



Isolation of Flavonoid Compounds from Eceng Gondok (*Eichhornia crassipes*) and Antioxidant Tests with DPPH (1,1-Diphenyl-2-Picrylhydrazyl) Method

Kautsar Elvira ^a, Enny Fachriyah ^{a,*}, Dewi Kusrini ^a

^a Chemistry Department, Faculty of Sciences and Mathematics, Diponegoro University, Jalan Prof. Soedarto, Tembalang, Semarang

* Corresponding author: enny.fachriyah@live.undip.ac.id

<https://doi.org/10.14710/jksa.21.4.187-192>

Article Info

Article history:

Received: 20 August 2018

Revised: 28 October 2018

Accepted: 28 October 2018

Online: 31 October 2018

Keywords:

Eichhornia crassipes;

Eceng gondok;

Flavonoids; Antioxidant

Abstract

The research had been conducted of the isolation of flavonoid compounds from water hyacinth plants (*Eichhornia crassipes*) and antioxidant activity test by DPPH (1,1-diphenyl-2-picrylhydrazyl) method. This research starts from maceration of water hyacinth with ethanol solvent. Ethanol extract was hydrolyzed with HCl. Flavonoid separation is carried out by column chromatography and preparative thin layer chromatography. The obtained isolates were analyzed by UV vis spectrophotometer and FTIR spectrophotometer. Antioxidant activity was carried out by DPPH method. Flavonoid isolates were obtained as heavy as 4.5 mg (0.006%). The results of the analysis of flavonoid isolates A4a with UV vis spectrophotometer appear at a wavelength of 368 nm (band I) and 260 nm (band II). The results of the analysis with FTIR shown that the isolates had functional groups O-H, aliphatic C-H, CH₃, C=O, aromatic C=C, and C-O ether, it was suspected that flavonoid isolates had a basic structure of quercetin 7-methyl ether compounds. The results of antioxidant activity test of flavonoid isolates shown IC₅₀ price of 254.66 mg / L

Abstrak

Telah dilakukan penelitian tentang isolasi senyawa flavonoid dari tanaman eceng gondok (*Eichhornia crassipes*) dan uji aktivitas antioksidan dengan metode DPPH (1,1-diphenyl-2-picrylhydrazyl). Penelitian ini dimulai dari maserasi serbuk tanaman eceng gondok dengan etanol. Ekstrak etanol dihidrolisis dengan HCl. Pemisahan flavonoid dengan kromatografi kolom dan klt preparatif. Isolat yang diperoleh dianalisis dengan spektrofotometer UV- vis dan FTIR. Aktivitas antioksidan dilakukan dengan metode DPPH. Isolat flavonoid diperoleh seberat 4,5 mg (0,006%). Hasil analisis isolat flavonoid A4a dengan UV vis muncul pada panjang gelombang 368 nm (pita I) dan 260 nm (pita II). Hasil analisis dengan FTIR, menunjukkan isolat mempunyai gugus fungsi O-H, C-H alifatik, CH₃, C=O, C=C aromatik, dan C-O eter, diduga isolat flavonoid memiliki struktur dasar senyawa kuersetin 7-metil eter. Isolat Flavonoid mempunyai IC₅₀ sebesar 254,66 mg/L.

Kata Kunci:
Eichhornia crassipes;
Eceng gondok;
Flavonoid; Antioksidan

1. Pendahuluan

Eceng gondok (*Eichhornia crassipes*) dikenal oleh masyarakat luas sebagai tanaman gulma. Eceng gondok

mempunyai pertumbuhan yang begitu cepat sehingga menutupi permukaan air [1]. Oleh karena itu tantangan bagi manusia untuk mengubah eceng gondok yang berstatus sebagai pengganggu menjadi sumber daya yang

berguna dan memiliki nilai ekonomi yang tinggi. Penelitian terdahulu melaporkan bahwa pada eceng gondok mengandung metabolit sekunder seperti tanin, saponin, flavonoid, steroid, terpenoid, fenol, kuinon, antrakuinon dan alkaloid [2]. Metabolit sekunder dari eceng gondok dilaporkan mempunyai aktivitas antioksidan [3], antitumor [4], penyembuh luka [5], anti-inflamasi [6], anti penuaan [7], antialga [8], antijamur [9], antibakteri [10].

