BAB 5

HASIL PENELITIAN DAN ANALISIS DATA

5.1 Data Hasil Penelitian

5.1.1 Gambaran Ekstrak Etanol Daun Pepaya

Ekstrak yang dihasilkan pada penelitian ini berwarna hijau tua dan teksturnya cair. Dari 100 g daun papaya kering diperoleh 30 cc ekstrak etanol daun papaya yang sudah tidak mengandung alkohol.

5.1.2 Identifikasi Shigella dysenteriae

Penelitian ini menggunakan isolat *Shigella dysenteriae* dari Laboratorium Mikrobiologi Universitas Brawijaya, dengan uji mikroskopis dengan melakukan *streaking* kuman pada medium Diferensial Mac Conkey Agar (MCA). Pada medium MCA akan menghasilkan koloni yang berwarna pucat / tidak berwarna (non lactose fermenter) (Gambar 5.1). Selanjutnya dilakukan pewarnaan gram dan dilihat dibawah mikroskop dengan perbesaran 100X. Pada pewarnaan ini terlihat sel bakteri berbentuk batang gram negatif, dapat ditemukan satu-satu atau berpasangsan, tidak berkapsul, dan non motil (Gambar 5.1). Uji penentunya dengan uji Triple Sugar Iron Agar (TSIA), serta tes Indol Methyl Red, Voges-Proskauer, citrat, motilitas dan urease. Hasil identifikasi biokimia dapat dilihat dalam Tabel 5.1.

Tabel 5.1. Hasil identifikasi biokimia

Parameter identifikasi	Hasil						
Mikroskopis	Batang Gram (-), sel berwarna merah,						
BRARAWKIII	berbentuk batang pendek, satu-satu, ada						
ADRIBRASS	juga yang berpasangan						
Mac Conkey Agar (MCA)	Bentukan koloni bulat, tepi koloni rata,						
TERRIT	elevansi cembung, warna koloni pucat (nor						
	lactose fermenter)						
Triple Sugar Iron (TSI)	Alkali/Asam, Gas (-), H2S (-)						
agar							
Tes Indol	Positif						
Tes Metthyl Red	Negatif						
Tes Voges-Proskauer	Negatif						
10							



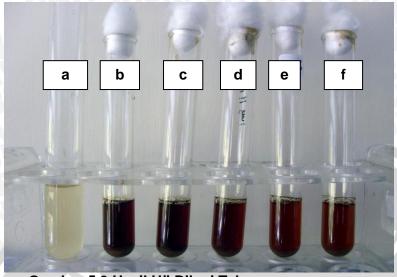
Gambar 5.1 Koloni Shigella pada medium MCA (koloni bulat, cembung, tidak berwarna / pucat)



Gambar 5.2 Hasil pewarnaan Gram Shigella dysenteriae (Gram negatif, berbentuk batang pendek, warna merah)

Hasil Pengamatan Kekeruhan dan Analisa terhadap KHM 5.1.3

Pada penelitian ini digunakan lima macam konsentrasi ekstrak daun (Carica papaya L) masing masing 12%, 14%, pepaya 16%, 18% dan 20% serta konsentrasi 0% sebagai pembanding atau kontrol Bakteri (KK). Dari hasil uji dilusi tabung dapat dilakukan pengamatan terhadap tingkat kekeruhan larutan ekstrak daun pepaya untuk menentukan Kadar Hambat Minimal (KHM). KHM adalah kadar terendah dari konsentrasi ekstrak daun pepaya yang dapat menghambat pertumbuhan bakteri Shigella dysenteriae, yang ditandai dengan tidak adanya kekeruhan pada tabung setelah di inkubasi selama 18-24 jam. Tingkat kekeruhan larutan larutan ekstrak daun pepaya (Carica papaya L) dengan konsentrasi 12%, 14%, 16%, 18% dan 20% dapat dilihat pada Gambar 5.3



Gambar 5.3 Hasil Uji Dilusi Tabung

Keterangan:

- a. Kontrol Bakteri (konsentrasi ekstrak 0%)
- b. Konsentrasi ekstrak 12%
- c. Konsentrasi ekstrak 14%
- d. Konsentrasi ekstrak 16%
- e. Konsentrasi ekstrak 18%
- f. Konsentrasi ekstrak 20%

