

UJI FITOKIMIA DAN TOKSISITAS DARI EKSTRAK DAUN *Chisocheton* sp. (C.DC) HARMS

Junito^{1*}, Dewa G. Katja¹ dan Vanda S. Kamu¹

Program Studi Kimia, Fakultas Matematika dan Ilmu Pengetahuan Alam
Universitas Sam Ratulangi Manado

ABSTRAK

Tanaman genus *Chisocheton* memiliki aktivitas antimalaria, antibakteri dan sitotoksik, yang dapat digunakan sebagai komponen senyawa bioaktif. Tujuan penelitian ini adalah untuk mengetahui hasil skrining fitokimia dan toksisitas dari ekstrak n-heksana, etil asetat dan metanol. Metode yang digunakan untuk skinning fitokimia yaitu menggunakan metode dari Harbone dan untuk metode yang digunakan untuk uji toksisitas yaitu menggunakan metode Brine Shrimp Lethality Test dari Meyer. Hasil penelitian ini menunjukkan bahwa skrining fitokimia terhadap sampel ekstrak daun tumbuhan dari *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms menunjukkan bahwa sampel mengandung senyawa; alkaloid, saponin, steroid, flavonoid dan tanin. Konsentrasi ekstrak dalam media yang digunakan 50, 40, 30, 40, 20, 10 dan sebagai kontrol 0 ppm dengan masing-masing media diberikan 10 ekor larva dan pengulangan sebanyak dua kali. Kadar air yang terkandung dalam simplisia adalah 7.66%. Hasil uji ekstrak daun *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms bersifat toksik dengan nilai LC₅₀ 12.42 ppm untuk ekstrak n-heksana, LC₅₀ 23.75 ppm untuk ekstrak etil asetat, dan LC₅₀ 93.57 ppm untuk ekstrak metanol.

Kata kunci: Meliaceae, *chisocheton*, fitokimia, toksisitas

ABSTRACT

The *Chisocheton* genus has antimarial, antibacterial and cytotoxic activity, which can be used as a component of bioactive compounds. The purpose of this study was to determine the results of phytochemical screening and toxicity of n-hexane, ethyl acetate and methanol extract. The method used for phytochemical skinning is using the method from Harbone and method for used the toxicity test using the Brine Shrimp Lethality Test method from Meyer. The results of this study indicate that phytochemical screening of plant leaf extract samples from *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms indicate that the sample contains compounds; alkaloids, saponins, steroids, flavonoids and tannins. The concentration of extracts in the media used was 50, 40, 30, 40, 20, 10 and as a control 0 ppm with each media given 10 larvae and repetition twice. The water content contained in simplicia is 7.66%. The results of the *Chisocheton* sp. Leaf extract test. (C.DC) Harms are toxic with LC₅₀ value of 12.42 ppm for n-hexane extract, LC₅₀ 23.75 ppm for ethyl acetate extract, and LC₅₀ 93.57 ppm for methanol extract.

Keywords: Meliaceae, *chisocheton*, photochemicals, toxicity

PENDAHULUAN

Indonesia merupakan negara khatulistiwa yang memiliki iklim tropis dan subtropis, sehingga tumbuh keanekaragaman tumbuhan yang merupakan sumber senyawa aktif yang sangat bermanfaat, baik sebagai obat-obatan, maupun sebagai insektisida. Jumlah tumbuhan berkhasiat obat di Indonesia diperkirakan sekitar 1.260 jenis tumbuhan (Noorhidayah & Hajar, 2004). Meliaceae adalah pohon berukuran sedang yang dapat tumbuh hingga 21 m tingginya (Mabberly and Pannell, 1989). Tumbuhan ini telah dikenal sebagai penghasil senyawa-senyawa yang memiliki aktivitas antimalaria, senyawa insektisida, antiviral, antioksidan, antikanker,

antibakteri, antimikroba dan antiimflamasi (Heyne, 1987). Beberapa senyawa aktif yang berhasil diisolasi dari meliaceae, seperti azadirachtin (*A. indica*) yang bersifat insektisida alami dan sudah dipasarkan sebagai insektisida botani di Amerika serikat dan India (Wong dkk., 2011; Parmar, 1995). *Chisocheton* merupakan salah satu genus dari famili Meliaceae. Tumbuhan ini tersebar luas di daerah tropis dan subtropis seperti di Indonesia, China, Papua Nugini, China selatan, Thailand, Malaysia, Nepal, India, Bhutan dan Myanmar (Vossen dan Umali, 2002).