Senyawa golongan flavonoid dilaporkan mempunyai aktivitas sebagai antioksidan [11, 12]. Penelitian lain [13, 14] melaporkan bahwa jenis flavonoid yang terdapat pada tumbuhan eceng gondok (*Eichhornia crassipes*) adalah luteolin, apigenin, trisin, krisoeriol, kaempferol, azaeletin, gossipetin, orientin, kuersetin, dan isovitexin menggunakan metode KLT berdasarkan penampak bercak ammonia pada ekstrak air. Oleh karena itu, pada penelitian ini akan dilakukan isolasi senyawa flavonoid serta identifikasi senyawa flavonoid dari tanaman eceng gondok (*Eichhornia crassipes*) menggunakan spektrofotometer UV vis dan FT IR serta menguji aktivitas antioksidan menggunakan metode DPPH.

2. Metode Penelitian

2.1. Bahan dan alat.

Bahan yang digunakan dalam penelitian ini yaitu tanaman eceng gondok, pelarut dengan derajat teknis berupa n-heksana, etanol, etil asetat, pelarut dengan derajat p.a berupa etanol (Merck), etil asetat (Merck), kloroform (Merck), n-heksana (Merck), asam klorida 36% (Merck), besi (III) klorida (Merck), asam sulfat 98% (Merck), diklorometan (Merck), amil alkohol, anhidrida asetat, natrium hidroksida, serbuk Mg, pereaksi Dragendorf, pereaksi Mayer, aquadest, amoniak pekat, HCl 2 N, plat silika gel 60 GF254, Silika 60 , dan DPPH (1,1-diphenyl-1-picrylhydrazyl) (Sigma-Aldrich) dan kuersetin (Merck).

Alat yang digunakan dalam penelitian ini terdiri alat gelas yang umum digunakan, blender,maserator, kertas saring, seperangkat alat untuk KLT, lampu detektor UV 254 nm dan 365 nm (CAMAG UV Cabinet 4), , rotary vaccum evaporator (Buchi-B480), satu set alat kromatografi cair vakum, satu set alat kromatografi kolom gravitasi, neraca analitik (Kern-870), spektrofotometer UV-Vis (Shimadzu UV- 1280), FTIR (Perkin Elmer 10.4.00).

2.2. Preparasi dan Penapisan fitokimia

Sampel penelitian berupa tanaman eceng gondok yang diperoleh dari daerah Tembalang, Semarang. Tanaman eceng gondok yang diperoleh dibersihkan, dikeringkan dan dihaluskan menjadi serbuk dan diuji penapisan fitokimia [15].

2.3. Isolasi Flavonoid

Sebanyak 2100 gram serbuk tanaman eceng gondok dimerasi dengan etanol 96% hingga jernih. Ekstrak yang diperoleh kemudian dievaporasi sampai mendapat ekstrak etanol dan ditimbang. Ekstrak etanol dilarutkan dalam etanol selanjutnya dilakukan penghilangan

klorofil dengan menambahkan akuades (1:1), didiamkan selama 24 jam, lalu disaring. Filtrat diekstraksi dengan n-heksana.Fraksi etanol-air dihidrolisis dengan HCl 2 N selama 1 jam pada suhu 85°C [16]. Fraksi hasil hidrolisis difraksinasi dengan etil asetat hingga didapatkan fraksi etil asetat kemudian dievaporasi untuk menghilangkan pelarutnya lalu ditimbang.

2.4. Pemisahan Flavonoid

Fraksi etil asetat sebanyak 1,73 gram dilakukan pemisahan flavonoid dengan kromatografi kolom gravitasi menggunakan fasa diam silika gel 60 dan fasa gerak berupa campuran etil asetat: kloroform : butanol (8:7:2). Eluat-eluat yang dihasilkan dari kolom ditampung setiap 15 mL dalam botol vial. Masing-masing botol vial dianalisis dengan KLT. Eluat-eluat yang menghasilkan pola noda yang sama digabungkan menjadi fraksi-fraksi besar (fraksi besar A,B,C,dan D) kemudian dilakukan analisis flavonoid menggunakan metode KLT dengan penambahan penampak bercak uap amoniak. Fraksi positif flavonoid dilakukan pemisahan dengan KLT preparatif menggunakan fasa diam plat silika gel 60 F254 ukuran 20 cm x20 cm, ketebalan 0,5mm-2,0 mm dan fasa gerak berupa campuran n-heksana : etil asetat : butanol (9:5:1) hingga didapatkan isolat flavonoid. Isolat flavonoid yang diperoleh diuji kemurniannya dengan menggunakan KLT berbagai eluen tunggal dan campuran serta KLT dua dimensi dengan eluen campuran.

