BAB V

HASIL PENELITIAN DAN PEMBAHASAN

A. Hasil Penelitian

1. Lokasi penelitian

Penelitian ini dilakukan di Laboratorium Kimia Dasar dan Terapan Jurusan Teknologi Laboratorium Medis Poltekkes Denpasar yang beralamat di Jl. Sanitasi No. 1, Sidakarya, Denpasar Selatan, Kota Denpasar, Bali. Laboratorium Kimia Dasar dan Terapan merupakan salah satu laboratorium di jurusan Teknologi Laboratorium Medis dimana laboratorium ini sering digunakan untuk melakukan beberapa pengujian lab seperti ekstraksi bahan alam, uji aktivitas antiinflamasi, uji aktivitas antioksidan, analisis kadar air, analisa makanan dan minuman, dll.

2. Karakteristik sampel

Karakteristik sampel pada penelitian ini yaitu kencur yang berwarna dengan warna coklat tua, tidak mengkerut dan bau khas kencur kuat dengan panjang 4-6 cm. Pada penelitian ini kencur yang telah disortasi kemudian di potong tipistipis lalu dikeringkan dengan oven suhu 40°C selama 1 hari hingga kering lalu dihaluskan. Kencur yang telah dihaluskan kemudian direndam dengan pelarut etanol 70% dan 96% selama 7 hari di ruang gelap. Setelah 7 hari filtrat kemudian di saring dan diuapkan dengan evaporator untuk mendapatkan ekstrak kentalnya. Masing-masing ekstrak yang diperoleh yaitu ekstrak etanol 70% kencur dan ekstrak etanol 96% kencur kemudian dibuat dalam 5 konsentrasi yaitu 50, 100, 200, 400, 500 ppm dengan 3 kali pengulangan.

Tabel 3 Hasil Pembuatan Simplisia

Berat	Berat setelah	Berat	Berat ekstrak (gr)		Rendemen	
awal	dikeringkan	serbuk	Ekstrak	Ekstrak	Ekstrak	Ekstrak
(gr)	(gr)	(gr)	Etanol	Etanol	Etanol	Etanol
			70%	96%	70%	96%
4.220	402 gr	397 gr	14,15	17,35	7,0%	8,6%

- 3. Skrining Fitokimia dan Uji Aktivitas Antiinflamasi
- a. Hasil skrining fitokimia

Berdasarkan hasil skrining fitokimia yang telah dilakukan selanjutnya disajikan dalam tabel 4 dan tabel 5.

Tabel 4
Skrining Fitokimia Ekstrak Etanol 70% Kencur

Senyawa		Hasil	Keterangan
Alkaloid Mayer		Negatif	Tidak ada endapan kuning
	Wagner	Negatif	Tidak ada endapan kuning
	Dragendorf	Negatif	Tidak terjadi endapan
			berwarna jingga sampa
			merah kecoklatan
Flavo	noid	Negatif	Tidak terbentuk endapar
			berwarna kuning
Tannin		Negatif	Tidak terjadi perubahan
			warna biru kehitaman

Terpenoid	Positif	Terbentuk endap	
		berwarna jingga	
Saponin	Negatif	Tidak terbentuk busa	

Berdasarkan tabel 4 dapat dilihat bahwa hasil skrining fitokimia ekstrak kencur etanol 70% kencur mendapatkan hasil positif terpenoid dan mendapatkan hasil negatif untuk alkaloid, flavonoid, tannin dan saponin.

Tabel 5
Skrining Fitokimia Ekstrak Etanol 96% Kencur

Senyawa		Hasil	Keterangan
Alkaloid	Mayer	Positif	Terdapat endapan kuning
	Wagner	Positif	Terdapat endapan kuning
	Dragendorf	Positif	Terdapat endapan
			berwarna jingga sampai
			merah kecoklatan
Flavonoid		Positif	Terbentuk endapan
			berwarna kuning
Tan	nin	Negatif	Tidak terjadi perubahan
			warna biru kehitaman
Terpe	enoid	Positif	Terbentuk endapan
			berwarna jingga
Saponin		Negatif	Tidak terdapat busa