Beberapa spesies tumbuhan ini telah dipergunakan secara tradisional sebagai obat pencuci perut, bahan obat dan kosmetika serta

* Korespondensi :

Telpo: +62 823-9533-11954

E-mail: junitolamatoa@gmail.com

DOI: <https://doi.org/10.35799/cp.11.2.2018.27442>

banyak dimanfaatkan sebagai racun pada ikan (Lim, 2008). Spesies *Chisocheton* diketahui menghasilkan senyawa bioaktif dengan struktur molekul kompleks seperti erythrocarpine E dan chisomecine (Awang dkk., 2007; Najmuldeen dkk., 2012). Kandungan senyawa pada genus *Chisocheton siamensis* memiliki aktivitas antimalaria, antimikrobakteri dan sitotoksik (Maneerat dkk., 2008), *Chisocheton paniculatus* memiliki aktivitas antiinflamasi (Yang dkk., 2011) dan *Chisocheton ceramicus* memiliki aktivitas sitotoksik (Wong dkk., 2011).

Menurut Harbone (1987) Analisis fitokimia dilakukan untuk menentukan ciri komponen bioaktif suatu ekstrak kasar yang mempunyai efek racun atau efek farmakologis lain yang bermanfaat bila diujikan dengan sistem biologi atau bioassay. Uji toksisitas dilakukan dengan mengamati kematian hewan percobaan dan respon kematian ini dianggap sebagai pengaruh senyawa yang diuji. Uji toksisitas dimaksudkan untuk memaparkan adanya efek toksik dan untuk meneliti batas keamanan dalam kaitannya dengan penggunaan senyawa yang ada dalam tumbuhan tersebut (Cassaret & Doull's, 1975). Metode *Brine Shrimp Lethality Test* (BSLT) sering digunakan untuk praskrining terhadap senyawa aktif yang terkandung dalam ekstrak tumbuhan karena murah, cepat, mudah dan dapat dipercaya (Meyer dkk., 1982). Di Maluku utara (Tidore) ditemukan satu spesies tumbuhan *Chisocheton*, namun setelah dilakukan observasi dan determinasi didapatkan spesies *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms. Berdasarkan penelusuran literatur belum ada kajian dan uji aktivitas dari ekstrak daun *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms. Penelitian ini bertujuan untuk mengetahui hasil skrining fitokimia dan mengetahui nilai LC₅₀ dari ekstrak daun *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms.

BAHAN DAN METODE

Bahan dan alat

Bahan yang digunakan yaitu serbuk dari daun tumbuhan *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms (Hutan Tidore), metanol yang telah diredistilasi, *n*-heksana yang telah diredistilasi, etil asetat yang telah diredistilasi. Etanol, serbuk magnesium, asam sulfat pekat, pereaksi Wagner, pereaksi Dragendorf, pereaksi Mayer, asam asetat klorida, air laut sintetik yang dibuat dengan menambahkan aquades dan garam non-iodium, larva *Artemia salina* Leach dan aquades anhidrat, asam sulfat, ammonia, kloroform,

natrium klorida, asam klorida, besi(III). Alat yang digunakan gelas kimia, gelas ukur, botol vial, labu ukur, lampu 5 Watt, alumunium foil, spatula, corong kaca, Kertas Whatman No. 42, seperangkat alat distilasi, timbangan digital, pipet tetes, penagas listrik, cawan porselin, oven, ayakan 65 mesh dan blender.

Preparasi sampel

Sampel daun tumbuhan *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms yang diperoleh terlebih dahulu dibersihkan dari kotoran yang menempel dan dikering-anginkan selama 5 hari pada suhu ruang (25 °C) sampai daun kering, selanjutnya diblender dan disaring dengan ayakan 65 mesh sehingga diperoleh serbuk daun *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms yang siap untuk dimaserasi.