2.5. Identifikasi Struktur

Isolat flavonoid yang telah murni diidentifikasi strukturnya menggunakan spektrofoto meter UV-Vis dan FTIR.

2.6. Uji Aktivitas Antioksidan

Fraksi A hasil kolom dilakukan uji aktivitas antioksidan dengan menggunakan metode KLT. Plat disemprot dengan larutan DPPH 0,1 mM. Pengujian aktivitas antioksidan terhadap fraksi A hasil kolom dilanjutkan dengan metode DPPH dan digunakan kuersetin sebagai pembanding. Fraksi A hasil kolom dibuat variasi konsentrasi 20, 40, 60, 80 dan 100 ppm. Masing-masing konsentrasi dari isolat flavonoid sebanyak 0,2 mL dimasukkan ke dalam botol vial, kemudian ditambahkan 3,8 mL larutan DPPH 0,1 mM. Campuran dihomogenkan dan dibiarkan selama 30 menit dalam ruangan gelap, kemudian diukur absorbansinya pada panjang gelombang 515 nm. Perlakuan yang sama dilakukan terhadap kuersetin dengan variasi konsentrasi (5, 10,15, 20 dan 25 ppm). Nilai absorbansi dari larutan uji dengan berbagai konsentrasi digunakan untuk menghitung aktivitas peredaman radikal DPPH (% inhibisi) dengan menggunakan persamaan berikut [20]

$$\% \text{ inhibisi} = \frac{\text{Akontrol(DPPH)} - \text{Asampel}}{\text{Akontrol (DPPH)}} \times 100\%$$

Besarnya aktivitas antioksidan ditentukan dengan nilai IC₅₀ yang dihitung dengan menggunakan persamaan yang diperoleh dari kurva regresi linier dengan sumbu x adalah konsentrasi larutan uji, sedangkan sumbu y adalah persentase aktivitas peredaman radikal DPPH (%)

inhibisi). Nilai IC₅₀ merupakan konsentrasi sampel untuk dapat meredam 50% aktivitas radikal DPPH.

3. Hasil dan Pembahasan

Penapisan fitokimia bertujuan untuk mengetahui kandungan senyawa metabolit sekunder yang terkandung dalam tanaman eceng gondok. Hasil penapisan fitokimia dapat dilihat pada Tabel 1.

Tabel 1. Hasil uji penapisan fitokimia serbuk, ekstrak etanol, dan fraksi etil asetat tanaman eceng gondok

Senyawa Metabolit Sekunder	Bahan		
	Serbuk	Ekstrak Etanol	Fraksi Etil Asetat
Flavonoid	+	+	+
Alkaloid	+		
Steroid	+		
Triterpenoid	-		
Saponin	+		
Tanin	+		
Kuinon	-		

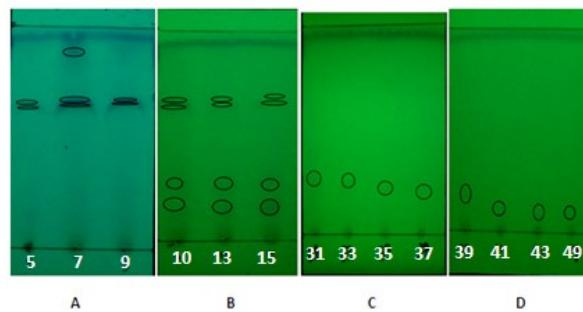
Hasil penapisan fitokimia yang diperoleh mirip dengan yang dilaporkan oleh Lata dan Dubey [2] serta Wijaya dkk. [3], tumbuhan eceng gondok mengandung steroid, flavonoid, alkaloid, triterpenoid, saponin, kuinon dan tanin.

