Media Eksakta

Journal available at: http://jurnal.fkip.untad.ac.id/index.php/jme

e-ISSN: <u>2776-799x</u> p-ISSN: <u>0216-3144</u>

Analisis Kadar Senyawa Tanin dan Alkaloid pada Daun Tanaman Bavoa (*Cleome gynandra*)

Analysis of Tanin and Alkaloid Levels in Bavoa (Cleome gynandra) Leaves

*S. Nuryanti¹, M. R. Jura¹, Supriadi¹, Hasrina¹

¹Program Studi Pendidikan Kimia, FKIP, Universitas Tadulako, Indonesia *e-mail: sitinoer_untad@yahoo.com

Article Info

Article History:

Received: 06 June 2022 Accepted: 13 June 2022 Published:31May 2024

Keywords:

Tannins, Alkaloids, Bavoa Leaves (Cleome gynandra), UV-Vis Spectrophotometry.

Abstract

Bavoa (Cleome gynandra) is a weed that is commonly found in rice fields, on roadsides, in open grasslands and grows in most tropical countries. Besides being used as a vegetable, this plant is also useful as a medicine because it contains chemical compounds such as tannins and alkaloids. This study aims to analyze the levels of tannins and alkaloids contained in bavoa leaves by using the UV-Vis Spectrophotometry method. Bavoa leaf powder was extracted by maceration method using 96% ethanol solvent, then the filtrate was concentrated using a rotary evaporator. Identification of tannins inthe extract using FeCl₃ solution and alkaloids using Mayer and Dragendrof reagents. To test the tannin content analysis, added Folin denis reagent and 20% Na2CO3 solution and then analyzed using UV-Vis spectrophotometry with a wavelength of 765 nm for analysis test Alkaloid content was added with phosphate buffer solution, bromocresol green (BCG) solution, put into a separating funnel, added chloroform, transferred to the lowest layer test tube, then analyzed using UV-Vis spectrophotometry with a wavelength of 273.5 nm. The results showed that the tannin content of bavoa leaf extract was $2.8\% \pm 0.1\%$. For the average alkaloid content of $0.987\% \pm 0.031\%$.

DOI: https://doi.org/10.22487/me.v20i1.2090

PENDAHULUAN

Indonesia merupakan salah satu negara yang dikenal sebagai negara dengan keanekaragaman hayati maupun non hayati yang tinggi dan melimpah. Keberdaan hutan yang luas serta iklim tropis yang mendukung menjadi faktor pemicu tumbuhnya berbagai macam tanaman di Indonesia. Salah satu jenis sumber hayati yang melimpah adalah tanaman. Jumlah tanaman berkhasiat obat di Indonesia diperkirakan sekitar 1.260 jenis tanaman. Tanaman yang mengandung metabolit sekunder yang berpotensi sebagai antioksidan, zat perwarna, penambah aroma makanan, parfum, insektisida dan obat. Walaupun, cukup banyak jenis tanaman yang telah dimanfaatkan sebagai sumber pangan yang kaya zat gizi dan mempunyai komponen bioaktif yang baik, namun masih banyak tanaman yang belum dimanfaatkan secara maksimal [1].

Salah satu tanaman yang memiliki manfaat sebagai tanaman obat yaitu tanaman Bavoa (*Cleome gynandra*) yang

memiliki potensi yang sangat bagus. Namun tanaman bavoa ini belum dimanfaatkan secara maksimal, banyak masyarakat terutama masyarakat yang ada di Kota Palu belum mengetahui khasiat dari tanaman bavoa tersebut. Kekurangpahaman masyarakat akan tersebut menyebabkan tanaman bavoa (Cleome gynandra) ini terkesan sebagai tanaman liar atau gulma sehingga sebagian masyarakat yang ada di Sulawesi Tengah khususnya Kota Palu jarang mengkonsumsi tanaman bayoa ini [2].

Tanaman bavoa (Cleome gynandra) merupakan bunga liar termasuk dalam family cleomeceace tanaman ini asli Afrika tetapi telah dinaturalisasi diseluruh wilyah tropis dan sub-tropis diseluruh Asia. Tanaman bavoa merupakan gulma yang umum dijumpai, yang tumbuh di sebagian besar negara tropis. Tanaman ini tumbuh di sawah, di pinggir jalan dan di padang rumput terbuka. Tanaman bavoa juga memiliki beberapa manfaat diantaranya tanaman ini telah lama digunakan sebagai obat asli untuk pengobatan sakit kepala



dan sakit perut. Getah dari daun telah digunakan sebagai analgesic (pereda nyeri) terutama untuk sakit kepala, serangan epilepsi, dan sakit telinga. Dalam pengobatan Ayurveda di India tanaman ini digunakan sebagai obat Obat cacing, penyakit telinga, gatal-gatal dan beberapa penyakit lain seperti gangguan saluran cerna dan infeksi saluran cerna [3]. Daun dari tanaman bayoa dapat dilihat pada **Gambar 1.**



Gambar 1. Daun tanaman Bavoa

Tanaman bavoa mengandung senyawa seperti alkaloid, triterpen, tanin, antrokuinon, flavonoid, saponin, steroid, resin, lektin, glikosida, dan gula. Senyawa tersebut merupakan senyawa metabolit sekunder yang terdapat dalam ekstrak bavoa [4].

