

## Pengenalpastian dan Profil Pengekspresan Gen Biosintesis Asid Amino Yis Psikrofil, *Glaciozyma antarctica*

(Identification and Expression Profiles of Amino Acid Biosynthesis Genes from Psychrophilic Yeast, *Glaciozyma antarctica*)

IZWAN BHARUDIN, RADZIAH ZOLKEFLI, MOHD FAIZAL ABU BAKAR, SHAZILAH KAMARUDDIN, ROSLI MD. ILLIAS,  
NAZALAN NAJIMUDIN, NOR MUHAMMAD MAHADI, FARAH DIBA ABU BAKAR  
& ABDUL MUNIR ABDUL MURAD\*

### ABSTRAK

*Mekanisme pengambilan dan penghasilan asid amino bagi mikroorganisma psikrofil yang bermandiri dan berpoliferasi pada persekitaran sejuk melampaui masih belum difahami sepenuhnya. Objektif kajian ini ialah untuk mengenal pasti gen yang terlibat dalam penjanaan asid amino bagi yis psikrofil, Glaciozyma antarctica serta menentukan pengekspresan gen tersebut semasa kehadiran dan kekurangan asid amino dalam medium pertumbuhan. Pengenalpastian gen telah dilakukan melalui penjanaan penanda jujukan terekspres (ESTs) daripada dua perpustakaan cDNA yang dibina daripada sel yang dikultur dalam medium pertumbuhan kompleks dan medium pertumbuhan minimum tanpa asid amino. Sebanyak 3552 klon cDNA daripada setiap perpustakaan dipilih secara rawak untuk dijujuk menghasilkan 1492 transkrip unik (medium kompleks) dan 1928 transkrip unik (medium minimum). Analisis pemadanan telah mengenal pasti gen mengekod protein yang terlibat di dalam pengambilan asid amino bebas, biosintesis asid amino serta gen yang terlibat dengan kitar semula asid amino berdasarkan tapak jalan yang digunakan oleh yis model, *Saccharomyces cerevisiae*. Analisis pengekspresan gen menggunakan kaedah RT-qPCR menunjukkan pengekspresan gen mengekod protein yang terlibat di dalam pengambilan asid amino bebas iaitu permease adalah tinggi pada medium kompleks manakala pengekspresan kebanyakan gen mengekod protein yang terlibat dalam kitar semula dan biosintesis asid amino adalah tinggi di dalam medium minimum. Kesimpulannya, gen yang terlibat dalam penjanaan dan pengambilan asid amino bagi mikroorganisma psikrofil adalah terpulihara seperti mikroorganisma mesofil dan pengekspresan gen-gen ini adalah diaruh oleh kehadiran atau ketiadaan asid amino bebas pada persekitaran.*

Kata kunci: Biosintesis asid amino; *Glaciozyma antarctica*; penanda jujukan terungkap; psikrofil

### ABSTRACT

*The mechanism of amino acid uptake and synthesis in the psychrophilic microorganism lives and proliferate in the extreme low-temperature environment is still not well understood. The aim of this study was to identify genes involved in amino acid generation for psychrophilic yeast, *Glaciozyma antarctica* and to determine their expression profiles when cells grow in media rich in amino acids or with limited amount of amino acids. The identification of genes was carried out by generating expressed sequence tags (EST) from two cDNA libraries generated from cells grown in complex growth medium and minimal growth medium without amino acids. A total of 3552 cDNA clones from each library was randomly picked and sequenced, generating 1492 unique transcripts (complex medium) and 1928 unique transcripts (minimal medium). Homology analyses have identified genes encoding proteins required for free amino acid uptake, biosynthesis of amino acids and recycling of amino acids based on the pathway used in the model yeast, *Saccharomyces cerevisiae*. Gene expression analysis by RT-qPCR showed that genes required for free amino acid uptake showed a higher expression profile in the complex medium, whereas the expression of most genes encode for proteins essential for biosynthesis and recycling of amino acids are higher in the minimal medium. In summary, genes that are involved in the generation and the uptake of amino acids for psychrophilic microorganism are conserved as in their mesophilic counterparts and the expression of these genes are regulated in the presence or absent of free amino acids in the surrounding.*