3.1. Isolasi Flavonoid

Serbuk tanaman eceng gondok sebanyak 2100 gram setelah dimaserasi dengan pelarut etanol 96%, disaring dan dievaporasi hingga diperoleh ekstrak kental etanol berwarna coklat kehitaman pekat sebanyak 96,66 gram (4,6%). Ekstrak kental etanol setelah dihilangkan klorofilnya menghasilkan fraksi etanol-air, kemudian difraksinasi menggunakan n-heksana. Fraksi etanol-air hasil fraksinasi dihidrolisis dengan metode refluks menggunakan HCl 2 N yang bertujuan untuk memutus ikatan O-glikosida pada kerangka flavonoid, sehingga terbentuk flavonoid bebas dan gula. Flavonoid bebas dalam campuran dapat diambil dengan fraksinasi menggunakan etil asetat. Fraksi etil asetat diuapkan untuk menghilangkan pelarut dan didapatkan fraksi etil asetat sebanyak 1,73 gram (0,082%).

3.2. Pemisahan Flavonoid dan Uji Kemurnian

Pemisahan flavonoid pada fraksi etil asetat dilakukan menggunakan kromatografi kolom gravitasi dengan fasa gerak etil asetat: kloroform : butanol (8:7:2) dan fasa diam berupa silika gel 60. Eluat yang dihasilkan sebanyak 49 botol vial. Masing-masing botol vial tersebut dianalisis menggunakan KLT dengan fasa gerak etil asetat: kloroform : butanol (8:7:2). Hasil KLT yang mempunyai pola noda yang sama digabung dan diperoleh 4 fraksi besar yaitu fraksi A,B,C, dan D seperti yang ditunjukkan pada gambar 2 dan tabel 2.

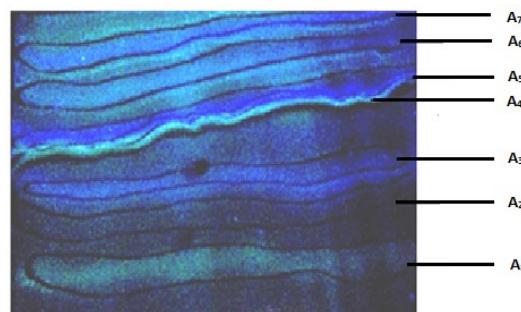


Gambar 1. Profil KLT fraksi A hasil kromatografi kolom gravitasi dengan fasa gerak etil asetat: kloroform : butanol (8:7:2) pada UV λ 365nm

Tabel 2 Profil KLT penggabungan hasil kromatografi kolom gravitasi berdasarkan pola noda yang sama dengan eluen etilasetat:kloroform:butanol (8:7:2) pada UV λ 365 nm

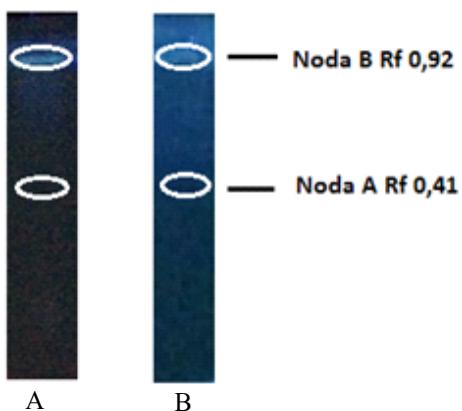
No.	Fraksi	Jumlah Vial	Wujud dan Warna Fraksi
1	A	1-10	Minyak (Coklat Pekat)
2	B	11-29	Minyak (Coklat Pekat)
3	C	30-40	Minyak (Kuning Kecoklatan)
4	D	41-49	Minyak (Kuning kecoklatan)

Fraksi A, B, C dan D menunjukkan positif flavonoid setelah diberi penampak bercak uap amoniak, namun fraksi A memberikan hasil flavonoid yang lebih dominan dan terlihat jelas dibandingkan fraksi-fraksi lainnya. Fraksi A selanjutnya dipisahkan menggunakan metode KLT preparatif dengan fasa diam plat silika gel 60 F254 ukuran 20 cm x 20 cm, ketebalan 0,5 mm-2,0 mm dan fasa gerak berupa campuran n-heksana : etil asetat : butanol (9:5:1). Hasil KLT preparatif fraksi A ditampilkan pada gambar 2.



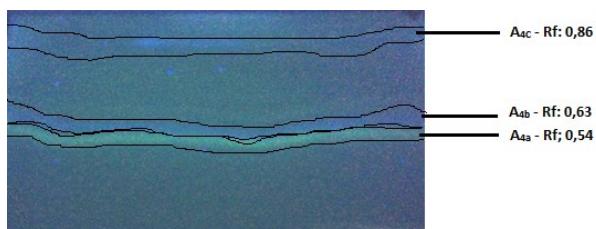
Gambar 2. Profil KLT preparatif fraksi A dengan fasa gerak n-heksana : etil asetat : butanol (9:5:1) pada UV λ 365 nm

Pita A₄ selanjutnya dikerok, dilarutkan dalam etil asetat, dan disaring hingga didapat isolat flavonoid A₄. Isolat flavonoid A₄ diuji kemurniannya dengan KLT menggunakan campuran eluen n-heksana : etil asetat : butanol (9:5:1) disajikan pada gambar 3.