Metabolit sekunder adalah senyawa organik yang disintesis oleh tanaman dan merupakan sumber senyawa obat, digolongkan atas tanin, alkaloid, terpenoid, steroid, fenolik, flavonoid dan saponin. Beberapa manfaat dari kandungan senyawa metabolit sekunder ini berpotensi sebagai antioksidan, antikanker, antiflamasi, antimikroba, dan antidiabetes. Kandungan senyawa metabolit sekunder ini dapat mengobati berbagai jenis penyakit berupa gangguan perut/pencernaan, penyakit kulit, gangguan otot, gangguan kepala, penyakit dalam, gangguan pernapasan, menetralkan darah dan iritasi mata [5].

Tanin (C₇₂H₅₂O₄₆) merupakan senyawa aktif metabolit sekunder yang mempunyai beberpa khasiat yaitu sebagai astrigen, anti diare, anti bakteri, dan antioksidan. Tanin merupakan komponen zat organik yang sangat kompleks, terdiri dari senyawa fenolik yang sukar mengkristal, mengendapkan protein dari larutannya dan bersenyawa dengan protein tersebut [6].

Tanin dapat digunakan sebagai antibakteri karena mempunyai gugus fenol, sehingga tanin mempunyai sifatsifat seperti alkohol yaitu bersifat antiseptik yang dapat digunakan sebagai komponen antimikroba [7].

Tanin memiliki berapa khasiat diantaranya menghentikan pendarahan dan mengobati luka bakar, menghentikan internal healing berjalan dan tanin mampu membuat lapisan pelindung luka dan ginjal. Tanin digunakan sejak lama sebagai pengobatan cepat diare, disentri, perdarahan, dan mereduksi ukuran tumor. Berbagai virus aktif dengan paparan tanin [8].

Alkaloid merupakan sebuah golongan senyawa basa bernitrogen yang kebanyakan heterosiklik dan terdapat di tanaman. Alkaloid bersifat detoksifikasi bekerja menetralkan racun dalam tubuh. Alkaloid tidak mempunyai tatanama sistematik, oleh karena itu suatu alkoida dinyatakan dengan nama trivial, misalnya kuinin, morfin dan stiknin hampir semua nama trivial ini berakir dengan yang mencirikan alkoida. Alkaloid menurut Winterstein dan Trier didefinisikan sebagai senyawa yang bersifat basa, mengandung atom nitrogen yang berasal dari tanaman dan hewan. Alkaloid seringkali beracun bagi manusia dan banyak yang mempunyai kegiatan fisiologi yang menonjol, jika digunakan secara luas dalam bidang pengobatan. Alkaloid biasanya tidak berwarna. seringkali bersifat optis aktif. kebanyakan berbentuk kristal hanya sedikit yang berbentuk cairan (misalnya nikotina) pada suhu kamar [9].

Berdasarkan manfaat tanin dan alkaloid tersebut, serta manfaat dari tanaman bavoa (*Cleome gynandra*) yang belum banyak diketahui manfaatnya yang bisa digunakan sebagai tanaman obat oleh masyarakat khususnya masyarakat yang ada di kota Palu sehingga dibutuhkan suatu penelitian untuk mendapatkan informasi mengenai kadar tanin dan alkaloid pada tanaman bavoa. Agar nantinya tanaman bisa dimanfaat dengan baik dan bisa digunakan sebagai obat tradisonal.

METODE

Penelitian ini merupakan penelitian eksperimen laboratorium. Sebelum menganalisis kadar tanin dan alkaloid pada daun tanaman bavoa terlebih dahulu dilakukan uji identifikasi pada daun tanaman bavoa untuk memastikan, daun tanaman bavoa mengandung senyawa metabolit sekunder seperti tanin dan alkaloid. Penelitian ini dilakukan di Laboratorium kimia, Fakultas Matematika dan Ilmu Pengetahuan Alam, Universitas Tadulako, Palu, Sulawesi

Tengah. Alat dan bahan yang digunakan adalah Erlenmeyer, pipet tetes, gelas ukur, corong pisah, gelas kimia, neraca digital, blender, gunting, tabung reaksi, rak tabung reaksi, spektrofotometri UV-Vis, kuvet, ayakan 60 mesh, statif dan klem, aluminium foil, vortex, vakum buchner, rotary evaporator, batang pengaduk, spatula, kertas saring, dan kertas label.

Bahan yang digunakan pada penelitian ini adalah daun dari daun bavoa (*Cleome gynandra*), etanol 96%, Na₂CO₃ 20%, pereaksi Folin denis, kafein, asam tanat, larutan bromocresol green (BCG), Aquades, Larutan dapar fosfat, dan klorofom.