Berdasarkan tabel 5 dapat dilihat bahwa hasil skrining fitokimia ekstrak kencur etanol 96% kencur mendapatkan hasil positif alkaloid, flavonoid, dan terpenoid dan mendapatkan hasil negatif untuk tannin dan saponin.

b. Aktivitas Antiinflamasi

Tabel 6
Absorbansi Ekstrak Etanol 70% Kencur

Konsentrasi	Abs larutan uji	Abs larutan	Abs larutan uji	Rata-rata	Std
	1	uji 2	3		
500 ppm	1.1875	1.1899	1.1923	1.1899	0.0024
400 ppm	1.9373	1.9387	1.9396	1.938533	0.001159
200 ppm	1.0813	1.0817	1.0825	1.081833	0.00611
100 ppm	0.8609	0.8612	0.8616	0.861233	0.0003512
50 ppm	1.0576	1.0581	1.0589	1.0582	0.0006557

Tabel 7
Absorbansi Ekstrak Etanol 96% Kencur

Konsentrasi	Absorbansi	Absorbansi	Absorbansi	Rata-rata	Std
	larutan uji 1	larutan uji 2	larutan uji 3		
500 ppm	0.9852	0.9845	0.9843	0.984667	0.0004726
400 ppm	1.0387	1.0387	1.0388	1.038733	0.0000577
200 ppm	1.1318	1.1314	1.1311	1.131433	0.0003512
100 ppm	1.3026	1.3025	1.3022	1.302433	0.0002082
50 ppm	1.0358	1.0359	1.0359	1.035867	0.0000577

Tabel 8
Absorbansi Natrium Diklofenak

	Absorbansi	Absorbansi	Absorbansi	Rata-rata	Std
	larutan uji 1	larutan uji 2	larutan uji 3		
Na	1.3505	1.3430	1.3417	1.345067	0.0047501
Diklofenak					

Tabel 9
Inhibisi Aktivitas Antiinflamasi Ekstrak Etanol 70% Kencur

Konsentrasi	Replikasi 1	Replikasi 2	Replikasi 3	Rata-	Std
				rata	
500 ppm	98.95	98.94	98.94	98.94	0.00577
400 ppm	98.17	98.16	98.16	98.16	0.00577
200 ppm	98.92	98.92	98.93	98.92	0.00577
100 ppm	99.15	99.14	99.15	99.14	0.00577
50 ppm	98.95	98.94	98.94	98.94	0.00577

Berdasarkan tabel 9 rata-rata inhibisi aktivitas antiinflamasi ekstrak kencur etanol 70% secara berturut-turut yaitu 500 ppm ; 98.84 ± 0.00577 , 400 ppm ; 98.16 ± 0.00577 , 200 ppm ; 98.92 ± 0.00577 , 100 ppm ; 99.14 ± 0.00577 , 50 ppm ; 98.94 ± 0.00577 . Inhibisi aktivitas antiinflamasi tertinggi terdapat pada konsentrasi 100 ppm sebesar 99.14 ± 0.00577 . Data ini menunjukkan semakin kecil konsentrasi maka semakin besar inhibisi yang didapat.

Tabel 10
Inhibisi Aktivitas Antiinflamasi Ekstrak Etanol 96% Kencur

Konsentrasi	Replikasi 1	Replikasi 2	Replikasi 3	Rata-	Std
				rata	
500 ppm	99.01	99.01	99.02	99.01	0.00577
400 ppm	98.65	98.66	98.96	98.75	0.17616
200 ppm	98.89	98.89	98.90	98.89	0.00577
100 ppm	98.69	98.69	98.70	98.69	0.00577
50 ppm	98.97	98.96	98.96	98.96	0.00577

Berdasarkan tabel 10 rata-rata inhibisi aktivitas antiinflamasi ekstrak kencur etanol 96% secara berturut-turut yaitu 500 ppm ; 99.01 ± 0.00577 , 400 ppm ; 98.75 ± 0.17616 , 200 ppm ; 98.90 ± 0.00577 , 100 ppm ; 98.70 ± 0.00577 , 50 ppm ; 98.96 ± 0.00577 . Inhibisi aktivitas antiinflamasi tertinggi terdapat pada konsentrasi 500 ppm sebesar 99.03 ± 0.00577 . Data ini menunjukkan semakin besar konsentrasi maka semakin besar yang didapat.