Kadar air (AOAC, 1995)

Sebanyak 2 g serbuk ditimbang secara teliti dalam cawan porselin yang telah dikeringkan dan diketahui bobotnya. Cawan kemudian dikeringkan dalam oven pada suhu 105-110 °C selama tiga jam. Cawan dikeluarkan dan didinginkan dalam desikator, kemudian ditimbang. Pengeringan dilanjutkan lagi dan setiap setengah jam didinginkan dan ditimbang sampai diperoleh bobot yang konstan. Kadar air dihitung dengan persamaan berikut:

$$\% \text{Kadar Air} = \frac{b - (c - a)}{b} \times 100\%$$

Keterangan: a = berat cawan kering (g), b= berat sampel awal (g), c= berat cawan dan sampel kering yang sudah konstan (g)

Preparasi sampel

Sebanyak 200 g serbuk daun dimaserasi dengan pelarut metanol, *n*-heksana, dan etil asetat masing-masing sebanyak 2000 mL. Maserasi dilakukan sampai pelarut pada sampel menjadi bening. Hasil maserasi disaring menggunakan kertas saring Whatman No. 42 dan filtrat yang diperoleh diuapkan menggunakan alat rangkaian distilasi sederhana untuk memperoleh ekstrak kental.

Skrining fitokimia (Harbone, 1996)

Pembuatan larutan uji untuk skrining fitokimia dilakukan dengan melarutkan 500 mg ekstrak kental metanol dalam 50 mL metanol kedalam erlenmeyer, dilakukan perlakuan yang sama pada ekstrak kental etil asetat dan ekstrak kental *n*-heksana.

Alkaloid

Sebanyak 2 mL larutan uji dari masing-masing ekstrak dimasukkan dalam tabung reaksi dan ditambah dengan 5 tetes amonia pekat. Setelah itu, disaring kemudian ditambah 2 mL asam sulfat 2N dan dikocok hingga memberi lapisan atas dan bawah. Lapisan dibawah diambil dan dipindahkan kedalam 3 tabung reaksi, pada tabung pertama ditambahkan 1 tetes Mayer, adanya alkaloid ditandai dengan terbentuknya endapan putih. Pada tabung kedua ditambah 1 tetes pereaksi Dragendorf dan terbentuknya endapan jingga menandakan adanya alkaloid. Tabung ketiga ditambah 1 tetes pereaksi Wagner dan terbentuknya endapan Coklat menandakan adanya alkaloid

Steroid dan tritepernoid

Sebanyak 2 mL larutan uji dari masing-masing ekstrak dimasukkan dalam tabung reaksi. Kemudian ditambah dengan asam asetat anhidrat 1 tetes dan asam sulfat pekat 2 tetes. Jika terbentuk warna biru atau hijau menandakan adanya steroid. Jika terbentuk warna ungu atau jingga menandakan adanya triterpenoid.

Flavonoid

Sebanyak 2 mL larutan uji dari masing-masing ekstrak dimasukkan dalam tabung reaksi. Kemudian ditambah dengan 5 tetes etanol, lalu dikocok sampai homogen. Setelah itu ditambah dengan serbuk Mg 0,2 g dan 5 tetes HCl pekat. Jika menghasilkan warna kuning, orange, dan merah menandakan adanya flavonoid.

Saponin

Sebanyak 2 mL larutan uji dari masing-masing ekstrak dimasukkan dalam tabung reaksi. Kemudian ditambah 2 mL aquades, lalu dikocok sampai homogen. Setelah itu, dipanaskan selama 2-3 menit. Dinginkan, setelah dingin kocok dengan kuat. Adanya busa yang stabil selama 30 detik menunjukkan sampel mengandung saponin.

Tanin

Sebanyak 2 mL larutan uji dari masing-masing ekstrak diteteskan pada tabung reaksi. Kemudian ditambahkan dengan FeCl_3 1% 3 tetes. Adanya tanin ditandai dengan terbentuknya warna biru tua atau hitam kehijauan.