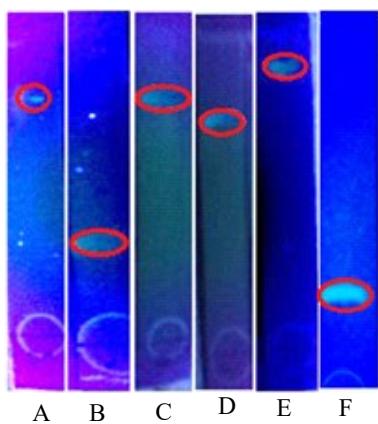
Gambar 3. Profil KLT isolat A₄ dengan fasa gerak n-heksana : etil asetat : butanol (9:5:1) pada UV λ 365 nm. A sebelum penguapan B sesudah penguapan dengan amoniak

Pita A₄ kemudian dilakukan KLT preparatif kembali untuk memisahkan noda-noda tersebut. Hasil KLT preparatif pita A₄ disajikan pada gambar 4.



Gambar 4. Profil KLT preparatif pita A₄ dengan fasa gerak n-heksana : etil asetat : butanol (9:5:1) pada UV λ 365 nm

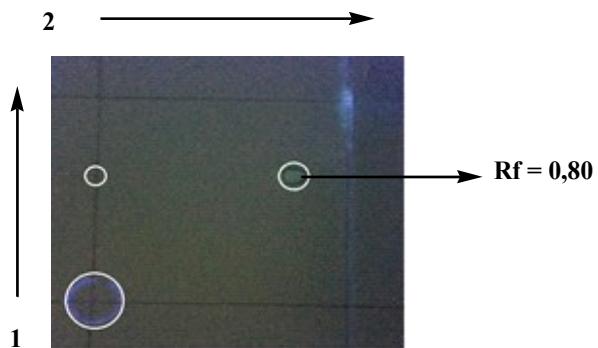
Pita A_{4a} selanjutnya dikerok, dilarutkan dalam metanol, dan disaring hingga didapat isolat flavonoid A_{4a}. Isolat flavonoid A_{4a} diuji kemurniannya dengan KLT menggunakan berbagai eluen disajikan pada gambar 5.



Gambar 5. Profil KLT isolat flavonoid A_{4a} isolat flavonoid A_{4a} pada uji kemurnian dengan berbagai fasa gerak pada UV λ 365nm.

Keterangan: Fasa gerak (A) = etil asetat, (B) = kloroform, (C) = butanol, (D) = n-heksana:etil asetat:butanol (9:5:1), (E) = butanol:kloroform (1:4), (F) = kloroform + uap amoniak

Hasil KLT preparatif isolat flavonoid A_{4a} dilakukan KLT dua dimensi seperti disajikan pada gambar 6.

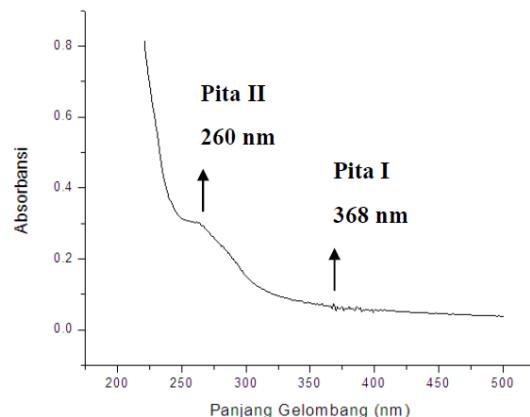


Gambar 6. Profil KLT dua dimensi isolat flavonoid A_{4a} pada UV λ 365 nm. Keterangan : 1. Eluen Butanol : kloroform (1:9) 2. Eluen Butanol : kloroform (1:4)

Pada gambar 5 dan 6, terlihat hasil KLT menunjukkan noda tunggal. Hal ini diduga bahwa isolat flavonoid A_{4a} telah murni. Noda pada KLT dua dimensi berwarna fluoresensi hijau kekuningan setelah diberi penampak bercak uap amoniak yang diduga isolat flavonoid A_{4a} termasuk ke dalam flavonoid jenis flavonol, sesuai dengan tabel penafsiran warna bercak dari segi struktur flavonoid [17]. Isolat flavonoid A_{4a} diuapkan dan diperoleh isolat flavonoid sebanyak 0,0045 gram.