Prosedur Penelitian

Preparasi Sampel

Daun bavoa dibersihkan lalu dipotong kecil-kecil. Selanjutnya sampel dikeringkan dengan cara dianginanginkan di udara terbuka yang terlindung dari sinar matahari selama 7 hari. Setelah kering, sampel daun bavoa kering dihaluskan dengan menggunakan blender, Setelah itu sampel diayak menggunakan ayakan 60 mesh. Sampel daun bavoa halus yang sudah diayak siap untuk diekstraksi [10].

Ekstraksi Daun Tanaman Bayoa

Pembuatan ekstrak daun bavoa dimulai dengan menimbang 50 gr serbuk daun bavoa. Setelah itu, sampel dimasukkan ke dalam erlenmeyer 500 mL dan ditambahkan etanol 96% sebanyak 250 mL. Kemudian ditutup erlenmeyer tersebut menggunakan aluminium foil dan direndam selama 1 x 24 jam. Setelah 24 jam ekstrak disaring menggunakan vakum buchner dan filtrat yang didapatkan dipekatkan menggunakan rotary evaporator untuk memproleh ekstrak yang kental [11].

Identifikasi Senyawa Tanin

Pengujian dilakukan dilakukan dengan cara mengambil sebanyak 2 mL sampel daun bavoa yang telah diekstraksi dengan etanol, kemudian dipanaskan kurang lebih 5 menit. Setelah dipanaskan masing-masing ditambahkan beberapa tetes FeCl3 1%. Jika larutan terbentuk warna hijau kecokelatan atau biru kehitaman maka positif mengandung tanin [12].

Identifikasi Senyawa Alkaloid

Pengujian dilakukan dengan mengambil 2 mL sampel daun bavoa yang telah diekstraksi dengan pelarut

etanol ke dalam tabung reaksi. Setelah itu ekstrak ditambah dengan 5 tetes reagen Dragendrof. Jika larutan terbentuk endapan jingga maka positif mengandung alkaloid. Selanjutnya untuk pengujian Alkaoid dengan menggunakan reagen meyer dilakukan dengan cara mengambil sebanyak 2 mL sampel daun bavoa yang telah diekstraksi dengan pelarut etanol kedalam tabung reaksi. Setelah itu ekstrak ditambah 3 tetes asam klorida pekat dan 5 tetes reagen meyer. Jika larutan terbentuk endapan putih maka sampel positif mengandung alkaloid [13].

Analisis Kadar Tanin

Pembuatan Larutan Baku Induk

Ditimbang asam tanat sebanyak 10 mg dimasukkan kedalam labu ukur 10 mL kemudian dilarutkan dengan etanol:air sampai tanda batas sehingga diperoleh konsentrasi 1000 ppm. Dipipet larutan asam tanat sebanyak 1 mL kedalam labu ukur10 mL, ditambahkan etanol sampai tanda batas, sehingga diperoleh larutan baku sebesar 100 ppm [14].

Pembuatan Kurva Kalibrasi Tanin dengan Reagen Folin-Denis

Larutan baku induk dipipet 1, 2, 3, 4, dan 5 mL dimasukkan kedalam labu ukur 10 mL, ditambahkan aquades sampai tanda batas sehingga dihasilkan konsentrasi larutan baku 10, 20, 30, 40 dan 50 ppm. Kemudian dipipet 1 mL dari masing-masing konsentrasi kedalam tabung reaksi ditambahkan 1 mL reagen folin denis kemudian dikocok dan didiamkan selama 8 menit. Kemudian ditambahkan 3 mL larutan Na₂CO₃ 20 %, divortex selama 10 menit dan didiamkan larutan selama 2 jam pada suhu ruang. Selanjutnya mengukur serapannya menggunakan spektrofotometri UV-Vis pada panjang gelombang 765 nm. Dibuat kurva kalibrasi hubungan antara konsentrasi tanin (mg/L) dengan absorban [15].

Penetapan Kadar Tanin dengan Reagen Folin-Denis

Menimbang sebanyak 50 g serbuk sampel kemudian dimasukan kedalam Erlenmeyer 500 mL, lalu diekstraksi dengan menggunakan pelarut etanol 96% sebanyak 100 mL selama 24 jam. Selanjutnya, disaring menggunakan penyaring bucher dan filtrat yang diperoleh dipekatkan dengan rotary evaporator. Larutan yang diperoleh diambil sebanyak 1 mL kemudian dimasukan kedalam tabung reaksi dan ditambahkan 1 mL reagen folin denis selanjutnya

dimasukan kedalam tabung reaksi yang berisi sampel kemudian dikocok dan didiamkan selama 8 menit. Selanjutnya, ditambahkan larutan Na₂Co₃ 20% sebanyak 3 mL divorteks selama 10 menit dan didiamkan selama 2 jam. Selanjutnya, mengukur serapan pada panjang gelombang maksimum 765 nm [16]. Kandungan tanin dapat dihitung dengan menggunakan rumus:

Kadar tanin (%) =
$$\frac{x\left(\frac{mg}{L}\right) \times volume \ sampel\ (L)}{bobot \ sampel} \times 100$$

Dimana: X = Konsentrasi tanin (mg/L)

Analisis Kadar Alkaloid

Pembuatan Larutan Baku Kafein

250 mg kafein dilarutkan dengan aquades panas dan dimasukkan kedalam labu ukur 250 mL, ditambahkan aquades sampai tanda batas. Sehingga diperoleh konsentrasi 1000 ppm. Kemudian dipipet sebanyak 2,5 mL ditambahkan aquades kedalam labu ukur 25 mL sampai tanda batas sehingga diperoleh konsentrasi 100 ppm [16].