Uji toksitas BSLT (Meyer dkk., 1982)

Sebanyak 1 g telur udang Artemia direndam dalam sintetik larutan air (dengan komposisi 20 g garam non-iodium dalam 1000 mL aquades), dimasukkan kedalam gelas piala besar. Suhu penetasan dan pH dikontrol. Suhu peneluran adalah 25 °C-30 °C dan pH diatur pada ± 6-7. Larva siap untuk tes setelah 48 jam kemudian. Sebanyak 10 ekor larva Artemia Salina Leach yang sehat berumur 48 jam dimasukan ke dalam gelas uji yang berisi sintetik larutan garam. Dibuat larutan uji dengan menambahkan larutan ekstrak pada masing-masing gelas uji dengan konsentrasi 10, 20, 30, 40 dan 50 ppm. Pengamatan dilakukan setelah 24 jam dengan menghitung jumlah larva yang mati dari total larva yang dimasukan dalam gelas uji. Penghitungan LC₅₀ dengan menggunakan analisis probit dari data persen mortalitas, dengan selang kepercayaan 95% pada program SPSS.

$$\% \text{mortalitas} = \frac{\text{Jumlah larva mati}}{\text{Total larva}} \times 100\%$$

HASIL DAN PEMBAHASAN

Kadar air

Berdasarkan data pada Tabel 1, menunjukkan bahwa kadar air pada daun *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms memiliki rata-rata 8,085%, hasil menunjukkan bahwa kadar air di bawah 10%. Persentase kadar air yang rendah (<10%) dapat mengurangi terjadinya pertumbuhan reaksi enzimatis yang dapat menyebabkan perubahan kandungan kimia.

Ekstraksi

Sampel daun *Chisocheton* sp (C.DC) Harms dijadikan serbuk dalam proses ekstraksi, serbuk diperoleh dengan cara dihaluskan menggunakan blender selama dua kali, proses ini bertujuan agar memperkecil ukuran sampel, semakin kecil ukuran sampel maka semakin besar luas permukaan sehingga mempengaruhi proses maserasi secara optimal dan mendapatkan ekstrak yang maksimal, hasil proses ekstraksi maserasi serbuk daun *Chisocheton* sp (C.DC) Harms menggunakan pelarut n-heksana dengan rendemen 7.49%, pelarut etil asetat dengan rendemen 10.26%, dan pelarut methanol dengan rendemen 23.80%. Bisa dilihat pada Tabel 2.

Tabel 2. Rendemen hasil ekstraksi dengan pelarut

Ekstrak	Rendemen (%)
---------	--------------

<i>n</i> -Heksana	7,49
Etil asetat	10,26
Metanol	23,80

Ekstraksi maserasi dilakukan dengan cara merendamkan sampel dalam pelarut *n*-heksana selama waktu tertentu dan suhu ruangan, proses ini dilakukan sampai warna pada pelarut berubah menjadi bening, kemudian sampel dikering anginkan sampai pelarut *n*-heksana pada sampel menguap, dan proses ini dilanjutkan pada pelarut etil asetat dan metanol. Ekstrasi maserasi ini dipilih karena merupakan metode yang mudah dilakukan. Menurut Harbone (1987). Pelarut akan menembus ke dalam rongga sel yang mengandung senyawa metabolit, senyawa metabolit akan larut dan karena perbedaan konsentrasi antara larutan senyawa metabolit di dalam sel dengan yang di luar sel maka larutan yang terpekat didesak keluar. Peristiwa tersebut berulang sehingga terjadi keseimbangan konsentrasi antara larutan di luar sel dan di dalam sel.

Kandungan fitokimia

Hasil skrening fitokimia dari ekstrak *Chisocheton* sp (C.DC) Harms dengan pelarut heksana, etil asetat dan metanol disajikan pada Tabel 3. Tabel 3 terlihat bahwa ekstrak heksana (EH) yang positif terhadap uji warna adalah alkaloid, saponin dan tanin sedangkan ekstrak etil asetat positif terhadap uji alkaloid steroid dan tanin serta ekstrak pelarut metanol positif terhadap uji alkaloid, flavonoid dan tanin.

