

Potensi Ekstrak Buah Buni (*Antidesma bunius* (L) Spreng) Sebagai Inhibitor Enzim α -Glukosidase

La Hamidu^{1*}, Partomuan Simanjuntak², Rizna Triana Dewi³

¹Fakultas Farmasi, Universitas Pancasila, Jakarta Selatan

²Puslit Bioteknologi, LIPI, Bogor

³Puslit Kimia, LIPI, Tangerang Selatan

Article info	Abstract
History	<i>Diabetes mellitus is still a global health problem that continues to increase rapidly and become one of the major metabolic diseases throughout the world. This study aims to determine the potential of Buni fruit as an α-glucosidase inhibitor. α-glucosidase inhibition test is carried out on a blank solution (test solution without sample/standard), acarbose solution as a comparison standard and samples are carried out in accordance with the optimization conditions obtained. The rendemen percent of green and red buni fruit extract yields are 6.35% and 3.09%, respectively. The results of the identification of secondary metabolites using TLC showed that green and red buni fruit extract contains flavonoid, phenolic and alkaloid compounds. The results of the α-glucosidase enzyme inhibition test showed that the red buni fruit extract had the highest activity compared to green buni fruit extract with an IC₅₀ value of 85.27 ppm.</i>
Submission: 21-01-2020	
Review: 15-02-2020	
Accepted: 22-02-2020	
*Email: hamidun30@gmail.com	
DOI: 10.33096/jffi.v7i1.598	
Keywords: <i>buah buni; antidesma bunius; α-glukosidase; ELISA</i>	

I. Pendahuluan

Diabetes melitus (DM) masih menjadi masalah kesehatan global yang terus meningkat pesat (Sunarwidhi, Sudarsono and Nugroho, 2014). Diabetes melitus adalah salah satu penyakit metabolismik utama diseluruh dunia (Şendoğdu *et al.*, 2006; Zatalia and Sanusi, 2013) dengan estimasi 143 juta orang menderita penyakit ini. Jumlah ini mungkin dua kali lipat pada tahun 2030 (Oyenih *et al.*, 2014). Riset Kesehatan Dasar (Riskesdas) pada tahun 2013 (Badan Penelitian dan Pengembangan Kesehatan, 2013) mengungkapkan lebih dari sepertiga penduduk Indonesia (36,6%) mengalami glukosa darah puasa (GDP) terganggu dan toleransi glukosa terganggu (TGT) (29,9) pada umur ≥ 15 .

Diabetes melitus adalah kelompok penyakit yang menghasilkan banyak etiologi ganda dari kerusakan sekresi insulin, kerja insulin atau keduanya (Ayepola, Brooks and Oguntibeju, no date; Goldenberg and Punthakee, 2013), dan/atau resistensi insulin (Zatalia and Sanusi, 2013). Defisiensi pada akhirnya menyebabkan hiperglikemia kronik (kadar glukosa dalam darah sangat tinggi) (Zatalia and Sanusi, 2013), gangguan karbohidrat, lemak (lipid), dan metabolism protein (Ayepola, Brooks and Oguntibeju, no date; Nugroho, 2006; Bisht, Shradha; Sisodia, 2010; Oyenih *et al.*, 2014).

Hasil penelitian Samappito dan Butkhup (Samappito and Butkhup, 2008) terhadap varietas Mao Luang atau buah Buni (*Antidesma bunius* L. Spreng) menunjukkan bahwa tanaman ini adalah jenis tanaman medis dimana banyak penduduk desa