3.3. Identifikasi Struktur Flavonoid

Isolat flavonoid A_{4a} dilarutkan dalam metanol, kemudian dianalisis menggunakan spektrofotometer UV-Vis dan diperoleh spektrum yang disajikan pada gambar 7.

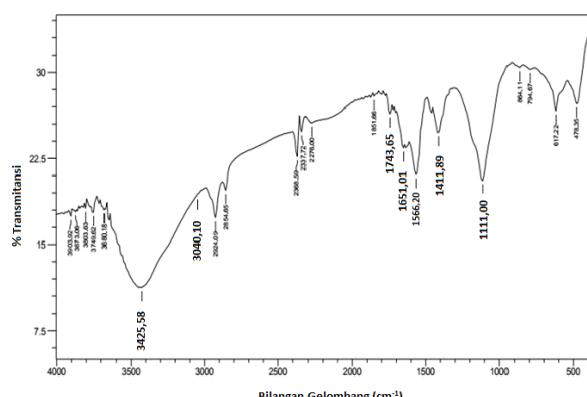


Gambar 7. Spektrum UV-Vis isolat flavonoid A_{4a} dalam metanol

Isolat flavonoid A_{4a} dianalisis menggunakan spektrofotometer UV-Vis menghasilkan dua serapan panjang gelombang, yaitu pita I (368 nm) dan pita II (260 nm). Pita I pada flavonoid menunjukkan absorbansi pada cincin B sinamoil dan pita II adalah absorbansi cincin A benzoil. Hasil analisis isolat A_{4a} dengan UV vis memberikan puncak pada pita I yang relatif sangat rendah (368 nm) dibandingkan pita II (256 nm), karena konsentrasi yang sangat kecil. Hal ini karena keterbatasan isolat yang diperoleh. Menurut [17] dilihat dari spektrum yang diperoleh diduga isolat flavonoid A_{4a} memiliki struktur dasar senyawa flavonol, karena flavonol memiliki rentang serapan pita I (350 – 380 nm)

dan pita II (250 – 280 nm). Hal ini sesuai dengan hasil identifikasi awal menggunakan KLT dengan diberi uap amoniak. Menurut penelitian [13, 14], jenis flavonoid yang terdapat pada tanaman eceng gondok (*Eichhornia crassipes*) adalah luteolin, apigenin, trisin, krisoeriol, kaempferol, azaeletin, gossipetin, orientin, kuersetin, dan isovitexin menggunakan metode KLT dan kromatografi kertas. Peneliti lain [18] telah melakukan penelitian mengenai kuersetin 7-metil eter yang dianalisis menggunakan spektrofotometer UV-Vis. Kuersetin 7-metil eter memiliki panjang gelombang pada pita I (372 nm) dan pita II (256 nm). Spektrum isolat flavonoid A_{4a} mempunyai kemiripan dengan spektrum UV vis dari kuersetin-7-metil eter yang dilakukan oleh Ferraro dkk. [18].

Analisis selanjutnya adalah dengan menggunakan spektroskopi FTIR. Hasil analisis isolat A_{4a} dengan spektrofootometer FT IR disajikan pada gambar 8



Gambar 8. Spektrum FTIR isolat flavonoid A_{4a}

Dari hasil analisis isolat flavonoid A_{4a} memiliki pita serapan pada bilangan gelombang 3425,58 cm⁻¹ menunjukkan adanya vibrasi ulur O-H yang dapat membentuk ikatan hydrogen. Pita serapan pada bilangan gelombang 3040,10 cm⁻¹ dan 1651,01 cm⁻¹ menunjukkan vibrasi ulur =C-H dan vibrasi ulur C=C aromatik yang menunjukkan adanya struktur benzena. Pita serapan pada bilangan gelombang 1743,65 cm⁻¹ menunjukkan adanya vibrasi ulur C=O, pita serapan pada bilangan gelombang 1411,89 cm⁻¹ menunjukkan vibrasi ulur C-O eter (jembatan O) [19].