Keywords: Amino acid biosynthesis; expressed sequence tag; *Glaciozyma antarctica*; psychrophiles

### PENDAHULUAN

Persekutaran yang sejuk merupakan persekitaran yang paling banyak meliputi permukaan bumi dan pelbagai organisma psikrofil seperti bakteria dan kulat dapat

mendiami dan berpoliferasi di persekitaran tersebut. Organisma psikrofil ditakrifkan sebagai organisma yang mampu bermandiri pada suhu yang sejuk di bawah 15°C (Moyer & Morita 2007). Untuk bertahan pada suhu yang

rendah, mikroorganisma psikrofil telah berevolusi bagi menjamin kemandiriannya. Cabaran utama organisma psikrofil untuk berkembang dan membiak pada habitatnya adalah kelikatan persekitaran berair, kekurangan nutrien dan suhu rendah ekstrem yang mengganggu aktiviti dalam sel seperti aktiviti enzim, kebendaliran membran, pengekspresan gen serta sintesis protein (D'Amico et al. 2006).

Pada persekitaran semula jadi, mikroorganisma terdedah kepada kehadiran nutrien yang pelbagai bergantung kepada keadaan habitatnya. Kekurangan sesuatu nutrien akan mengehadkan pertumbuhan sel dan ini membuka peluang untuk kajian penyelarasan penderiaan nutrien, metabolisme, pertumbuhan sel dan pembahagian sel (Petti et al. 2011). Jangka hayat sel mikroorganisma semasa kekurangan nutrien bergantung sepenuhnya kepada jenis nutrien yang hilang. Secara umumnya, kekurangan nutrien semula jadi seperti sumber karbon, fosfat dan nitrogen akan menyebabkan kematian sel (Boer et al. 2008), tetapi kekurangan nutrien seperti asid amino akan mengakibatkan mikroorganisma kehilangan keupayaan untuk hidup dan berpoliferasi (Spellman et al. 1998). Secara umumnya, mikroorganisma memperoleh asid amino dengan tiga cara utama iaitu membawa masuk asid amino bebas yang hadir di persekitaran sel, mensintesis asid amino dengan bantuan enzim yang hadir di dalam sel serta mengitar semula asid amino daripada protein dalam sel yang telah rosak (Finley et al. 2012; Payne & Loomis 2006; Springael & André 1998).

*Glaciozyma antarctica* merupakan yis psikrofil obligat yang dipencil daripada ais laut di Antartika dan mempunyai suhu pertumbuhan optimum pada 4°C dan tidak mampu hidup pada suhu melebihi 20°C (Hashim et al. 2013). Ciri-ciri ini membolehkan *G. antarctica* digunakan sebagai model bagi memahami bagaimana mikroorganisma psikrofil beradaptasi pada persekitaran sejuk lampau (Firdaus-Raih et al. 2018). Dalam kajian ini, pengenalpastian gen yang terlibat dalam pengambilan dan penjanaan asid amino oleh *G. antarctica* telah dilakukan. Kaedah penjujukan EST daripada dua perpustakaan cDNA yang dibina daripada sel yang dikultur dalam medium pertumbuhan kompleks dan medium pertumbuhan minimum tanpa asid amino telah dilakukan bagi memperoleh gen yang berkaitan. Selain itu, bagi menentukan sama ada mekanisme penjanaan asid amino bagi mikroorganisma psikrofil adalah terpulihara seperti di dalam mikroorganisma mesofil, kajian berkaitan tahap pengekspresan gen yang terlibat dalam tapak jalan biosintesis dan kitar semula asid amino dilakukan terhadap sel yang dihidupkan di dalam dua medium pertumbuhan berbeza; iaitu medium kompleks dan medium minimum. Berdasarkan kajian kepustakaan yang dilakukan, ini merupakan kajian pertama seumpamanya untuk mengenal pasti gen-gen yang terlibat penjanaan asid amino bagi mikroorganisma psikrofil.