Tabel 11
Inhibisi Natrium Diklofenak

	Replikasi 1	Replikasi 2	Replikasi 3	Rata-	Std
				rata	
Na	98.65	98.65	98.66	98.65	0.00577
Diklofenak					

Berdasarkan tabel 11 rata-rata inhibisi aktivitas antiinflamasi Natrium diklofenak sebesar 98.65 ± 0.00577 .

Tabel 12 Uji Saphiro-Wilk

Kelompok ekstrak	N	Sig	Keterangan	
Ekstrak etanol 70% kencur	35	0.000	Data tidak terdistribusi	
7070 Kelleul			normal	
Ekstrak etanol	35	0.003	Data tidak	
96% kencur			terdistribusi	
			normal	

Syarat pengambilan keputusan:

P > 0.05 = data terdistribusi normal

P < 0.05 = data tidak terdistribusi normal

Berdasarkan tabel 12 hasil uji normalitas data dengan menggunakan uji saphiro wilk untuk ekstrak etanol 70% kencur mendapatkan Signifikansi sebesar 0.000 dan untuk ekstrak etanol 96% kencur mendapatkan hasil signifikansi sebesar 0.003 maka dapat disimpulkan data tidak terdistribusi normal (P < 0.05).

Tabel 13
Uji *Mann-Whitney*

	Kelompok ekstrak	N	Sig	Keterangan
Inhibisi	EEK 70%	30	.870	Tidak ada
	EEK 96%			pengaruh

Syarat pengambilan keputusan:

P < 0.05 = Ada pengaruh

P > 0.05 = Tidak ada pengaruh

Berdasarkan tabel 13 hasil pengaruh dengan menggunakan uji *Mann-whitney* untuk ekstrak etanol 70% kencur dan ekstrak etanol 96% kencur mendapatkan hasil

signifikansi sebesar 0.870, maka dapat disimpulkan bahwa tidak ada pengaruh dari penggunaan pelarut etanol 70% dan 96% (P > 0.05).

B. Pembahasan

1. Ekstrak Etanol 70% Kencur dan Ekstrak Etanol 96% Kencur

Ekstraksi menghasilkan ekstrak kental dari bahan alami. Ekstraksi adalah metode pemisahan zat berdasarkan perbedaan kelarutan dua cairan yang tidak dapat bercampur, biasanya air dan pelarut organik. Salah satu metode ekstraksi yang umum digunakan adalah maserasi. Pada metode perendaman, serbuk tanaman direndam dengan pelarut yang sesuai dalam wadah inert yang tertutup rapat pada suhu kamar. Namun cara ini mempunyai kelemahan yaitu memerlukan waktu yang lama, jumlah pelarut yang banyak, dan kemungkinan kehilangan beberapa senyawa. Beberapa senyawa sulit diekstraksi bahkan pada suhu kamar. Namun, perendaman mencegah kerusakan senyawa yang tidak tahan panas (Tetti, 2014; Badaring *et al.*, 2020).

Pada saat terendam, perbedaan tekanan di dalam dan di luar sel menyebabkan dinding dan membran sel tanaman pecah sehingga menyebabkan metabolit sekunder di sitoplasma larut dalam pelarut organik (Lenny, 2006; Badaring *et al.*, 2020). Setelah dimaserasi, diperoleh ekstrak kental dengan cara penguapan dengan evaporator. Rendemen atau hasil akhir ekstrak dihitung untuk menentukan efisiensi proses. Rendemen yang baik harus lebih dari 10% (Kementrian Kesehatan Republik Indonesia, 2017). Dalam penelitian ini, rendemen menggunakan pelarut etanol 70% menghasilkan 7,0%, sedangkan dengan etanol 96% menghasilkan 8,6%. Ini menunjukkan bahwa pelarut etanol 96% lebih efektif dibandingkan dengan 70%.