Penentuan Panjang Gelombang Maksimum

Penetuan panjang gelombang maksimum larutan kafein menggunakan Spektrofotometri UV-Vis pada panjang gelombang 200-400 nm. Hasil panjang gelombang maksimum standar baku kafein berada pada 273 nm. Panjang gelombang maksimum tersebut digunakan untuk mengukur serapan dari ekstrak daun bayoa [17].

Pembuatan Kurva Standar Kafein

Larutan standar kafein diambil sebanyak 0,1; 0,3; 0,6; 0,9; 1,2; dan 1,5 mL dimasukkan kedalam labu ukur 10 mL ditambahkan aquades sampai tanda batas. Sehingga menghasilkan larutan standar 1, 3, 6, 9, 12, dan 15 ppm. Kemudian mengukur serapannya menggunakan spektrofotometri UV-Vis pada panjang gelombang 273,5 nm [18].

Pembuatan Larutan Induk Ekstrak Daun Bavoa 100 ppm

Ditimbang 10 mg ekstrak daun arogo dan dilarutkan dalam labu ukur 10 mL dengan etanol sampai tanda batas, kemudian dikocok hingga homogen sehingga diperoleh konsentrasi 1000 ppm. Lalu dipipet sebanyak 1 mL ke dalam labu ukur 10 mL dan diencerkan dengan etanol sampai tanda batas, lalu dikocok sampai homogen sehingga diperoleh konsentrasi 100 ppm [19].

Pembuatan Larutan Ekstrak Daun Bayoa

Dipipet 0,1; 0,3; 0,6; 0,9; 1,2; dan 1,5 mL larutan induk ekstrak daun bavoa 100 ppm masing-masing kedalam labu ukur 10 mL. Lalu ditambahkan dengan etanol masing-masing hingga tanda batas untuk membuat masing-masing konsentrasi ekstrak 1; 3; 6; 9; 12; dan 15 ppm [20].

Penentuan Kadar Alkaloid Total

Penentuan kadar alkaloid total dilakukan dengan cara diambil larutan ekstrak daun bavoa sebanyak 2 mL dari masing-masing larutan uji ekstrak kedalam tabung reaksi ditambahkan dengan 2 mL dapar fosfat dan 2 mL larutan BCG (Bromocresol Green). Kemudian diekstraksi dengan 3 mL kloroform, lalu divortex, kemudian dimasukkan kedalam corong pisah, ditambahkan klorofom sebanyak 2 mL lalu dikocok. Didiamkan sampai terbentuk 2 lapisan, diambil lapisan bawah (fase kloroform) dimasukkan kedalam tabung reaksi. Diukur absorbansinya menggunakan spektrofotometri UV-Vis pada panjang gelombang 273,5 nm [21].

HASIL DAN PEMBAHASAN

Preparasi Sampel

Preparasi sampel dalam penelitian ini yaitu daun bavoa dicuci dengan air mengalir dan dikering anginkan pada suhu ruang sampai sampel benar-benar kering. Tujuan dari pengeringan untuk menghilangkan kadar air dalam daun bavoa tersebut, pengeringan menggunakan suhu ruang agar senyawa metabolit sekunder yang rentang terhadap panas tidak rusak. Sampel yang sudah kering diblender menjadi serbuk, lalu diayak dengan menggunakan ayakan, tujuannya untuk memperluas permukaan serbuk, sehingga kontak antara serbuk dan pelarut lebih maksimal dan kandungan zat aktif dapat tersari secara optimal [21].

Ekstraksi Sampel

Ekstraksi adalah teknik yang digunakan untuk menarik atau mengambil senyawa yang diinginkan dari suatu larutan atau padatan dengan teknik perendaman terhadap bahan yang akan diekstraksi. Metode ekstraksi yang digunakan pada penelitian ini adalah metode maserasi dimana prinsip dari ekstraksi maserasi ini adalah perendaman sampel dengan pelarut pada suhu ruang, sehingga terjadi kontak antara sampel dengan pelarut secara terus menerus [22]. Metode maserasi ini mudah dilakukan

dengan menggunakan alat-alat sederhana, yaitu dengan cara merendam serbuk sampel dalam pelarut yang sesuai dengan temperatur ruang [23]. Sampel yang telah dihaluskan diambil sebanyak 50 gr kemudian diekstraksi dengan menggunakan pelarut etanol 96%. Etanol merupakan pelarut universal yang dapat menarik sebagian besar senyawa polar, sebagian kecil senyawa semi polar, dan sebagian kecil senyawa non-polar sehingga diharapkan dapat menarik berbagai senyawa dalam simplisia [24]. Sampel direndam selama 24 jam, tujuan perendaman sampel yaitu terjadi pemecahan dinding dan membaran sel, sehingga metabolit sekunder yang ada dalam sitoplasma akan terlarut dalam pelarut organik [25]. Waktu ekstraksi juga sangat berpengaruh terhadap kandungan senyawa dan jumlah kadar yang dihasilkan suatu sampel. Selanjutnya sampel yang telah dimaserasi, disaring menggunakan vakum buchner, kemudian filtrat yang diperoleh dipekatkan menggunakan rotary evaporator pada suhu 32°C. Prinsip kerja rotary evaporator adalah untuk menguapkan pelarut yang digunakan pada proses ekstraksi sehingga hanya dihasilkan ekstrak [26].