## BAHAN DAN KAEDAH

### PENGKULTURAN *GLACIOZYMA ANTARCTICA* PI12

*Glaciozyma antarctica* yang digunakan dalam kajian ini diperoleh daripada Unit Penyimpanan Kultur Mikroorganisma, Pusat Pengajian Biosains dan Bioteknologi, Universiti Kebangsaan Malaysia (Hashim et al. 2013). Untuk menghidupkan sel, koloni tunggal *G. antarctica* dinokulatkan ke dalam 10 mL medium kompleks (YPD) yang mengandungi antibiotik kanamisin (50 µg/mL) dan ampicilin (50 µg/mL) dan sel dihidupkan selama 5 hari pada 4°C. Untuk pembinaan perpustakaan cDNA teraruh, sebanyak  $1.0 \times 10^7$  sel dipindahkan ke dalam 100 mL medium kompleks (YPD) dan 100 mL medium minimum (YNB tanpa asid amino). Sel dieram pada 4°C selama 5 hari dengan goncangan 180 ppm. Selepas 5 hari, sel dituai dengan emparan pada kelajuan 10 000 ppm selama 5 min dan disimpan pada -80°C sehingga digunakan.

### PEMBINAAN PERPUSTAKAAN CDNA DAN ANALISIS KUALITI EST

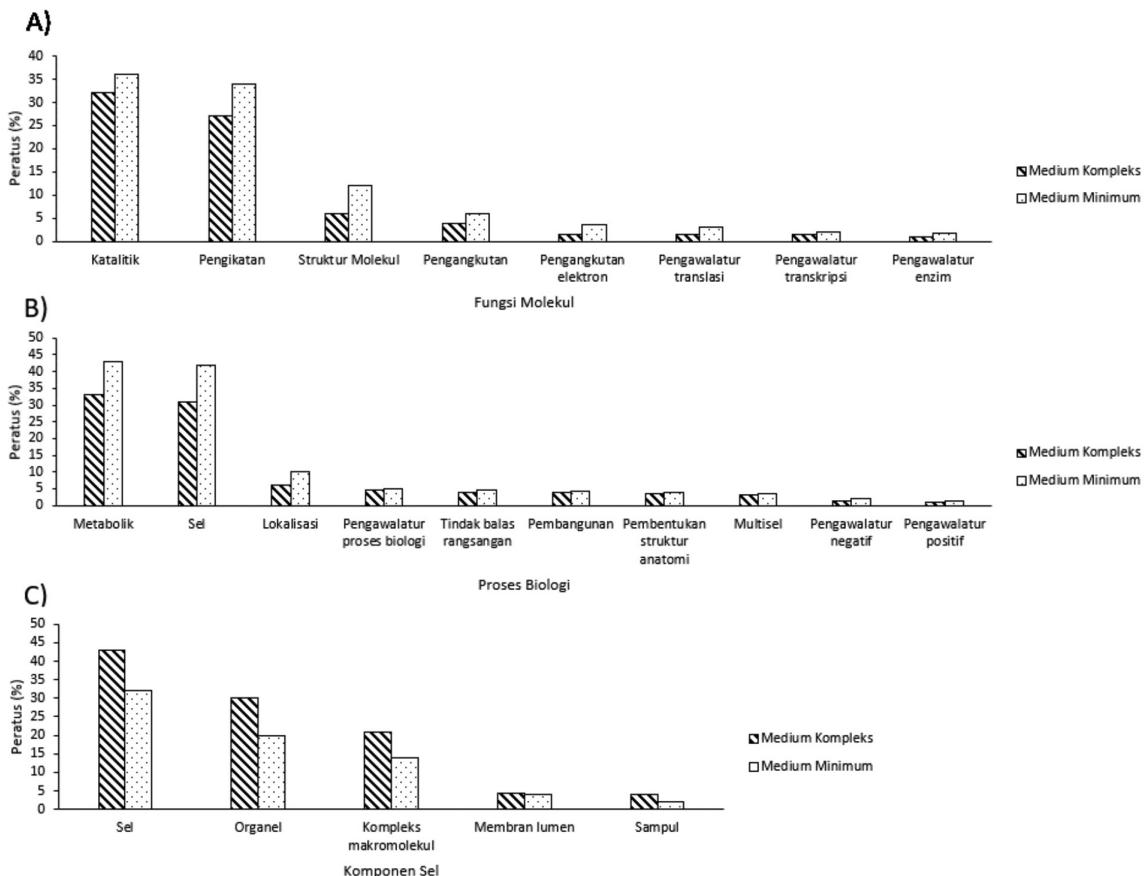
Pengekstrakan RNA jumlah dilakukan mengikut kaedah seperti yang diterangkan oleh Bharudin et al. (2014). Pemencilan mRNA pula dilakukan dengan menggunakan kit mRNA PolyAttract® mRNA Isolation System (Promega, USA). Kualiti RNA jumlah dan mRNA yang diekstrak ditentu menggunakan kit Bioanalyzer RNA Nanochip (Agilent Technologies, USA). Pembinaan perpustakaan cDNA dilakukan menggunakan kit CloneMiner™ cDNA Library Construction Kit (Invitrogen, USA) mengikut kaedah yang dicadangkan oleh pengeluar. Seterusnya, klon cDNA dijujuk menggunakan mesin penjujukan berautomasi ABI PRISM® 3730xl DNA Analyzer (Applied Biosystem, USA) menggunakan pencetus kehadapan