Ada beberapa faktor yang mempengaruhi nilai rendemen antara lain metode ekstraksi yang digunakan, perbandingan volume sampel terhadap pelarut, dan jenis pelarut yang mempunyai polaritas yang sesuai untuk berbagai komponen kencur (Shary dan Mahfur, 2023). Pelarut etanol 96% mempunyai kemampuan lebih besar dalam menembus dinding sel sampel dibandingkan dengan pelarut etanol konsentrasi rendah, sehingga dapat menghasilkan ekstrak yang lebih kental dan pekat. Sejalan dengan penelitian yang telah dilakukan oleh Yunita (2020) menunjukkan bahwa rendemen daun asam jawa mencapai tingkat tinggi ketika diekstraksi dengan etanol 96%. Lalu penelitian oleh Aji (2023) juga menemukan bahwa ekstrak bangle memberikan hasil rendemen tertinggi ketika menggunakan pelarut etanol 96%.

2. Skrining Fitokimia

Uji skrining fitokimia bertujuan untuk mengidentifikasi senyawa metabolit sekunder yang terdapat dalam ekstrak berdasarkan konsentrasi pelarut yang telah digunakan. Hasil uji skrining fitokimia ekstrak kencur telah disajikan dalam tabel 4 dan 5. Pengujian ini dilakukan dengan menggunakan ekstrak dengan konsentrasi berbeda yaitu etanol 70% dan 96%. Golongan senyawa yang diuji dilihat reaksi positifnya dimana terjadinya perubahan warna yang menandakan reaksi positif.

Hasil pengujian dengan menggunakan 2 konsentrasi pelarut yang berbeda menunjukkan hasil yang berbeda, dimana pada ekstrak etanol 70% hanya senyawa terpenoid yang teridentifikasi sedangkan senyawa alkaloid, flavonoid, tannin dan saponin tidak terindentifikasi. Pada ekstrak etanol 96% senyawa yang teridentifikasi seperti senyawa alkaloid, flavonoid, terpenoid sdan senyawa tannin

dan saponin tidak teridentifikasi. Penelitian yang dilakukan oleh Shary & Mahfur (2023) mendapatkan senyawa flavonoid, tannin, fenol, terpenoid. Senyawa alkaloid dan saponin tidak teridentifikasi pada ekstrak kunyit. Penelitian yang dilakukan oleh Nastiti (2020) terhadap lengkuas, hasil skrining fitokimia senyawa yang didapat steroid, tanin, fenolik, terpanoid, alkaloid, saponin, dan flavanoid. Penelitian yang telah dilakukan oleh Megawati & Yuliana (2019) pada rimpang temulawak hasil skrining fitokimia positif terhadap alkaloid, flavonoid dan triterpenoid. Berdasarkan hasil pengujian yang telah diperoleh menunjukkan bahwa penggunaan pelarut etanol 96% lebih banyak menarik metabolit sekunder yang terdapat dalam kencur sehingga banyak metabolit sekunder yang dapat terindentifikasi.

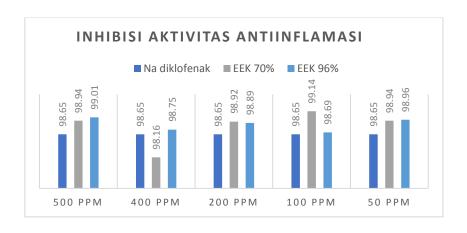
3. Uji Aktivitas Antiinflamasi

Aktivitas antiinflamasi dapat diukur menggunakan metode stabilisasi membran, yang dikenal sebagai metode sel darah merah *Red Blood Cells* (RBC). Metode ini digunakan untuk menilai potensi antiinflamasi dari suatu sampel. Membran eritrosit dianggap analog dengan membran lisosom. Stabilitas lisosom berperan penting dalam mengurangi respon inflamasi dengan mencegah pelepasan komponen lisosom dari neutrofil yang teraktivasi, yang dapat menyebabkan peradangan dan kerusakan jaringan lebih lanjut pada peradangan akut dan kronis.. (Leelaprakash & Dass, 2011).

