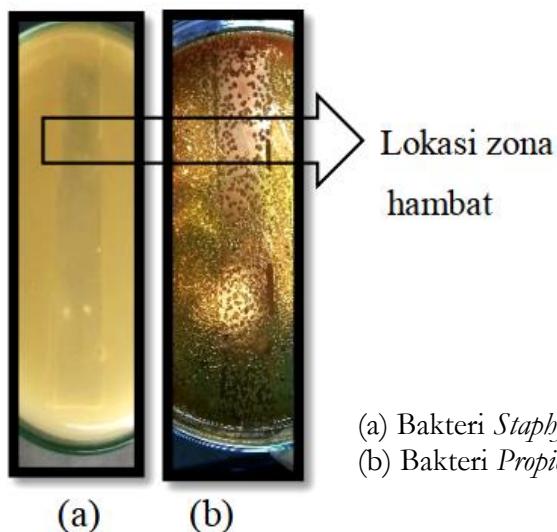


(a: Kontrol bakteri; b: Kontrol media; c,d dan e: Perlakuan)
(A) Bakteri *Staphylococcus epidermidis*
(B) Bakteri *Propionibacterium acnes*

Gambar 1. Pengamatan zona hambat

**Tabel 3.** Hasil Identifikasi dengan Pereaksi Semprot pada Lempeng KLT

Pereaksi	Nilai Rf	Warna Noda		
		UV 254 nm	UV 366 nm	Penampak noda
Anisaldehid-asam sulfat	0,41	-	Ungu	-
	0,68	-	Ungu	-
	0,85	-	Biru	-
Asam sulfat 10 %	0,41	-	Ungu	-
	0,67	-	Ungu	-
	0,85	-	Biru	-
Feri klorida 1 %	0,48	-	Ungu	-
	0,74	-	Biru	-
	0,85	Hitam	Ungu	Biru kehitaman
Liebermann-Burchard	0,38	-	Ungu	-
	0,61	-	Ungu	-
	0,78	-	Biru	-
Aluminium triklorida 1 %	0,51	-	Ungu	-
	0,78	-	Biru	-
	0,85	Hitam	Ungu	Kuning
Dragendorff	0,40	-	Ungu	-
	0,64	-	Ungu	-
	0,84	-	Biru	-

**Gambar 2.** Hasil KLT Bioautografi



4. PEMBAHASAN

Hasil pengukuran diameter zona hambat terhadap pengujian aktivitas antibakteri ekstrak etanol daun kapas dengan konsentrasi 10%, 20%, 30%, 40% dan 50% terhadap bakteri uji *Staphylococcus epidermidis* dan *Propionibacterium acnes* dengan konsentrasi 20%, 30%, 40%, 50%, 60% dan 70% dapat dilihat pada tabel 1, tabel 2 dan gambar 1.

Pemanfaatan daun kapas (*Gossypium barbadense* L.) sebagai antibakteri khususnya terhadap bakteri *Staphylococcus epidermidis* dan *Propionibacterium acnes*, dapat diidentifikasi dengan cara melakukan pengujian aktivitas antibakteri ekstrak daun kapas yang ditandai dengan adanya zona hambat pada media uji kedua bakteri. Ekstrak hasil maserasi dibuat variasi konsentrasi dalam pengujian aktivitas antibakteri yang bertujuan untuk mengetahui pengaruh konsentrasi terhadap aktivitas antibakteri dari ekstrak etanol daun kapas dalam menghambat pertumbuhan bakteri *Staphylococcus epidermidis* dan *Propionibacterium acnes*.

Perbedaan medium yang digunakan pada kedua bakteri tersebut didasarkan pada perbedaan kebutuhan nutrisi dan sifat fisiologi dari kedua bakteri. Terakumulasinya sebum oleh adanya kelebihan sekresi dan hiperkeratosis pada infundibulum rambut menjadi sumber nutrisi yang baik bagi pertumbuhan *Propionibacterium acnes*. Enzim lipase yang dihasilkan dari bakteri tersebut menguraikan trigliserida pada sebum menjadi asam lemak bebas yang menyebabkan inflamasi dan akhirnya terbentuk jerawat [20]. Berdasarkan hal tersebut, bakteri *Propionibacterium acnes* tidak hanya memerlukan media yang mengandung komponen dasar untuk pertumbuhan tetapi ditambah komponen kompleks seperti darah. Hal ini dipengaruhi oleh sifat *Propionibacterium acnes* yang kemoatraktan yaitu menarik komponen leukosit dalam darah [21], sedangkan *Staphylococcus epidermidis* menginfeksi di bagian permukaan kulit sehingga tidak memerlukan komponen tambahan pada media yang digunakan. Selanjutnya, metode difusi agar dipilih untuk memudahkan proses kontak antara senyawa antibakteri dengan bakteri uji. Hal tersebut dikarenakan komponen terbesar dari media pertumbuhan bakteri adalah air

sehingga proses difusi senyawa antibakteri dapat berlangsung lebih mudah dan lebih merata ke seluruh bagian media [22,23].