Identifikasi Senyawa Tanin

Hasil uji kualitatif tanin menunjukan bahwa daun bavoa positif mengadung senyawa tanin. Hal ini dibuktikan dengan adanya perubahan warna menjadi hijau kecoklatan pada saat penambahan larutan FeCl₃. Pada identifikasi tanin perubahan warna yang terjadi disebabkan oleh reaksi yang terjadi antara FeCl₃ dengan salah satu gugus hidroksil yang terdapat senyawa tanin. Penambahan FeCl₃ pada menghasilkan warna hijau kecoklatan yang menunjukan adanya tanin terkondensasi. Terbentuknya warna hijau kecoklatan atau biru kehitaman pada ekstrak setelah ditambahkan dengan FeCl₃ karena tanin akan membentuk senyawa kompleks dengan FeCl₃ [27]. Hasil uji identifikasi senyawa tanin dapat dilihat pada Tabel 1.

Tabel 1. Hasil Identifikasi Senyawa Tanin

Pereaksi	Hasil Uji	Ket
FeCl ₃	Cokelat Kehijauan	+

Identifikasi senyawa Alkaloid

Hasil uji kualitatif alkaloid menunjukan bahwa daun bavoa (*Cleome gynandra*) positif mengandung alkaloid. Hal ini dibuktikan dengan terbentuknya endapan berwarna jingga kecoklatan pada tabung reaksi ketika ditetesi dengan reagen dragendrof dan terbentuk endapan berwarna kuning pada tabung reaksi ketika ditetesi reagen meyer [28]. Penambahan HCl pekat pada uji kualitatif alkaloid pada ekstrak berfungsi untuk meningkatakan daya larut dari alkaloid yang bersifat basa membentuk suatu garam [29]. Tabel Hasil identifikasi senyawa Alkaloid disajikan dalam **Tabel 2**.

Tabel 2. Hasil Identifikasi Senyawa Alkaloid

Pereaksi	Hasil Uji	Ket
Dragendrof	Endapan jingga	+
Meyer	Endapan Kuning	+

Pada uji alkaloid dengan pereaksi dragendrof menghasilkan endapan jingga kecoklatan. Hal ini terjadi karena adanya reaksi atom nitrogen pada alkaloid terhadap ion K⁺ pada senyawa kompleks kalium tetraiodobismutat (III) membentuk kalium alkaloid dengan ikatan kovalen koordinasi dan ion kompleks tetraiodobismutat (III), [BiI₄]⁻ [30]. Pereaksi Dragendorff dibuat dengan melarutkan larutan bismut nitrat dalam asam klorida (HCl) untuk mencegah terjadinya reaksi hidrolisis karena garam-garam bismut mudah terhidrolisis membentuk ion bismutil (BiO⁺) [31].

$$Bi^{3+}+H_2O \rightarrow BiO^++2H^+$$

Agar ion Bi³⁺ tetap berada dalam larutan, maka larutan tersebut ditambah dengan asam sehingga kesetimbangan akan bergeser ke arah kiri. Selanjutnya ion Bi³⁺ dari bismut nitrat bereaksi dengan kalium iodida membentuk endapan hitam Bismut(III) iodida yang kemudian melarut dalam kalium iodida berlebih membentuk kalium tetraiodobismutat. Pada uji alkaloid dengan pereaksi Dragendorff, nitrogen digunakan untuk membentuk ikatan kovalen koordinat dengan K⁺ yang merupakan ion logam.

$$Bi(NO_3)_3 + 3KI \rightarrow BiI_3 + 3KNO_3$$

$$cokelat$$

$$BiI_3 + KI \rightarrow KIBiI_4]$$

$$Kalium tetraiodobismut$$

$$Kalium-Alkaloid$$

$$endapan$$

$$Kalium-Alkaloid$$

Gambar 2. Reaksi Uji Dragendroft [32].

Pada uji alkaloid dengan pereaksi meyer menunjukan hasil posistif ditandai dengan terbentuknya endapan kuning. Endapan tersebut adalah kompleks kalium-alkaloid. Pada pembuatan pereaksi meyer, larutan merkurium(II) klorida direaksikan dengan kalium iodida membentuk endapan merah merkurium(II) iodida. Jika kalium iodida yang ditambahkan berlebih maka akan terbentuk kalium tetraiodomerkurat(II) [33]. Pada uji alkaloid dengen pereaksi meyer, atom nitrogen dengan sepasang elektron bebes pada alakaloid akan bereaksi dengan kalium teteraiodomerkurat(II) membentuk endapan kompleks kalium-alkaloid [34].

$$\begin{array}{cccc} HgCl_2 + 2KI & \rightarrow & HgI_2 + 2KCl \\ HgI_2 + 2KI & \rightarrow & K_2[HgI_4] \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & & \\ & & & \\ & & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & & & \\ & &$$

Gambar 3. Resksi Uji Meyer [35].