Kerusakan pada membran lisosom dapat memicu pelepasan fosfolipase A2, yaitu enzim yang mengubah fosfolipid menjadi asam arakidonat. Enzim Cyclooxygenase (COX) mengubah asam arakidonat menjadi prostaglandin. COX terdiri dari dua jenis yaitu COX-1 dan COX-2. COX-1 diekspresikan di hampir

semua jaringan, termasuk pembuluh darah, ginjal dan lambung, untuk menjaga fungsi fisiologis dan homeostatis jaringan. Pada saat yang sama, COX-2 diekspresikan dalam kondisi patologis dan diinduksi oleh agen proinflamasi. Obat antiinflamasi nonsteroid (NSAID) menghambat aktivitas enzim COX atau melindungi membran lisosom dari kerusakan. Ini memberikan efek anti-inflamasi dari obat anti-inflamasi nonsteroid (Nurtamin *et al.*, 2018).

Pada penelitian ini, aktivitas antiinflamasi sampel ditunjukkan oleh kemampuannya untuk mencegah terjadinya hemolysis eritrosit yang diinduksi dengan larutan hipotonik. Hemolysis dalam tes ini disebabkan karena adanya peristiwa osmosis pada sel darah merah dimana larutan hipotonik (konsentrasi rendah) akan bergerak ke sel darah merah yang memiliki konsentrasi lebih tinggi. Perpindahan yang terjadi terus menerus akan mengakibatkan pecahnya membran sel darah merah. Penurunan penyerapan larutan uji menunjukkan pencegahan hemolisis. Semakin rendah serapan yang diamati dalam larutan uji, semakin stabil membran eritrosit dan tidak hancur atau lisis. Aktivitas antiinflamasi tidak hanya dilihat melaluin nilai absorbansi namun juga harus dilanjutkan menggunakan perhitungan inhibisi (%).



Gambar 3. Uji aktivitas antiinflamasi

Persentase inhibisi hemolisis adalah ukuran kemampuan suatu sampel untuk mengurangi atau mencegah kerusakan pada membran sel darah merah yang menyebabkan hemolisis (Wiranto et al., 2016; Wasiaturrahmah & Amalia 2023). Hemolisis pada penelitian ini diinduksi dengan pemanasan. Persentase inhibisi hemolisis tertinggi dengan natrium diklofenak sebagai kontrol positif dengan inhibisi sebesar 98.65% adalah pada ekstrak kencur etanol 70% konsentrasi 100 ppm sebesar 99.14% dan ekstrak kencur etanol 96% konsentrasi 500 ppm sebesar 99.01%. Persentase stabilitas membran yang mendekati atau melebihi nilai kontrol positif menunjukkan potensi, karena aktivitas anti inflamasi sama atau lebih besar dari kontrol positif (Burhannuddin & Karta, 2023).

Ekstrak kencur dapat meningkatkan stabilitas membran karena mengandung metabolit sekunder seperti alkaloid, flavonoid dan terpenoid. Senyawa tersebut mempunyai efek farmakologis sebagai antiinflamasi dan berperan dalam stabilisasi sel darah merah. Alkaloid berperan sebagai obat anti inflamasi dengan cara menghambat pelepasan histamin dari sel mast, menurunkan sekresi interleukin-1 (IL-1) dari monosit, dan menghambat *platelet-activating factor* (PAF) (Luliana *et al.*, 2017). Flavonoid berperan sebagai antiinflamasi melalui beberapa mekanisme antara lain penghambatan aktivitas siklooksigenase (COX) dan lipoksigenase, penurunan akumulasi leukosit, penghambatan degranulasi neutrofil, dan penghambatan pelepasan histamin (Audina *et al.*, 2018). Pada saat yang sama, terpenoid dapat mengurangi peradangan dengan menghambat ekspresi enzim COX-2 dan *inducible nitric oxide synthase* (iNOS). Mekanisme lain yang digunakan terpenoid sebagai agen antiinflamasi adalah dengan mengurangi produksi prostaglandin E2 (PGE2) yang diinduksi lipopolisakarida (LPS) dan

menghambat produksi leukotrien B4 (LTB4) dan tromboksan B2 (TXB2) (Parawansah *et al.*, 2022).

4. Kelemahan Penelitian

Kelemahan dari penelitian ini adalah, uji aktivitas antiinflamasi secara *in vitro* hanya dapat memberikan gambaran berupa angka yaitu inhibisi dari aktivitas antiinflamasi namun tidak dapat memberikan informasi tentang enzim yang yang mengaktivasi aktivitas antiinflamasi tersebut sehingga perlu dilakukan penelitian secara *in vivo*.