Hasil pengukuran zona hambat pada tabel 1 dan 2 menunjukkan bahwa semakin tinggi konsentrasi ekstrak etanol daun kapas maka semakin besar pula zona hambat yang diberikan. Bakteri uji *Staphylococcus epidermidis* berhasil dihambat oleh ekstrak etanol daun kapas pada konsentrasi 10% (8,76 mm) sedangkan bakteri *Propionibacterium acnes* pada konsentrasi 20% (7,60 mm). Konsentrasi ekstrak etanol daun kapas 10% untuk *Propionibacterium acnes* tidak digunakan dalam seri konsentrasi karena pada saat orientasi tidak memberikan aktivitas antibakteri (0,00 mm). Perbedaan konsentrasi terendah dalam menghambat kedua bakteri tersebut dikarenakan faktor sensitivitas dan respon sel bakteri uji terhadap senyawa antibakteri dalam ekstrak etanol daun kapas [24]. Selain itu, kemungkinan juga dapat dipengaruhi oleh pertumbuhan bakteri *Propionibacterium acnes* yang membutuhkan waktu lebih lama dibandingkan *Staphylococcus epidermidis* sehingga membutuhkan konsentrasi ekstrak etanol daun kapas yang lebih tinggi untuk dapat menghambatnya.

Berdasarkan hasil pengujian, diketahui bahwa konsentrasi 50% ekstrak etanol daun kapas terhadap *Staphylococcus epidermidis* dan konsentrasi 70% terhadap *Propionibacterium acnes* memiliki zona hambat terbesar untuk masing-masing bakteri uji. Hasil ini menunjukkan bahwa konsentrasi-konsentrasi tersebut memiliki aktivitas terbaik untuk setiap bakteri uji yang termasuk dalam kategori sedang [25]. Hal ini juga menggambarkan efektivitas senyawa yang terkandung dalam ekstrak etanol daun kapas.

Kontrol positif dan negatif tidak dilakukan replikasi karena fungsinya hanya sebagai penanda terhadap zona hambat yang sebenarnya dan tidak sebagai pembanding. Kontrol bakteri digunakan sebagai penanda bahwa media yang digunakan dalam pengujian itu *fertile* yang artinya mampu menumbuhkan bakteri uji sedangkan kontrol media sebagai penanda bahwa media uji steril atau terbebas dari kontaminan. Berdasarkan pengamatan, kontrol positif memberikan aktivitas antibakteri berupa zona bening di sekitar sumuran.



Kontrol negatif berupa DMSO tidak memberikan aktivitas antibakteri. Kontrol bakteri dinyatakan *fertile* karena media ditumbuhkan oleh bakteri uji secara merata dan media sebagai kontrol dinyatakan steril ditandai dengan tidak adanya pertumbuhan bakteri di dalamnya.

KLT Bioautografi

Pengujian KLT bioautografi untuk menemukan suatu senyawa antibakteri yang belum teridentifikasi dengan cara melokalisir aktivitas antibakteri tersebut pada suatu kromatogram. Tahapan yang dilakukan ialah ekstrak etanol daun kapas dilarutkan dengan kloroform : metanol (1:1) lalu ditotolkan pada lempeng KLT, kemudian dielusi menggunakan etil asetat : butanol (7:2) sampai batas atas lempeng KLT. Pemilihan perbandingan eluen tersebut memberikan pemisahan terbaik. Hal tersebut dapat dilihat dengan adanya noda yang terpisah dengan baik. Kemudian dibiarkan beberapa saat untuk menghilangkan pelarutnya dan dikontakkan di permukaan medium padat berisikan masing-masing inokulum *Staphylococcus epidermidis* dan *Propionibacterium acnes*. Lempeng diangkat dan media diinkubasi selama 1x24 jam. Pengamatan dilakukan dengan melihat permukaan media yang membentuk zona yang jernih.

Hasil KLT bioautografi pada ekstrak etanol daun kapas menunjukkan aktivitas antibakteri yang terlokalisir pada kromatogram ditandai dengan adanya zona hambat pada permukaan media yang terlihat seperti gambar 2.