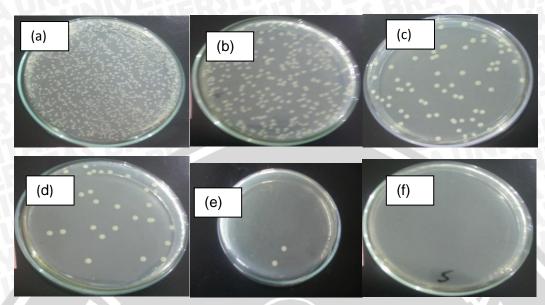
Berdasarkan hasil uji dilusi tabung, dapat diamati perbedaan tingkat kekeruhan dan dapat langsung ditentukan KHM. Pada Gambar 5.3 semua tabung terlihat berwarna gelap, tetapi kejernihan campuran dalam tabung masih bisa diamati. Pada tabung konsentrasi ekstrak 12% tampak sangat keruh, sedangkan tabung konsentrasi 14% tampak keruh. Pada tabung konsentrasi 16% kekeruhan mulai berkurang dan pada tabung konsentrasi 18% mulai agak jernih. Dari pengamatan ini dapat diketahui semakin tinggi konsentrasi ekstrak, tabung terlihat semakin jernih, dan pada konsentrasi 18% merupakan konsentrasi minimal yang yang dapat menghambat pertumbuhan bakteri

sehingga dapat disimpulkan bahwa KHM dalam penelitian ini adalah konsentrasi 18%.

5.1.4. Penentuan Kadar Bunuh Minimal (KBM)

Masing-masing tabung diambil satu ose dan diinokulasikan pada medium NAP, kemudian medium NAP diinkubasi pada suhu 37°C selama 18-24 jam. Keesokan harinya dilakukan penghitungan jumlah koloni yang tumbuh pada masing-masing konsentrasi NAP menggunakan colony counter.

Kadar Bunuh Minimal (KBM) ekstrak daun pepaya adalah konsentrasi terendah yang dapat membunuh bakteri Shigella dysenteriae yang ditandai dengan tidak adanya pertumbuhan bakteri pada medium NAP, atau pertumbuhannya kurang dari 0,1% dari jumlah koloni awal. Hasil penggoresan / streaking pada medium NAP dapat dilihat pada Gambar 5.4.



Gambar 5.4. Pertumbuhan koloni *Shigella dysenteriae* pada medium NAP setelah pemberian ekstrak *Carica papaya L*

Keterangan:

- (a). Pertumbuhan koloni pada konsentrasi ekstrak 0% atau KK (pengenceran 6 kali).
- (b). Pertumbuhan koloni pada konsentrasi ekstrak daun pepaya 12%.
- (c). Pertumbuhan koloni pada konsentrasi ekstrak daun pepaya 14%.
- (d). Pertumbuhan koloni pada konsentrasi ekstrak daun pepaya 16%.
- (e). Pertumbuhan koloni pada konsentrasi ekstrak daun pepaya 18%.
- (f). Pertumbuhan koloni pada konsentrasi ekstrak daun pepaya 20%.

Pada tabung dengan konsentrasi 0% (KK), dilakukan pengenceran terlebih dahulu dengan larutan NaCl 10 ml sebanyak 6 kali sebelum digoreskan merata pada NAP. Hal ini dilakukan untuk memudahkan dalam penghitungan jumlah koloni yang tumbuh karena apabila tidak dilakukan pengenceran maka koloni yang tumbuh terlalu padat dan tidak bisa dihitung. Setelah dilakukan hitung koloni, jumlah koloni pada konsentrasi 0% (KK) kemudian dikalikan dengan koefisien pengenceran yaitu 10^{6.} Hasil penghitungan koloni yang tumbuh

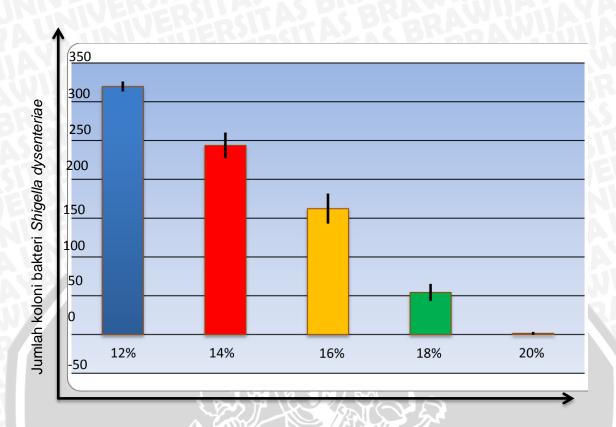
di NAP dapat dilihat pada Tabel 5.2. Jumlah koloni dihitung dengan menggunakan *colony counter*.