di Timur Laut Thailand menggunakan jus buah-buahan matang untuk menyembuhkan masalah kesehatan mereka pada diabetes, disentri, gangguan pencernaan dan sembelit. Butkhup dan Samappito (Butkhup and Samappito, 2011) juga melaporkan bahwa buah Buni (*A. bunius*) mengandung beberapa senyawa polifenol dengan sifat antioksidan kuat dan memiliki kandungan flavonoid total pada masing-masing ekstrak *n*-heksan, etil asetat dan metanol dengan ekstraksi bertingkat sebesar 10,72%, 7,9%, dan 3,56% (Hamidu, Ahmad and Najib, 2018). Jumlah senyawa polifenol secara signifikan berubah selama proses perkembangan dan pematangan. Procyanidin B2, procyanidin B1, (+)-catekin, (-)-epikatekin, rutin dan *tran*-resveratrol sebagai senyawa polifenol utama meningkat, tetapi asam fenolik lainnya seperti asam galat, kafeat, dan asam alegat secara signifikan menurun selama perkembangan dan pematangan. Ekstrak metanol buah *A. bunius* yang tumbuh di Manipur, India, juga menunjukkan aktivitas antioksidan yang tinggi, dengan nilai rata-rata IC₅₀ 100,08 μ g/mL, bila dibandingkan dengan buah lainnya (Butkhup and Samappito, 2011).

Indonesia sendiri memiliki banyak keanekaragaman spesies tumbuhan yang salah satunya adalah buah Buni (*A. bunius*). Buah Buni mudah ditemukan di daerah Sulawesi karena merupakan salah satu buah yang biasa dikonsumsi oleh masyarakat, sehingga sangat memungkinkan untuk diteliti dan dikembangkan sebagai bahan baku obat antidiabetes sehingga perlu dilakukan



Copyright © 2020 Jurnal Fitofarmaka Indonesia. This is an open-access article distributed under the terms of the [Creative Commons Attribution-ShareAlike 4.0 International License](https://creativecommons.org/licenses/by-sa/4.0/)

penelitian tentang potensi buah Buni sebagai penghambat enzim α -glukosidase.

II. Metode Penelitian

II.1 Pengambilan dan Pengolahan sampel

Sampel buah Buni (*A. bunius*) yang digunakan adalah buah buni yang berwarna hijau (muda) dan yang berwarna merah (matang) yang diambil di Kabupaten Enrekang. Sampel kemudian dibersihkan dari kotoran yang melekat dengan menggunakan air mengalir lalu dikeringkan dengan cara diangin-anginkan. Setelah kering, sampel diserbukkan, kemudian diekstraksi dengan metode maserasi.

II.2 Ekstraksi Sampel

Serbuk buah Buni hijau dan merah ditimbang masing-masing 450 dan 1150 gram kemudian dimasukkan dalam wadah maserasi. Merasasi dengan menggunakan etanol 96% selama 24 jam. Selanjutnya, remerasi residu dengan pelarut yang sama sebanyak 3 kali dan ekstrak cair yang diperoleh dicampur dengan ekstrak cair sebelumnya. Ekstrak cair dikumpulkan kemudian dipekatkan dengan *rotary vacuum evaporator* hingga diperoleh ekstrak etanol kental.

II.3 Identifikasi Senyawa Kimia

Identifikasi senyawa kimia pada Ekstrak Buah Buni (EBB) menggunakan metode Kromatografi Lapis Tipis (KLT). Fase diam yang digunakan adalah silika gel 60 F254 dan fase geraknya adalah *n*-heksan:etil asetat (2:8). Senyawa kimia yang diidentifikasi adalah senyawa golongan flavonoid ($AlCl_3$), fenolik ($FeCl_3$ dan Folin-Ciocalteu), alkaloid (Dragendorf), dan saponin (Vanilin asam sulfat).

II.4 Uji Penghambatan α -glukosidase

Uji penghambatan α -glukosidase dilakukan terhadap larutan blanko (larutan uji tanpa sampel/standar), larutan akarbose (Glucobay[®]) sebagai pembanding, dan sampel yang dilakukan sesuai dengan kondisi optimasi yang diperoleh. Setiap larutan uji memiliki larutan kontrol masing-masing, yaitu larutan uji dengan penambahan natrium karbonat terlebih dahulu.

Standar pembanding dan sampel ditimbang dan dilarutkan dengan dapar fosfat pH 6,8. Sampel

yang tidak larut dengan dapar fosfat dilarutkan terlebih dahulu dengan DMSO maksimal 10%. Kemudian larutan standar dan sampel diencerkan ke dalam beberapa konsentrasi.