Identifikasi dengan Preaksi Semprot pada Lempeng KLT

Hasil identifikasi golongan senyawa dapat dilihat pada tabel 3. Noda yang memberikan penghambatan pada kedua kultur bakteri selanjutnya diidentifikasi menggunakan preaksi penampak noda yaitu preaksi anisaldehid-asam sulfat, preaksi H_2SO_4 10%, preaksi feri klorida 1%, preaksi Liebermann-Burchard, preaksi aluminium klorida 1%, dan preaksi Dragendorff. Tujuan identifikasi dengan menyemprotkan preaksi pada plat KLT adalah untuk mengetahui golongan senyawa kimia yang diduga berperan dalam memberikan aktivitas antibakteri dari uji

KLT bioautografi. Berdasarkan hasil identifikasi, senyawa yang diduga memberikan aktivitas penghambatan adalah senyawa golongan flavonoid. Hal ini dikarenakan pada hasil visualisasi noda pada plat KLT setelah disemprotkan dengan preaksi aluminium klorida menghasilkan noda yang berwarna kuning [26] dan dengan preaksi feri klorida berwarna biru kehitaman [27]. Senyawa flavonoid adalah bagian dari kelompok senyawa fenolik, sehingga memberikan hasil yang positif dengan preaksi feri klorida. Mekanisme kerja flavonoid sebagai antibakteri diduga melalui penghambatan fungsi membran sitoplasma dalam hal ini seperti yang ditunjukkan oleh galangin yang dapat menyebabkan peningkatan yang nyata pada kehilangan kalium dari sel *S. aureus*, yang mengindikasikan kerusakan langsung pada membran sitoplasma dari dinding sel *S. aureus* [28]. Selain itu juga dapat melalui penghambatan sintesis asam nukleat bakteri. Hal ini seperti yang telah ditunjukkan oleh aktivitas genistein [29]. Selanjutnya, flavonoid dapat menghambat pertumbuhan bakteri melalui penghambatan metabolisme energi, misalnya apigenin dan naringenin mengubah membran luar dan sitoplasma sel *E. cloacae*, akibatnya mengganggu pertukaran nutrisi dan metabolit dan akhirnya menghambat pasokan energi untuk bakteri [30]. Dalam ulasan lain, hambatan sintesis membran sel dan efek agregat secara keseluruhan sel-sel bakteri juga telah dianggap sebagai mekanisme yang mungkin dari aktivitas antibakteri flavonoid [31,32].

5. KESIMPULAN

Ekstrak etanol daun kapas (*Gossypium barbadense* L.) pada konsentrasi 50% memberikan daya hambat terbesar terhadap bakteri *Staphylococcus epidermidis* sebesar $12,28 \pm 0,63$ mm dan konsentrasi 70% memiliki daya hambat terbesar yaitu $11,40 \pm 0,32$ mm terhadap *Propionibacterium acnes*. Senyawa aktif yang diduga menghambat pertumbuhan kedua bakteri tersebut yaitu senyawa golongan flavonoid.

6. UCAPAN TERIMA KASIH

Terima kasih diucapkan kepada Bapak Moh. Iqbal, M.Sc., dan Bapak Sahlhan, S.Si., dari



Laboratorium Biodiversitas Jurusan Biologi FMIPA Universitas Tadulako yang telah membantu mengidentifikasi tumbuhan yang digunakan pada penelitian ini.