Analisis Kadar Tanin

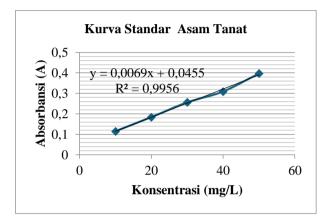
Analisis kadar tanin ekstrak daun bavoa menggunakan metode spektrofotometri UV-Vis. Prinsip kerja spektrofotometri UV-Vis adalah adanya interaksi radiasi pada panjang gelombang 200-800 nm yang terjadi antara energi yang berupa sinar monokromatis dari sumber sinar dengan materi yang berupa molekul. Besar energi yang diserap tertentu dan menyebabkan elektron tereksitasi dari ground state ke keadaan yang memiliki energi lebih tinggi [36].

Langkah awal yang dilakukan untuk menganalisis kadar tanin ekstrak daun bavoa (*Cleome gynandra*) menggunakan metode spektrofotometri UV-Vis yaitu menentukan panjang gelombang maksimum asam tanat yang digunakan sebagai standarisasi. Panjang gelombang yang menghasilkan serapan tertinggi merupakan panjang gelombang maksimumnya. Berikut merupakan tabel Absorbansi Standar Asam Tanat yang dapat dilihat pada **Tabel 3.**

Tabel 3. Absorbansi Standar Asam Tanat

Konsentrasi Asam Tanat (ppm)	Absorbansi 765 nm
10	0,115
20	0,184
30	0,256
40	0,309
50	0,397

Dari tabel hasil data absorbansi asam tanat diatas dibuat Kurva Standar Asam Tanat yang padat dilihat pada **Gambar** 4.



Gambar 4. Kurva Standar Asam Tanat

Dari kurva kalibrasi asam tanat diatas diperoleh Persamaan regresi linear yaitu y = 0,0069x + 0,0455 dengan nilai R^2 sebesar 0,9956. Dimana y adalah serapan, x adalah konsentrasi dan r adalah harga koefesien kolerasi. Nilai kolerasi (r) yang diperoleh mendekati 1 yaitu sebesar 0,9977. Hal ini membuktikan bahwa persamaan regresi tersebut adalah linear absorbansi yang terukur dengan konsentrasi [37].

Analisis tanin kadar total tanin ekstrak daun bavoa menggunakan spektrofotometri UV-Vis dilakukan pada panjang gelombang 765 nm. Ditimbang sebanyak 10 mg ekstrak pekat daun bavoa dimasukkan kedalam labu ukur 10 mL kemudian dilarutkan dengan etanol:air sampai tanda batas. Diambil 1 mL lalu dipindahkan kedalam tabung reaksi ditambahkan 1 mL reagen folin denis dan 3 mL Na₂CO₃ 20%. Fungsi dari folin denis dan Na₂CO₃ 20% dalam penetuan kadar tanin adalah sebagai reagen pembentuk warna, pembentukan warna yang terjadi berdasarkan reaski reduksi oksidasi dimana tanin sebagai reduktor dan reagen folin denis sebagai oksidator. Berikut merupakan tabel hasil Analisis Kadar Tanin pada Ekstrak Daun Tanaman Bavoa yang dapat dilihat pada **Tabel 4.**

Tabel 4. Hasil Analisis Kadar Tanin

Sampel	Total Tanin (%)
	2,7 %
Daun Bavoa	2,8 %
	2,9 %
Rata-Rata	2,8 %
Standar deviasi	0,1%

Hasil analisis kadar tanin menggunakan spektrofotometri UV-Vis dilakukan dengan tiga kali pengulangan diperoleh kandungan total tanin sebesar 2,7 %; 2,8 % dan 2,9 %, dengan rata-rata kadar tanin total sebesar 2,8 %. Sedangkan hasil perhitungan Standar Deviasi (SD) diperoleh sebesar 0,1 %.

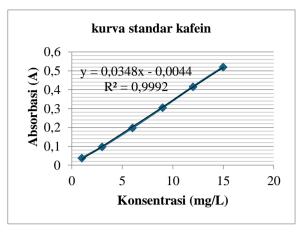
Analisis Kadar Alkaloid

Langkah pertama yang dilakukan untuk menganalisis kadar alkaloid ekstrak daun bavoa (*Cleome gynandra*) menggunakan metode spektrofotometri UV-Vis yaitu menentukan panjang gelombang maksimum kafein yang digunakan sebagai standarisasi. Kafein merupakan senyawa alkaloid golongan xantin dengan struktur inti purin yang berbentuk kristal, larut dalam air memiliki aroma yang wangi dan rasa yang pahit. rumus molekul kafein yaitu C₈H₁₀N₄O₂ [38]. Berikut merupakan tabel Absorbansi Standar Kafein yang dapat dilihat pada **Tabel 5**.