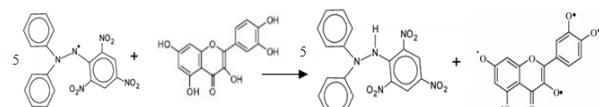
3.4. Uji Aktivitas Antioksidan

Hasil aktivitas antioksidan fraksi A hasil kolom menunjukkan perubahan warna dari ungu menjadi kuning pada noda yang ditunjukkan pada gambar 9.



Gambar 9. Hasil uji aktivitas fraksi A hasil kolom pada sinar tampak

Penentuan aktivitas antioksidan dilanjutkan dengan menggunakan metode DPPH (1,1-difenil-2-pikrilhidrazil) terhadap fraksi A hasil kolom dan kuersetin sebagai pembanding. Flavonoid akan menghambat aktivitas radikal bebas dari DPPH karena memiliki kemampuan untuk mendonorkan radikal protonnya yang akan menyebabkan terjadinya reduksi membentuk DPPH nonradikal. Reaksi peredaman radikal bebas oleh flavonoid yang mungkin terjadi dapat dilihat pada gambar 10.



Gambar 10. Reaksi peredaman radikal bebas oleh flavonoid [20]

Parameter uji aktivitas antioksidan adalah Inhibition Concentration (IC₅₀) yaitu konsentrasi suatu zat antioksidan yang menyebabkan 50% DPPH kehilangan karakter radikal atau konsentrasi suatu zat antioksidan yang memberikan persentase penghambatan sebesar 50%. Harga IC₅₀ dapat dilihat pada tabel 3.

Tabel 3. Harga IC₅₀ fraksi A hasil kolom dan kuersetin pada panjang gelombang maksimum 515 nm

Sampel	IC ₅₀ (mg/L)
Fraksi A	254,66
Kuersetin	23,2419

Hasil uji aktivitas antioksidan menunjukkan bahwa fraksi A hasil kolom memiliki aktivitas antioksidan yang lebih rendah dari kuersetin. Harga IC₅₀ yang baik yaitu di bawah 200 mg/L [20], oleh karena itu dapat disimpulkan bahwa fraksi A hasil kolom memiliki aktivitas antioksidan, meskipun kurang kuat. Tingginya aktivitas antioksidan pada kuersetin disebabkan kuersetin yang digunakan merupakan senyawa murni yang mempunyai kemampuan lebih besar untuk mendonorkan protonnya. Gugus hidroksil sangat berperan dalam meredam radikal bebas dengan cara mendonorkan protonnya.

4. Kesimpulan

Isolat flavonoid dari tanaman eceng gondok (*Eichhornia crassipes*) diperoleh seberat 0,0045 gram (0,006 %). Identifikasi isolat flavonoid A4a tanaman eceng gondok menggunakan spektrofotometer UV-Vis dan FTIR menunjukkan bahwa isolat tersebut diduga merupakan flavonoid golongan flavonol jenis kuersetin-7-metil eter. Fraksi A hasil kolom fraksi etil asetat tanaman eceng gondok memiliki aktivitas antioksidan ditunjukkan oleh harga IC₅₀ sebesar 254,66mg/L.