7. DAFTAR RUJUKAN

1. Al-Fatimi M, Wurster M, Schroder G, & Lindequist U. Antioxidant, antimicrobial and cytotoxic activity of selected medicinal plants from Yemen. *Journal of Ethnopharmacology*. 2007. 111(3):657-666. <https://doi.org/10.1016/j.jep.2007.01.018>.
2. Essien EE, Aboaba SO, Isiaka A, Ogunwande IA. Constituents and antimicrobial properties of the leaf essential oil of *Gossypium barbadense* (Linn.) *Journal of Medicinal Plants Research*. 2011. 5(5):702–705. https://academicjournals.org/article/article1380619736_Essien%20et%20a1.pdf.
3. Ikobi E, Igwilo CI, Awodele O, Azubuike C. Antibacterial and wound healing properties of methanolic extract of dried fresh *Gossypium barbadense* Leaves. *Asian Journal of Biomedical and Pharmaceutical Science*. 2012. 2(13):32-37. <https://www.alliedacademies.org/articles/antibacterial-and-wound-healing-properties-of-methanolic-extract-of-dried-fresh-gossypium-barbadense-leaves.pdf>.
4. Saidu TB, Abdullahi M. Phytochemical determinations and antibacterial activities of the leaf extracts of *Combretum molle* and *Gossypium arboreum*, *Bayero Journal of Pure and Applied Sciences*. 2011.4(2):132 – 136. <http://dx.doi.org/10.4314/bajopas.v4i2.26>.
5. Annan K, Houghton PJ. Antibacterial, antioxidant and fibroblast growth stimulation of aqueous extracts of *Ficus asperifolia* Miq. and *Gossypium arboreum* L., wound-healing plants of Ghana. *Journal of Ethnopharmacology*. 2008. 119(1):141-144. <https://doi.org/10.1016/j.jep.2008.06.017>.
6. Ade-Ademilua OE, & Okpoma MO. *Gossypium hirsutum* L. and *Gossypium barbadense* L.: differences in phytochemical contents, antioxidant and antimicrobial properties. *Ife Journal of Science*. 2018. 20(1):077-088. <https://doi.org/10.4314/ijss.v20i1.8>.
7. Muhammad Z, Masanawa AA, & Pyeng AK. Phytochemical and mineral analysis of methanolic extract of *Gossypium barbadense* L. (Cotton leaves). *Annals of Experimental Biology*. 2014. 2(4):11-15. <https://www.scholarsresearchlibrary.com/articles/phytochemical-and-mineral-analysis-of-methanolic-extract-of-gossypium-barbadense-l-cotton-leaves.pdf>.
8. Kumar B, Pathak R, Mary PB, Jha D, Sardana K, & Gautam HK. New insights into acne pathogenesis: exploring the role of acne-associated microbial populations, *Dermatologica Sinica*. 2016. 34(2): 67-73. <https://doi.org/10.1016/j.dsi.2015.12.004>.
9. Dhillon KS & Varshney KR. Study of microbiological spectrum in acne vulgaris: an in vitro study. *Scholars Journal of Applied Medical Sciences*. 2013. 1(6):724-727. <http://saspublisher.com/wp-content/uploads/2013/12/SJAMS16724-727.pdf>.
10. Katsambas A, & Dessinioti C. New and emerging treatments in dermatology: acne. *Dermatologic Therapy*. 2008. 21(2): 86–95. <https://doi.org/10.1111/j.1529-8019.2008.00175.x>.
11. Prasad SB. Acne vulgaris: a review on pathophysiology and treatment. *Asian Journal of Pharmaceutical Clinical Research*. 2016. 9(4):54-59. <https://innovareacademics.in/journals/index.php/ajPCR/article/view/12866>.
12. Fabbrocini G, Annunziata MC, D'arco V, De vita V, Lodi G, Mauriello MC, et al. Review article acne scars: pathogenesis, classification and treatment. *Dermatology Research and Practice*. 2010;1-13. <https://doi.org/10.1155/2010/893080>.
13. Ngajow M, Abidjulu J, Kamu VS. Pengaruh antibakteri ekstrak kulit batang matoa (*Pometia pinnata*) terhadap bakteri *Staphylococcus aureus* secara in vitro. *Jurnal Mipa Unsrat Online*. 2013. 2(2):128-132. <https://ejournal.unsrat.ac.id/index.php/jmuo/article/view/3121/2665>.