Tabel 5.2. Jumlah koloni bakteri yang tumbuh pada NAP per 1 ose

Konsentrasi	Pengulangan			Jumlah	Rerata	Standar	
		II	III	IV			deviasi
0%	570	688	543	521	2322	580,5	± 74,4
12%	312	328	319	320	1279	319,7	± 6,5
14%	260	221	250	244	975	243,7	± 16,5
16%	174	150	183	142	649	162,2	± 19,3
18%	42	57	68	50	217	54,2	± 11,0
20%	0 (4	2	0	6	1,5	± 1,9

Keterangan: 1 ose = 1/1000 ml

Data pada Tabel 5.2. kemudian dibuat grafik yang menunjukkan hubungan antara jumlah koloni yang tumbuh pada media NAP terhadap pemberian berbagai konsentrasi ekstrak daun pepaya. Pada grafik tersebut menunjukkan adanya penurunan jumlah koloni *Shigella dysenteriae* yang bermakna seiring dengan peningkatan konsentrasi ekstrak daun pepaya. Kecenderungan perubahan konsentrasi ekstrak daun pepaya terhadap jumlah koloni bakteri dapat dilihat pada Gambar 5.5.



Besar konsentrasi ekstrak daun pepaya

Gambar 5.5. Grafik jumlah koloni Shigella dysenteriae pada pemberian berbagai konsentrasi ekstrak daun pepaya.

5.1.5. Analisis Data

Data yang digunakan dalam analisis statistik adalah data nilai rerata yang terdapat pada Tabel 5.2. Untuk melakukan uji dengan ANOVA, terlebih dahulu harus dipenuhi asumsi yang mendasari uji ANOVA yaitu normalitas (uji Kolomogorv-Smirnov) dan homogenitas (uji Levene test). Uji normalitas dilakukan tidak bersamaan dengan uji ANOVA, sementara uji homogenitas dilakukan bersamaan dengan uji ANOVA.

5.1.5.1. Uji ANOVA

Uji ANOVA (lampiran 1) digunakan untuk mengetahui signifikasi pengaruh konsentrasi ekstrak terhadap hasil penghitungan jumlah koloni bakteri. Sebelum uji ANOVA dilaksanakan harus dipenuhi terlebih dahulu dua syarat yaitu data harus terdistribusi secara normal dan variasi data harus homogen. Hasil uji ANOVA dengan data awal diketahui Uji Levena test menunjukkan nilai signifikansi 0,024 < 0,05. Hal ini disimpulkan bahwa homogenitas data jumlah koloni belum terpenuhi sehingga uji ANOVA tidak dapat dilanjutkan. Agar uji ANOVA dapat dilanjutkan maka harus dilakukan tranformasi data jumlah koloni dengan tranformasi akar kuadrat. Uji Kolomogrv-Smirnov (lampiran 3) digunakan untuk mengetahui apakah distribusi data normal atau tidak. Pada uji ini diperoleh nilai signifikasi 0,687 (distribusi normal apabila p > 0,05). Hal ini menunjukkan bahwa data jumlah koloni dari konsentrasi 12% hingga 20% telah menyebar menurut distribusi normal. Sedangkan uji Levene didapatkan homogenity of variances dengan significancy 0,092 (lampiran 3). Hal ini menunjukkan bahwa variasi data adalah sama, karena variasi data dikatakan sama apabila nilai p > 0.05.

Dengan uji ANOVA didapatkan hasil signifikasi 0.00 (p < 0.05). Hal ini menunjukkan terdapat perbedaan jumlah koloni yang bermakna pada dua kelompok konsentrasi. Untuk mengetahui kelompok mana yang berbeda, anilisis statistik dilanjutkan dengan Uji *Post Hoc Tuckey* HSD.