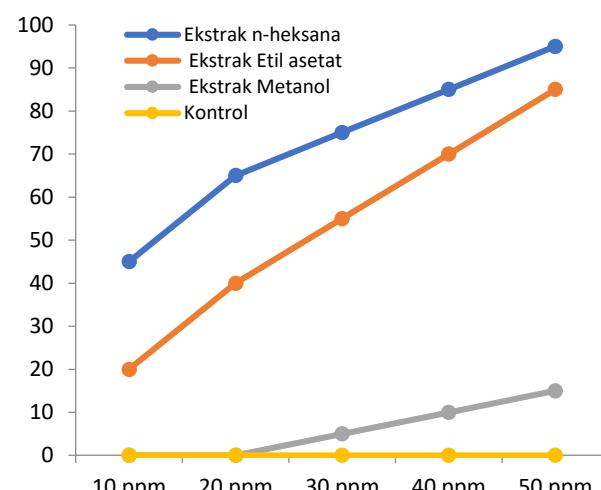
Tabel 3. Kandungan fitokimia *Chisocheton* sp (C.DC) Harms

	EH	EEA	EM
Alkaloid	-	+	-
Mayer	-	+	-
Warner	+	+	-
Dragendorff	+	+	+
Flavonoid	-	-	+
Saponin	+	-	-
Steroid	+	+	-
Triterpenoid	-	-	-
Tanin	+	+	+

Keterangan: ekstrak heksana (EH), ekstraks etil asetat (EEA), ekstrak methanol (EM), + (terkandung dalam sampel), - (tidak terkandung dalam sampel)

Efek ekstrak terhadap uji toksitas BSLT

Dari grafik kematian dapat dilihat persentase kematian larva dari ekstrak daun *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms pada konsentrasi 10 ppm yang paling tinggi adalah ekstrak *n*-heksana yaitu sebesar 45%, sedangkan pada ekstrak etil asetat sebesar 20% dan ekstrak metanol 0%. Pada konsentrasi 20 ppm yang paling tinggi adalah ekstrak *n*-heksana yaitu sebesar 65%, sedangkan pada ekstrak etil asetat sebesar 40% dan ekstrak metanol 0%. Pada konsentrasi 30 ppm yang paling tinggi adalah ekstrak *n*-heksana yaitu sebesar 75%, sedangkan pada ekstrak etil asetat sebesar 55% dan ekstrak metanol 5%. Pada konsentrasi 40 ppm yang paling tinggi adalah ekstrak *n*-heksana yaitu sebesar 85%, sedangkan pada ekstrak etil asetat sebesar 70% dan ekstrak metanol 10%, dan pada konsentrasi 50 ppm yang paling tinggi adalah ekstrak *n*-heksana yaitu sebesar 95%, sedangkan pada ekstrak etil asetat sebesar 85% dan ekstrak metanol 15%. Hal ini menunjukan bahwa semakin tinggi konsentrasi larutan suatu ekstrak maka persentase kematian juga meningkat.



Gambar 1. Persentase Kematian larva *Artemia salina* Leach dengan konsentrasi 10, 20, 30, 40 dan 50 ppm ekstrak etanol, etil asetat dan *n*-heksana daun *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms

Grafik diatas dapat dilihat bahwa ekstrak *n*-heksana mempunyai potensi daya bunuh larva paling besar, kemudian kedua pada ekstrak etil asetat, sedangkan ekstrak metanol mempunyai daya bunuh yang rendah.