Sebanyak 30 μ L larutan standard dan sampel masing-masing ditambahkan 17 μ L substrat *p*NPG 5 mM. Kemudian larutan diinkubasi selama 5 menit pada suhu 37°C dan ditambahkan 17 μ L larutan α -glukosidase 0,15 Unit/mL. Larutan diinkubasi kembali pada suhu 37°C selama 15 menit. Setelah itu, ditambahkan 100 mL natrium karbonat 267 mM. Larutan diukur absorbansinya dengan *microplate reader* pada λ 405 nm.

Prosedur yang sama dilakukan untuk uji kontrol, tetapi terdapat perbedaan pada saat setelah inkubasi pertama, yaitu 100 μ L natrium karbonat 267 mM ditambahkan terlebih dahulu dan 17 μ L larutan α -glukosidase 0,15 Unit/mL ditambahkan setelah inkubasi kedua. Kemudian larutan diukur absorbansinya dengan *microplate reader* pada λ 405 nm.

III. Hasil Dan Pembahasan

Pada penelitian ini menggunakan tumbuhan buni (*A. bunius*) yang diambil di kabupaten Enrekang, Sulawesi Selatan. Simplisia yang digunakan berupa buah yang berwarna hijau dan merah dengan berat masing-masing 450 dan 1150 g.

Metode ekstraksi yang digunakan pada penelitian ini adalah maserasi dengan menggunakan pelarut etanol 96%. Merasasi merupakan metode ekstraksi yang tidak menggunakan pemanasan dalam prosesnya, sehingga lebih aman dalam menarik senyawa yang stabil dan tidak stabil terhadap pemanasan pada suhu tinggi. Senyawa yang ingin diisolasi dalam penelitian ini adalah yang dapat menghambat enzim α -glukosidase seperti terpenoid, fenolik (Van Quan *et al.*, 2019), alkaloid, quinin, flavonoid, fenol, dan fenilpropanoid (Yin *et al.*, 2014), sehingga penggunaan pelarut etanol 96% sangat efektif dalam menarik senyawa-senyawa tersebut. Metode penguapan menggunakan alat rotavapor dengan suhu 40°C dan evaporasi sederhana. Ekstrak yang diperoleh dan persen rendemen masing-masing ekstrak ditampilkan pada Tabel 1.

Tabel 1. Persen Rendamen Ekstrak Buah Buni (EBB)

No	Buah Buni	Berat Serbuk (g)	Berat Ekstrak (g)	Rendemen Ekstrak (%)
1	Hijau	450	28,59	6,35
2	Merah	1150	35,48	3,09

Berdasarkan Tabel 1, EBB hijau memiliki persen rendemen ekstrak paling tinggi diikuti EBB merah. Hal ini menunjukkan bahwa buah buni yang berwarna hijau memiliki kandungan metabolit sekunder yang paling tinggi dibandingkan dengan buah buni yang masih berwarna merah.

EBB selanjutnya diidentifikasi kandungan senyawa metabolit sekundernya secara kromatografi lapis tipis dengan menggunakan fase gerak *n*-heksan : etil asetat (2:8) dan fase diam silika gel F₂₅₄. Hasil diperoleh menunjukkan bahwa EBB hijau dan merah memiliki kandungan kimia yang sama,

diantaranya adalah senyawa golongan flavonoid, fenolik dan alkaloid. Hasil ini sesuai dengan penelitian sebelumnya yang menyebutkan bahwa buah buni memiliki kandungan senyawa polifenol

dan antioksidan kuat seperti senyawa flavonoid (Butkhup and Samappito, 2011; Hamidu, Ahmad and Najib, 2018). Hasil identifikasi senyawa yang terdapat pada EBB dapat dilihat pada Tabel 2.