5. Daftar Pustaka

- [1] Ahmed M. Aboul-Enein, Ahmed M. Al-Abd, Emad Shalaby, Faten Abul-Ela, Amr A. Nasr-Allah, Ali M. Mahmoud, Hany A. El-Shemy, *Eichhornia crassipes* (Mart.) solms: from water parasite to potential medicinal remedy, *Plant signaling & behavior*, 6, 6, (2011) 834–836
<http://dx.doi.org/10.4161/psb.6.6.15166>
- [2] N Lata, Venapani Dubey, Preliminary phytochemical screening of *Eichhornia crassipes*: the world's worst aquatic weed, *Journal of Pharmacy Research*, 3, 6, (2010) 1240–1242
- [3] Dianty Wijaya, Putri Purnama Yanti, Muhammad Rizal, Screening Fitokimia dan Aktivitas Antioksidan Daun Eceng Gondok (*Eichhornia crassipes*), *Jurnal Kimia VALENSI*, 1, 1, (2015) 65–69
- [4] Huma Ali, Meha Patel, N Ganesh, Janak Ahi, The world's worst aquatic plant as a safe cancer medicine-Antitumor activity on melanoma induced mouse by *Eichhornia crassipes*: in vivo studies, *Journal of Pharmacy Research*, 2, 8, (2009) 1365–1366
- [5] Huma Ali, N Lata, Janak Ahi, N Ganesh, Evaluation of wound-healing activity of *Eichhornia crassipes*: A novel approach, *Drug Invention Today*, 2, 3, (2010) 212–214
- [6] P Jayanthi, P Lalitha, R Sujitha, A Thamaraiselvi, Anti-inflammatory activity of the various solvent extracts of *Eichhornia crassipes* (Mart.) Solms, *International Journal of PharmTech Research*, 5, 2, (2013) 641–644
- [7] Pottail Lalitha, Jayanthi Ponnusamy, Antiaging activity of the skin cream containing ethyl acetate extract of *Eichhornia crassipes* (Mart.) Solms, *International Journal of PharmTech Research*, 6, 1, (2014) 29–34
- [8] Sanaa MM Shanab, Emad A Shalaby, David A Lightfoot, Hany A El-Shemy, Allelopathic effects of water hyacinth [*Eichhornia crassipes*], *PLoS One*, 5, 10, (2010) e13200
- [9] Varaprasad Bobbarala, Prasanth Kumar Katikala, K. Chandrasekhar Naidu, Somasekhar Penumajji, Antifungal Activity of Selected Plant Extracts against Phytopathogenic Fungi *Aspergillus niger* F2723, *Indian Journal of Science and Technology*, 2, 4, (2009) 87–90
- [10] Mahavir Joshi, Sandeep Kaur, In Vitro Evaluation of Antimicrobial Activity and Phytochemical Analysis of *Calotropis Procera*, *Eichhornia Crassipes* and *Datura Innoxia* Leaves., *Asian Journal of Pharmacy Clinical Research*, 6, Suplemen 5, (2013) 25–28
- [11] G.E. Trease, W.C. Evans, *A Text-Book of Pharmacognosy*, Bailliere Tindall Ltd., London, 1989.
- [12] Narayana K. Raj, Reddy M. Sripal, M. R. Chaluvadi, D. R. Krishna, Bioflavonoids classification, pharmacological, biochemical effects and therapeutic potential, *Indian Journal of Pharmacology*, 33, 1, (2001) 2–16
- [13] B. L. Nyananyo, A. H. Gijo, E. N. Ogamba, The Physico-chemistry and Distribution of Water Hyacinth (*Eichhornia crassipes*) on the river Nun in the Niger Nelta, *Journal of Applied Sciences and Environmental Management*, 11, 3, (2007) 133–137
<http://dx.doi.org/10.4314/jasem.v11i3.55158>
- [14] P. Lalitha, S. K. Sripathi, P. Jayanthi, Secondary metabolites of *Eichhornia crassipes* (Waterhyacinth): a review (1949 to 2011), *Nat Prod Commun*, 7, 9, (2012) 1249–1256
- [15] Norman R. Farnsworth, Biological and phytochemical screening of plants, *Journal of Pharmaceutical Sciences*, 55, 3, (1966) 225–276
<http://dx.doi.org/10.1002/jps.2600550302>
- [16] Safira Safira, Enny Fachriyah, Dewi Kusrini, Isolasi dan Identifikasi Senyawa Flavonoid dari Ekstrak Etil Asetat Rimpang Bengle (*Zingiber cassumunar Roxb.*), *Jurnal Kimia Sains dan Aplikasi*, 15, 1, (2012) 3
<http://dx.doi.org/10.14710/jksa.15.1.36–38>
- [17] KR Markham, Cara Mengidentifikasi Flavonoid, ITB, Bandung, 1988.
- [18] Graciela Ferraro, Filip Rosana, María A del Pero, Norma Basualdo, Rodolfo Mendoza, Ileana García, Flavonoids of *Lotus tenuis* (Waldst. & Kit.) as markers of populations growing in soils of different saline and hydrologic conditions, *Journal of the Brazilian Chemical Society*, 21, 9, (2010) 1739–1745
- [19] Robert M Silverstein, G Clayton Bassler, Terence C Morrill, Spectroscopic identification of organic compounds, Wiley, New York, (1981) 196
- [20] Philip Molyneux, The use of the stable free radical diphenylpicrylhydrazyl (DPPH) for estimating antioxidant activity, *Songklanakarin Journal of Science and Technology*, 26, 2, (2004) 211–219