Tabel 4. Nilai LC₅₀ uji toksitas larva udang ekstrak daun *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms

Ekstrak	LC ₅₀ (ppm)
n-Heksana	12,426
Etil asetat	23,753
Metanol	93,573

Larutan sintetik garam dibuat terlebih dahulu dengan cara menimbang 20 g garam non iodium dilarutkan kedalam 1000 mL aquades, karena larva udang *Artemia salina*. Leach ditemukan dipermukaan air dengan kisaran salinitas 10-20 g/L sampai dengan 180-220 g/L. Hal ini menyebabkan larva udang Artemia mudah untuk dibiakkan dan dipelajari dengan teliti. Kemudian ekstrak n-heksana, etil asetat dan metanol daun *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms dibuat menjadi 5 konsentrasi, yaitu konsentrasi 10 ppm, 20 ppm, 30 ppm, 40 ppm, dan 50 ppm. Dimana untuk membuat konsentrasi larutan uji dilakukan pengenceran dari larutan stok 500 ppm dari masing-masing ekstrak. Untuk ekstrak n-heksana pada larutan stok ditambahkan tween 20 sebagai emulsifier sebanyak 10 µL, penambahan ini bertujuan untuk melarutkan ekstrak n-heksana dalam aquades. Berdasarkan Tabel 4. Menunjukkan bahwa ekstrak n-heksana memiliki toksitas tertinggi yang ditunjukkan dengan nilai LC₅₀ 12,426 diikuti dengan nilai ekstrak etil asetat LC₅₀ 23,753 dan nilai ekstrak metanol LC₅₀ 93,573.

Semakin besar atau tinggi suatu konsentrasi ekstrak semakin tinggi respon atau dampak yang ditimbulkan, yakni kematian pada hewan uji. Pendekatan uji toksitas dalam peneletian ini menggunakan 2 jenis kontrol yakni kontrol negatif dan kontrol positif, kontrol negatif adalah larutan sintetik garam yang tanpa penambahan ekstrak, kontrol positif adalah larutan sintetik garam yang ditambahkan dengan ekstrak yang telah diencerkan. Organisme kontrol dan larutan uji dimasukkan dalam wadah uji tanpa pergantian larutan sintetik garam selama 24 jam.

Metode uji toksitas dengan metode BSLT dengan hewan uji Larva *Artemia salina* Leach dikatakan bersifat toksik jika nilai LC₅₀ < 1000 ppm. LC₅₀ akut jika kematian hewan iju terjadi selama 6 jam paparan sedangkan LC₅₀ kronik jika kematian hewan uji terjadi paparan selama 24 jam karena dibutuhkan waktu yang lebih lama untuk kelarutan ekstrak. Efek toksik memberikan indikasi terganggunya proses pembentukan sel yang diasumsikan sebagai sel kanker (Anderson dkk., 1991).

KESIMPULAN

Berdasarkan hasil penelitian dapat disimpulkan bahwa Hasil uji Kualitatif melalui Skrining Fitokimia terhadap sampel ekstrak daun tumbuhan dari *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms menunjukkan bahwa pada sampel mengandung senyawa: alkaloid, saponin, steroid, flavonoid dan tanin. Ekstrak daun *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms bersifat toksik dengan nilai LC₅₀ 12,426 ppm untuk ekstrak n-heksana, LC₅₀ 23,753 ppm untuk ekstrak etil asetat, dan LC₅₀ 93,573 ppm untuk ekstrak metanol. Untuk ekstrak n-heksana memiliki nilai toksik tertinggi sebesar LC₅₀ 12,426 ppm. Dengan ekstrak n-heksana memiliki kandungan sitotoksik tertinggi. Dengan demikian dapat dikatakan bahwa ekstrak daun *Chisocheton* sp. (C.DC) Harms berpotensi sebagai senyawa bioaktif.

DAFTAR PUSTAKA

- Achmad, S.A. 1986. *Kimia organik bahan alam*. Karnunika, Jakarta.
- Anderson, J.E., Goetz, C.M. & Mc Laughlin, J.L. 1991. A blind comparison of simple bench-top bioassay and human tumor cell cytotoxicities as antitumor prescrenss. *Natural Product Chemistry*, 2(3), 107-111.
- AOAC. 1995. *Offical methods of analysis 16th ed.* United State of America: Association of Offical Analytical Chemist.
- Awang, K., Lim, C.S., Mohamad, K., Morita, H., Hirasawa, Y., Takeya, K., Thoison, O. & Hadi, A.H.A. 2007. Erythrocarpines A-E, new cytotoxic limonoids from *Chisocheton erythrocarpus*. *Bioorganic & Medicinal Chemistry*, 15(17), 5997-6002.
- Casarett & Doull's. 1975. *The basic science of poisons 7th*. Kansas: University of Kansas Medical Center.
- Chong, S.L., Awang, K., Martin, M.T., Mokhtar M.R., Chan, G., Litaudon, M., Gueritte, F. & Mohamad, K. 2012. Malayanines A and B, two limonoids from *Chisocheton erythrocarpus* Hiern. *Tetrahedron Letter*, 53(40), 5355-5359.