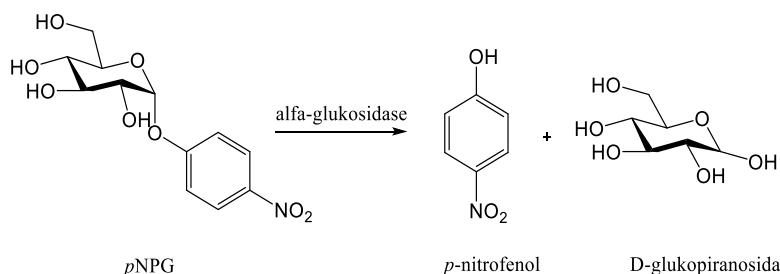
Tabel 2. Identifikasi senyawa EBB

No	Buah Buni	Flavonoid	Fenolik	Alkaloid	Saponin
1	Hijau	+	+	+	-
2	Merah	+	+	+	-

Keterangan: (+) = positif; (-) = negatif

Ekstrak buah buni selanjutnya di uji aktivitas penghambatannya terhadap enzim α -glukosidase. Pengujian dilakukan dengan mengukur absorbansi enzim α -glukosidase dengan menggunakan ELISA, kemudian dihitung IC₅₀ dari masing-masing ekstrak. Alat ELISA dipilih karena volume larutan yang digunakan lebih sedikit dan efisien. Selain itu, beberapa sampel dapat diukur bersamaan dalam satu kali pengukuran, sehingga waktu dan volume larutan lebih sedikit.

Dalam pengujian, pH optimum yang digunakan untuk analisis enzim adalah pH 6,8, sedangkan suhu optimum untuk enzim adalah 37°C (mauldina). Larutan uji terdiri dari beberapa reagen seperti DMSO, dapar fosfat, subsrat p-nitrofenil- α -D-Glukopiranosid (*p*NPG), enzim α -glukosidase, Na₂CO₃. Substrat *p*NPG ketika direaksikan dengan enzim akan menghasilkan *p*-nitrofenol (Gambar 1) yang berwarna kuning dalam larutan alkali (Wilson and Walker, 2010).



Gambar 1. Reaksi enzimatis α -glukosidase dan *p*-nitrofenol- α -D-glukopiranosida (Qurrat-ul-Ain *et al.*, 2015)

Aktivitas enzim diukur berdasarkan hasil pengukuran absorbansi dari *p*-nitrofenol. Na₂CO₃ berperan untuk menghentikan reaksi enzim, selain itu Na₂CO₃ mampu meningkatkan pH larutan uji hingga pH 12, sehingga enzim akan terdenaturasi pada pH basa tersebut.

Reddy mengungkapkan bahwa, efek menguntungkan dari flavonoid telah dipelajari dalam kaitannya dengan DM, baik melalui penghambatan enzim α -glukosidase usus atau melalui kemampuannya untuk mencegah penyerapan glukosa dan/atau memperbaiki toleransi glukosa (Reddy *et al.*, 2012)..

Tabel 3. Nilai IC₅₀ ekstrak buah buni

No	Larutan Uji	IC ₅₀ (ppm)
1	EBB Hijau	91,59
2	EBB Merah	85,27

Hasil pengujian aktivitas penghambatan enzim α -glukosidase dari ekstrak buah buni dapat dilihat pada Tabel 3. Hasil yang diperoleh, ekstrak yang paling aktif adalah EBB merah dengan nilai IC₅₀ sebesar 85,27 ppm. Nilai IC₅₀ dari EBB hijau, tidak memiliki perbedaan yang signifikan. Hasil pengujian penghambatan enzim α -glukosidase menunjukkan bahwa EBB memiliki potensi sebagai inhibitor α -glukosidase. Aktivitas tersebut kemungkinan di sebabkan karena kandungan senyawa polifenol dan antioksidan kuat yang terdapat pada buah buni seperti senyawa flavonoid.

IV. Kesimpulan

Ekstrak buah buni (EBB) merah memiliki aktivitas tertinggi dalam menghambat enzim α -glukosidase dengan nilai IC₅₀ sebesar 85,27 ppm dibandingkan EBB hijau.

V. Conflict of Interest

Penulis menyatakan tidak ada konflik kepentingan.

Daftar Pustaka

Ayepola, O. R., Brooks, N. L. and Oguntibeju, O. O. (no date) ‘Oxidative Stress and Diabetic Complications : The Role of Antioxidant Vitamins and Flavonoids’. doi: 10.5772/57282.