5.1.5.2. Uji Post Hoc Tuckey HSD (Honestly Significance Difference)

Uji *Post Hoc Tukey* merupakan uji perbandingan berganda untuk menunjukkan pasangan kelompok sampel (kelompok perlakuan atau konsentrasi

dan jumlah koloni) yang memberikan perbedaan yang signifikan dan yang tidak memberikan perbedaan secara signifikan. Dari hasil uji *Post Hoc Tuckey* didapatkan hasil untuk setiap pasangan konsentrasi menunjukkan nilai signifikansi yang semuanya lebih kecil dari 0.05. Hal tersebut berarti setiap pasangan konsentrasi daun pepaya memberikan jumlah koloni yang berbeda nyata. Semakin besar konsentrasi yang diberikan maka jumlah koloni bakteri semakin sedikit.

Tabel 5.3 Jumlah Koloni pada Uji Tukey HSD

Jumlah Koloni

Tukey HSD

Tukey 110D									
		Subset for alpha = .05							
Konsentrasi	N	1	2	3	4	5			
20%	4	1,50							
18%	4		54,25						
16%	4			162,25					
14%	4				243,75				
12%	4					319,75			
Sig.		1,000	1,000	1,000	1,000	1,000			

Means for groups in homogeneous subsets are display ed.

5.1.5.3. Uji Korelasi dan Regresi

Uji Korelasi dan regresi (lampiran 5) digunakan untuk mengetahui kekuatan korelasi dan besarnya pengaruh konsentrasi ekstrak daun *pepaya* terhadap jumlah koloni *Shigella dysenteriae*.. Untuk melakukan uji ini terlebih dahulu harus dilakukan uji normalitas pada data regresi dan besarnya konsentrasi karena data jumlah koloni yang digunakan adalah data yang telah di tranformasi. Sesuai uji ini didapatkan normalitas pada data konsentrasi dan akar kuadrat jumlah koloni

a. Uses Harmonic Mean Sample Size = 4,000.

menyebar normal (nilai signifikansi keduanya > 0.05). Dengan demikian korelasi yang digunakan adalah *pearson correlation*.

Dari pengolahan statistik didapatkan hasil besarnya koofisien korelasi adalah -0,976 dengan nilai p = 0,000 (< 0.05). Hal ini menunjukkan terdapat hubungan yang nyata antara konsentrasi dan jumlah koloni. Koofisien -0.976 menunjukkan hubungan yang sangat kuat karena nilainya lebih besar dari 0,5. Tanda negatif berarti terdapat hubungan yang berlawanan, artinya semakin besar konsentrasi ekstrak daun *Carica papaya L* yang digunakan maka jumlah koloni *Shigella dysenteriae* semakin sedikit.

Analisis Regresi (lampiran 6) digunakan untuk menentukan model yang paling sesuai untuk pasangan data serta dapat digunakan untuk membuat model dan menyelidiki hubungan antara dua variabel atau lebih. Dalam penelitian ini uji Regresi digunakan untuk mengetahui sejauh mana hubungan antara peningkatan konsentrasi dengan kemampuan penghambatan terhadap koloni. Koefisien korelasi R Square (R²) sebesar 0,953 menyatakan besarnya derajat keeratan hubungan antara konsentrasi ekstrak daun pepaya dengan jumlah koloni Shigella dysenteriae yaitu 95,3%. Hal ini berarti kontribusi pemberian ekstrak daun pepaya dalam menurunkan jumlah koloni bakteri Shigella dysenetriae sebesar 95,3% sedangkan sisanya 4,7% disebabkan oleh faktorfaktor lain yang tidak diteliti. Hubungan antara perubahan konsentrasi ekstrak daun pepaya dengan pertumbuhan koloni bakteri Shigella dysenteriae dapat dinyatakan dengan rumus : Y = 43,893 - 2,053X, dimana Y adalah jumlah koloni bakteri Shigella dysenteriae, sedangkan X adalah konsentrasi ekstrak daun pepaya. Hal ini berarti tanpa pemberian ekstrak daun pepaya maka jumlah koloni bakteri Shigella dysenteriae akan meningkat konstan sebesar 43,893, sedangkan dengan peningkatan konsentrasi ekstrak daun pepaya sebesar 1% akan menyebabkan penurunan jumlah bakteri Shigella dysenteriae hingga 2,053 koloni.