- Cordell, G.A. 1981. Introduction to Alkaloid Biogenetic Approach. *Journal of pharmaceutical sciences*, 72(3), 328-328.
- Dyer, S.D., Lauth, J.R., Morral, S.W., Herzog, R.R. & Cherry, D.S. 1997. Chronic toxicity structure-activity relationship for alkyl sulphates. *Environmental Toxicology*, 12(4), 295-303.
- Harborne, J.B. 1987. *Metode fitokimia: penuntun cara modern mengekstrasi tumbuhan ed 2nd*, Bandung: ITB.
- Harborne, J.B. 1996. *Metode fitokimia: penuntun cara modern menganalisis tumbuhan*. Terjemahan Kosasih Padmawinata dan Iwang Soediro. Bandung: ITB.
- Heyne, K. 1987. *The useful Indonesian plants research and development agency*. Jakarta: Ministry of Forestry.
- Inada, A., Sukemawa, M., Murata, H., Nakanishi, T., Tokuda, H., Nishino, H., Iwashima, Darnaedi, D. & Murata, J. 1993. Phytochemical studies on maleaceous plant. part viii. structures and inhibitory effects on Epstein-Barr Virus Activation of Triterpenoids from Leaves of *Chisocheton macrophyllus* King. *Chemical & Pharmaceutical Bulletin*, 41(3), 617-619.
- Katja, D.G., Sonda, A.A., Huspa, D.H.P., Mayanti, T. & Supratman, U. 2015. 7-hidroksi-6-metoksi kumarin (skopoletin) dari kulit batang *Chisocheton celebicus* (Meliaceae). *Jurnal Kimia*, 9(2), 267-270.
- Kikuzaki, H., Hisamoto M., Hiroze, K., Akiyama, K. & Taniguchi, H. 2002. Antioxidants properties of ferulic acid and its related compound. *Journal Agricultural and Food Chemistry*, 50(7), 2161-2168
- Kusmoro, J. 2018. Herbarium laboratorium taksonomi tumbuhan. Bandung: Biologi FMIPA UNPAD.
- Lim, C.S. 2008. Chemical constituents of *Chisocheton erythrocarpus hiern.* Malaysia: Departement of Chemistry Faculty of Science University Malaya.
- Mabberley, D.J. & C.M. Pannell. 2007. *Meliaceae*. in: E. Soepadmo, L.G. Saw, R.C.K. Chung & R. Kiew (eds.). Forest Research Institute Malaysia, Kuala Lumpur
- Mabberley, D.J., Pannell. & Sing, A.M. 1995. Meliaceae flora malesiana. *Spermatophyta*, 12(1), 1-407.
- Maneerat, W., Laphookhieo, S., Koysomboon, S. & Chantrapromma. 2008. Antimalarial, antimicobacterial and cytotoxic limonoid from *Chisocheton siamensis*. *Phytomedicine*, 15(12), 1130-1135.
- Marlina, S.D., Suryanti, V. & Suyono. 2005. Skrining fitokomia dan analisis kromatografi lapis tipis komponen kimia buah labu Siam (*Sechium edule* Jacq. Swartz) Dalam Ekstrak Etanol. *Biofarmasi*, 3(1), 26-31.
- Meyer, B.N., Ferrigni, N.R., Putnam, J.E., Jacobson, L. B., Nichols, D. E. & McLaughlin, J.L. 1982. Brine shrimp: a convenient general bioassay for active plant constituents. *Planta Medica*, 45(5), 31-34.
- Mohamad, K., Hirasawa, Y., Lim, C.S., Awang, K., Hamid, A., Hadi, A., Takeya, K. & Morita, H. 2008. Ceramines A and walsogyne A novel limonoids from two species of meliaceae, *Tetrahedron Letter*, 49(27), 4276-4278.
- Mohamad, K., Hirasawa, Y., Litaudon, M., Awang, K., Hadi, A.H., Takeya, K., Ekasari, W., Widyawaruyanti, A., Zaini, N.C. & Morita, H. 2009. Ceramicines B-D, new antiplasmodial limonoids from *Chisocheton ceramicus*. *Bioorganic & Medicinal Chemistry*, 17(2), 727-730.
- Najmuldeen, I.A., Hadi, A.H.A., Awang, K., Mohamad, K., Ketuly, K.A., Mukhtar, M., Chong, S., Chan, G., Nafiah M.A., Weng, N.S., Shirota, O., Hosoya, T., Nugroho, A.E. & Morita, H. 2011. Chisomicines A-C, limonoids from *Chisocheton ceramicus*. *Journal of Natural Products*, 74(5), 1313-1317.
- Noorhidayah dan Hajar, I. 2004. *Keanekaragaman tumbuhan berkhasiat obat sepanjang Broadwalk Sangkima Taman Nasional Kutai Kalimantan Timur*. Samarinda: Fakultas Kehutanan Unmul.
- Nurlelasari, Mufliah, L.F., Wardoyo, M.M., Harneti, D., Puspa, H. & Awang, K. 2014. Senyawa 7-hidroksi-6-metoksi kumarin yang bersifat sitotoksik dari kulit batang *Chisocheton macrophyllus* (Meliaceae). *Bionatura-Jurnal Ilmu-ilmu Hayati dan Fisik*, 16(1), 59-61.
- Parmar, B.S. 1995. *Result with commercial neem formulations produced in India*. In H. Schmutterer (Ed), *The neem tree Azadirachta indica A. Juss and other Meliaceous plants*. Tokyo: Sources of unique natural products for integrate pest management.