14. Murtiningsih S, Nurbaiti SN, Kusharyanti I. Efektivitas gel antijerawat ekstrak metanol daun pacar air (*Impatiens balsamina L.*) terhadap bakteri *Propionibacterium acnes* dan *Staphylococcus epidermidis* secara in vitro. Journal of Tropical Pharmacy and Chemistry. 2014. 2(4):225-234. <https://doi.org/10.25026/jtpc.v2i4.68>.
15. Dewanjee S, Gangopadhyay M, Bhattacharya N, Khanra R, & Dua TK. Bioautography and its scope in the field of natural product chemistry. Journal of Pharmaceutical Analysis. 2015. 5(2):75–84. <http://dx.doi.org/10.1016/j.jpha.2014.06.002>.
16. Choma IM, & Jesionek W. TLC-direct bioautography as a high throughput method for detection of antimicrobials in plants. Chromatography. 2015. 2:225-238. doi:10.3390/chromatography2020225.
17. Hasniar, Yusriadi, & Khumaidi A. Formulasi krim antioksidan ekstrak daun kapas (*Gossypium* sp.). Jurnal Farmasi Galenika (Galenika Journal of Pharmacy). 2015.1(1):9-15. <https://doi.org/10.22487/j24428744.2015.v1.i1.4830>.
18. Astuti E, Sunarminingsih R, Jenie UA, Mubarika S & Sismindari. Impact of growing sites, plant ages and variance of distillation types to *Curcuma mangga* essential oil composition of several areas production in Yogyakarta. Jurnal Manusia dan Lingkungan. 2014. 21(3):323-330. <https://doi.org/10.22146/jml.18560>.
19. Lallo S, Lewerissa AC, Rafi' A, Usmar, Ismail, Tayeb R. Pengaruh ketinggian tempat tumbuh terhadap aktivitas antioksidan dan sitotoksik ekstrak rimpang lengkuas (*Alpinia galanga L.*). Majalah Farmasi dan Farmakologi. 2019. 23(3):118-123. <http://journal.unhas.ac.id/index.php/mff/article/view/9406/4802>.
20. Dréno B, Pécastaings S, Corvec S, Veraldi S, Khammari A, Roque C. *Cutibacterium acnes* (*Propionibacterium acnes*) and acne vulgaris: a brief look at the latest updates. Journal of the European Academy of Dermatology and Venereology. 2018, 32(2):5-14. <https://doi.org/10.1111/jdv.15043>.
21. Kapoor MN, Ruzicka F, Sandhu G, Rollason J, Mavrommatis K, Ahmed FS, et al. Importance of *Propionibacterium acnes* hemolytic activity in human intervertebral discs: A microbiological study. PLoS One. 2018. 13(11):1-10. <https://dx.doi.org/10.1371%2Fjournal.pone.0208144>.
22. Balouiri M, Sadiki M, Ibsouda SK. Methods for in vitro evaluating antimicrobial activity: A review. Journal of Pharmaceutical Analysis. 2016. 6(2):71-79. <https://doi.org/10.1016/j.jpha.2015.11.005>.
23. Atlas RM. Handbook of Microbiological Media Fourth Edition. Boca Raton: CRC press Taylor & Francis Group. 2010.
24. Nester EW. Microbiology a human perspective 3rd Edition. New York: Mc Graw Hill. 2001.
25. Johnson, T. and C, Case. Chemical Methods of Control, adapted from Laboratory Experiments in Microbiology, Brief Edition, 4th ed. Redwood City, CA: Benjamin/Cummings Publishing Co., 1995. available online from The National Health Museum, http://www.accessexcellence.org/AE/AEC/CC/chance_activity.html, [accessed March 22, 2020].
26. Pękal A, & Pyrzynska K. Evaluation of aluminium complexation reaction for flavonoid content assay. Food Analytical Methods. 2014.7(9):1776-1782. doi 10.1007/s12161-014-9814-x.
27. Ahmad AR, Juwita, Ratulangi SAD, Malik A. Penetapan kadar fenolik dan flavonoid total ekstrak metanol buah dan daun patikala (*Eplingera elatior* (Jack) R.M.SM). Pharmaceutical Sciences and Research (PSR). 2015. 2(1):1-10. <http://dx.doi.org/10.7454/psr.v2i1.3481>.
28. Cushnie TPT, Lamb AJ. Detection of galangin-induced cytoplasmic membrane damage in *Staphylococcus aureus* by measuring potassium loss. Journal of Ethnopharmacology. 2005. 101(1-3): 243-



248. <https://doi.org/10.1016/j.jep.2005.04.014>.
29. Ulanowska K, Tkaczyk A, Konopa G, & Wegrzyn G. Differential antibacterial activity of genistein arising from global inhibition of DNA, RNA and protein synthesis in some bacterial strains. *Archives of Microbiology*. 2006. 184(5):271-278.
<https://doi.org/10.1007/s00203-005-0063-7>.
30. Eumkeb G, Chukrathok S. Synergistic activity and mechanism of action of ceftazidime and apigenin combination against ceftazidime-resistant *Enterobacter cloacae*. *Phytomedicine: International Journal of Phytotherapy and Phytopharmacology*. 2013. 20(3-4):262-269.
31. Cushnie TPT, Lamb AJ. Recent advances in understanding the antibacterial properties of flavonoids. *International Journal of Antimicrobial Agents*. 2011. 38(2):99-107.
<https://doi.org/10.1016/j.ijantimicag.2011.02.014>.
32. Xie Y, Yang W, Tang F, Chen X, & Ren L. antibacterial activities of flavonoids: structure-activity relationship and mechanism. *Current Medicinal Chemistry*. 2015. 22(1):132-149.
<https://doi.org/10.2174/092986732166140916113443>.



This work is licensed under a Creative Commons Attribution 4.0 International License