Tabel 5. Absorbansi Standar Kafein

Konsentrasi Kafein (ppm)	Absorbansi 273.5 nm
1	0,038
3	0,097
6	0,198
9	0,305
12	0,416
15	0,52

Dari tabel hasil data absorbansi asam tanat diatas dibuat Kurva Standar Asam Tanat yang padat dilihat pada **Gambar** 5.



Gambar 5. Kurva Standar Kafein

Persamaan regresi linear yang diperoleh dari pembuatan kurva kalibrasi diatas yaitu y = 0.0349x - 0.0044 dimana y sebagai serapan, x sebagai konsentrasi sampel dengan nilai kuadrat koefisien kolerasi (R^2) sebesar 0,9992. Dengan nilai koefesien kolerasi (R^2) sebesar 0,9995 yang menunjukkan hubungan antara konsentrasi ekstrak dengan absorbansi sangat kuat. Nilai (R^2) yang mendekati 1 memiliki hubungan yang sangat kuat antara variabel dengan membentuk kurva linear [39].

Langkah selanjutnya menganalisis kadar alkaloid ekstrak daun bavoa (Cleome gynandra) menggunakan spektrofotometri UV-Vis pada panjang gelombang 273,5 nm yaitu dengan cara diambil ekstrak sampel sebnayak 2 mL, ditambahkan larutan dapar fosfat dan larutan bromocresol green (BCG) masing-masing sebanyak 2 mL. Prinsip reagen BCG adalah adanya reaksi ionik antara bromocresol green sebagai reagen dengan atom nitrogen pada alkaloid sehingga dapat membentuk kompleks berwarna kuning yang dapat dibaca absorbansinya [40]. Selanjutnya diekstraksi dengan klorofom, klrofom bertujuan untuk menarik senyawa alkaloid yang bebas dari garamnya, kemudian larutan dipindahkan kedalam corong pisah lalu ditambahkan larutan klorofom sebanyak 5 mL lalu dikocok, didiamkan hingga terbentuk 2 lapisan pada larutan, diambil fase klorofom kemudian dipindahkan kedalam tabung reaksi dan diukur serapannya menggunakan spektrofotometri UV-Vis Pada panjang gelombang 273,5 nm. Berikut merupakan tabel hasil Analisis Kadar Alkaloid pada Ekstrak Daun Tanaman Bavoa dapat dilihat pada Tabel 6.

Sampel	Total Alkaloid (%)
	0,996 %
Daun Bavoa	0,949 %
	1,017 %
Rata- Rata	0,987 %
Standar deviasi	0,031%

Hasil penelitian dengan tiga kali pengulangan diperoleh kadar alkaloid sebesar 0,996%, 0,949%, dan 1.017% dengan rata-rata kadar alkaloid total 0,987 %. Sedangkan hasil perhitungan Standar Deviasi diperoleh sebesar 0,031 %.

KESIMPULAN

Hasil analisis kadar tanin pada ekstrak daun bavoa (*Cleome gynandra*) menggunakan meode Spektrofotometri UV-Vis pada panjang gelombang 765 nm diperoleh sebesar 2,8% dan hasil perhitungan Standar Deviasi diperoleh sebesar 0,031%... Sedangkan hasil analisis kadar alkaloid ekstrak daun bavoa (*cleome gynandra*) pada panjang gelombang 273,5 nm yang diperoleh sebesar 0,98% dan hasil perhitungan Standar Deviasi (SD) diperoleh sebesar 0,1%.

UCAPAN TERIMA KASIH

Ucapan terima kasih penulis berikan kepada laporan beserta staf Laboratorium Kimia Fakultas Keguruan dan Ilmu pendidikan Universitas Tadulako dan penulis juga mengucapkan terima kasih kepada Laporan beserta staf Laboratorium Fakultas Matematika dan Ilmu Pengetahuan Alam Universitas Tadulako yang banyak membantu penulis dalam menyelesaikan penelitian ini.

REFFERENSI

- [1]. Ishak, Anisa. "Analisis Fitokimia Dan Uji Aktivitas Antioksidan Biskuit Biji Labu Kuning (Curcubita Sp.) Sebagai Snack Sehat." Skripsi Program Studi Ilmu Gizi, Fakultas Kesehatan Masyarakat, Universitas Hasanuddin, Makassar. Universitas Hasanuddin, 2018
- [2]. Rahmawati, Ana, and Roihatul Mutiah. "Potensi ekstrak daun widuri (Calatropis gigantea) sebagai obat antikanker fibrosarkoma.", 2014
- [3]. Narendhirakannan, R.T, Subramanian, S., & Kandaswamy, M. "Aktivitas penangkal radikal bebas dari Cleome gynandra L. daun pada adjuvant diinduksi arthritis pada tikus". *Biokimia Molekuler dan Seluler* 276 (1–2), 71–80. doi: 10.1016/j.fct.2006.12.009. 2005.