- Phongmaykin, J., Kumamoto, T., Ishikawa, T., Suttisri, R. & Saifah, E. 2008. A new sesquiterpene and other terpenoid constituents of *Chisocheton penduliflorus*. *Archives of Pharmacal Research*, 31(1), 21-27.
- Robinson, T. 1991. *The organic constituent of higher plants 6th edition*. Departement of Biochemistry University of Massachusetts, Boston.
- Satyajit. 2007. *Kimia untuk farmasi, bahan kimia organik, alam dan umum*. Pustaka Pelajar, Yogyakarta.
- Sudjadi. 1988. *Metode pemisahan 1st*. Kanisius, Yogyakarta.
- Svehla, G. 1990. Buku teks analisis anorganik kualitatif makro dan semimikro. Penerjemah: Setiono, L. dan Pudjaatmaka, A.H. PT. Kalman Media Pusaka, Jakarta.
- Vossen, V.D.H.A.M. & Umali, B.E. 2002. *Plant resources of South-East Asia No. 14 vegetable oils and fats*. Prosea Foundation, Bogor.
- Wirasuta, I.M.A.D. & Niruri, R. 2017. *Toksikologi umum*. FMIPA Unud, Bali.
- Wong, C.P., Shimada, M., Nagakura, Y., Nugroho, A.E., Hirasawa, Y., Kaneda, T., Awang, K., Hamid, A., Hadi, A., Mohamad, K., Shiro, M. & Morita, H. 2011. Ceramines E-1, New Limonoids from *Chisocheton Ceramicus*. *Chemical & Farmaceutical Bulletin*, 59(3), 407-411.
- Yang, M.H., Wang, J.S., Luo, J.G., Wang, X.B., & Kong, L.Y. 2009. Tetranortriterpenoids from *chisocheton paniculatus*. *Journal of Natural Products*, 72(11), 2014-2018.
- Yang, M.H., Wang, J.S., Luo, J.G., Wang, X.B. & Kong, L.Y. 2011. Chisopanins A-K, 11 New newprotolimonoids from *Chisocheton paniculatus* and their anti-inflammatory activities. *Bioorganic & Medicinal Chemistry*, 19(4), 1409-1417.