Badan Penelitian dan Pengembangan Kesehatan (2013) ‘Riset Kesehatan Dasar

- (RISKESDAS) 2013', *Laporan Nasional 2013*, pp. 1–384. doi: 1 Desember 2013.
- Bisht, Shradha; Sisodia, S. (2010) 'Diabetes, Dyslipidemia, Antioxidant and status of oxidative stress', *International Journal of Research in Ayurveda & Pharmacy*, 1(1), pp. 33–42. doi: 10.7897/2321.
- Butkhup, L. and Samappito, S. (2011) 'Changes in Physico-Chemical Properties, Polyphenol Compounds and Antiradical Activity During Development and Ripening of Maoluang (Antidesma bunius L. Spreng) Fruits', *Journal of Fruit and Ornamental Plant Research*, 19(1), pp. 85–99.
- Goldenberg, R. and Punthakee, Z. (2013) 'Definition, Classification and Diagnosis of Diabetes, Prediabetes and Metabolic Syndrome', *Canadian Journal of Diabetes*, 37(SUPPL.1), pp. 8–11. doi: 10.1016/j.jcjd.2013.01.011.
- Hamidu, L., Ahmad, A. R. and Najib, A. (2018) 'Qualitative and quantitative test of total flavonoid buni fruit (Antidesma bunius (L.) Spreng) with UV-Vis spectrophotometry method', *Pharmacognosy Journal*, 10(1). doi: 10.5530/pj.2018.1.12.
- Nugroho, A. E. (2006) 'Animal Models of Diabetes Mellitus: Pathology and Mechanism of Some Diabetogenics', *Biodiversitas, Journal of Biological Diversity*, 7(4), pp. 378–382. doi: 10.13057/biodiv/d070415.
- Oyenihu, A. B. et al. (2014) 'Antioxidant -Rich Natural Products and Diabetes Mellitus', *Antioxidant-Antidiabetic Agents and Human Health*, pp. 1–29. doi: 10.5772/57192.
- Van Quan, N. et al. (2019) 'Antioxidant, α -Amylase and α -Glucosidase Inhibitory Activities and Potential Constituents of Canarium tramedenum Bark', *Molecules*, 24(3). doi: 10.3390/molecules24030605.
- Qurrat-ul-Ain et al. (2015) 'Alpha-glucosidase and carbonic anhydrase inhibition studies of Pd(II)-hydrazide complexes', *Arabian Journal of Chemistry*. King Saud University. doi: 10.1016/j.arabjc.2015.02.024.
- Reddy, G. A. K. et al. (2012) 'Pharmacology & Toxicology', 2(1), pp. 23–30.
- Samappito, S. and Butkhup, L. (2008) 'An analysis on organic acids contents in ripe fruits of fifteen Mao Luang (Antidesma bunius) cultivars, harvested from dipterocarp forest of Phupan Valley in Northeast Thailand', *Pakistan Journal of Biological Sciences*, pp. 974–981. doi: 10.3923/pjbs.2008.974.981.
- Şendoğdu, N. et al. (2006) 'Antidiabetic and antioxidant effects of Vitis vinifera L. leaves in streptozotocin-diabetic rats', *Turkish Journal of Pharmaceutical Sciences*, 3(1), pp. 7–17.
- Sunarwidhi, A. L., Sudarsono, S. and Nugroho, A. E. (2014) 'Hypoglycemic effect of combination of Azadirachta indica A. Juss. and Gynura procumbens (Lour.) Merr. ethanolic extracts standardized by rutin and quercetin in alloxan-induced hyperglycemic rats', *Advanced Pharmaceutical Bulletin*, 4(Suppl 2), pp. 613–618. doi: 10.5681/apb.2014.090.
- Wilson, K. and Walker, J. (2010) *Principles and techniques of biochemistry and molecular biology*. 7th edn. Edited by K. Wilson and J. Walker. Cambridge, New York: Cambridge University Press.
- Yin, Z. et al. (2014) ' α -Glucosidase inhibitors isolated from medicinal plants', *Food Science and Human Wellness*. Elsevier BV, 3(3–4), pp. 136–174. doi: 10.1016/j.fshw.2014.11.003.
- Zatalia, S. R. and Sanusi, H. (2013) 'The role of antioxidants in the pathophysiology, complications, and management of diabetes mellitus.', *Acta medica Indonesiana*, 45(2), pp. 141–7. Available at: <http://www.ncbi.nlm.nih.gov/pubmed/23770795>.