- [4]. Mihra, M., Jura, M. R., & Ningsih, P "Analisis Kadar Tanin dalam Ekstrak Daun Mimba (Azaridirachta indica a. juss) dengan Pelarut Air dan Etanol". *Jurnal Akademik Kimia*, 7(4), 2018, 179,
- [5]. Pratama, Mamat, Raiz Razak, and Vivien Sandra Rosalina. "Analisis kadar tanin total ekstrak etanol bunga cengkeh (Syzygium aromaticum L.) menggunakan metode spektrofotometri UV-Vis." Jurnal Fitofarmaka Indonesia 6.2, 2019, pp 368-373.
- [6]. Suteja, A., Kardhinata, E.H., & Lubis, R. "Identifikasi Senyawa Metabolit Sekunder Pada Durian (*Durio Zibethinus Murr*)." Jurnal Ilmah Biologi UMA (JIBIOMA). 1(1), 2019, pp 1-6
- [7]. Ryanata, Ebry, Sajekti Palupi, and Azminah Azminah. "Penentuan jenis tanin dan penetapan kadar tanin dari kulit buah pisang masak (Musa paradisiaca L.) secara spektrofotometri dan permanganometri." *Calyptra* 4.1, 2015, pp1-16.
- [8]. Mompewa, N.E. "Skrining fitokimia dan kandungan total flavanoid pada buah Carica pubescens Lenne & K. Koch di kawasan Bromo, cangar dan dataran tinggi Dieng". *El-Hayah*, (5)2, 2018, pp 73-82
- [9]. Wahyuni, S., & Marpaung, M. P. "Penentuan Kadar Alkaloid Total Ekstrak Akar Kuning (*Fibraure chloroleuca Miers*) Berdasarkan Perbedaan Konsentrasi Etanol Dengan Metode Spektrofotometri UV-Vis" *Dalt. J. Pendidik. Kim. dan Ilmu Kim.*, vol. 3, no. 2, 2020, pp. 52–61, doi: 10.31602/dl.v3i2.3911.
- [10]. Jumiani. "Analisis Kadar Senyawa Flavonoid Pada Bunga Tanaman Roviega (*Calotropis gigantea*) yang Tumbuh di Daerah Kota Palu". *Skripsi*. Universitas Tadulako: Palu. 2019.
- [11]. Masfufah, N.L. "Isolasi dan Uji Aktivitas Senyawa Alkaloid dari Tanaman Anting-anting (*Acalypha indica L*) Pada Sel Kanker Payudara T47D". *Skripsi*. Jurusan Kimia, Universitas Islam Negeri Maulana Malik Ibrahim: Malang. Dipublikasikan. 2016.
- [12]. Malik, F. Edward, and R. Waris, "Skrining Fitokimia dan Penetapan Kandungan Flavonoid total ekstrak Metanolik Herba Boroco (*Celosia argentea L.*)" vol. 1, no. 1, 2014, pp. 1–5.
- [13]. Aminah, Tomayah, N., & Abidin, Z. "Penetapan Kadar Flavonoid Total Ekstrak Etanol Kulit Buah Alpukat (*Persea americano Mill*) dengan Metode Spektrofotometri UV-Vis," vol. 4, no. 2, 2016, pp. 226–230.
- [14]. Elviana. "Analisis Kadar Senyawa Flavonoid dan Tanin Ekstrak Etanol Daun Patikan Kebo (*Euphorbia hirta L.*)". *skripsi*. Palu: Universitas Tadulako. 2019.
- [15]. Reo, A. R., Berhimpon, S., & Montolalu, R. "Secondary Metaboliti of Gorgonia, Paramuricea clavata," *Jurnal Ilmiah Platax*, 5(1), 42. 2017, doi: 10.35800/jip.5.1.2017.14971.
- [16]. Baud, G. S., Sangi, M. S., & Koleangan, H. S. J. "Analisis Senyawa Metabolit Sekunder dan Uji Toksisitas Ekstrak Etanol Batang Tanaman Patah Tulang (Euphorbia tirucalli L.) dengan Metode Brine Shrimp Lethality Test (Bslt) Analysis Of Secondary Metabolite Compounds And Toxicity Test Of Stem Plant Etha," Jurnal Program Studi Kimia FMIPA UNSRAT, Manado, 14(2), 2014, pp 106–112.
- [17]. Khotimah, K. "Skrining Fitokimia dan Identifikasi

Metabolit Sekunder Senyawa Karpain pada Ekstrak Metanol Daun Carica pubescens Lenne & K. Koch dengan LC/MS (Liquid chromatograph-tandem Mass Spectrometry)". Skripsi, Jurusan Biologi, Universitas Islam Negeri Maulana Malik Ibrahim. Malang. 2016. Dipublikasikan [18]. Marliana, S.D. "Skrining Fitokimia dan Analisis Kromatografi Lapis tipis Komponen Kimia Buah Labu Siam (*Sechium edule* Jacq. Swartz.) dalam Ekstrak Etanol." *Jurnal Kimia FMIPA Universitas Sebals Maret Surakarta*, 3(1), 2005, pp 26-23.