M13 (5'-GTA AAA CGA CGG CCA G-3'). Jujukan DNA disunting menggunakan program Phred (Ewing & Green 1998) manakala jujukan EST dikelompok menggunakan program StackPACK™ v2.2 (George 2001). Dalam kajian ini, penamaan gen dan protein *G. antarctica* adalah berpandukan sistem penamaan bagi yis *Saccharomyces cerevisiae* (<http://genome-www.stanford.edu/Saccharomyces/>).

### ANALISIS HOMOLOGI PROTEIN *GLACIOZYMA ANTARCTICA* BAGI METABOLISME ASID AMINO

Jujukan EST yang terhasil dibandingkan dengan jujukan lain di dalam pangkalan data Genbank menggunakan perisian BLAST2GO (Conesa et al. 2005). Seterusnya, analisis Ontologi Gen (GO) dilakukan untuk mengklasifikasikan protein bergantung kepada fungsi berdasarkan piawaian konsortium GO yang ditetapkan. Bagi mengenal pasti jujukan protein yang terlibat di dalam metabolisme asid amino, analisis perbandingan dilakukan dengan menggunakan pangkalan data projek genom *S. cerevisiae* (<http://www.yeastgenome.org/cgi-bin/seqTools>). Pasangan homolog yang hadir di







RAJAH 1. Analisis pengelasan kefungsian protein berdasarkan piawaian ontologi gen (GO) bagi kedua-dua perpustakaan cDNA *G. antarctica* (A) fungsi molekul, (B) proses biologi dan (C) komponen sel

ysis model, *S. cerevisiae*, kehadiran asid amino di luar sel dikesan melalui dua kumpulan keluarga pengangkut asid amino iaitu Gap1/Ssy1 melalui sistem pengesan-sensor SPS yang berhomolog dengan asid amino permease (Iraqui et al. 1999). Analisis jujukan EST *G. antarctica* tidak menemui klon yang berhomolog dengan sistem SPS. Namun begitu, terdapat dua pengangkut asid amino telah dikenal pasti hadir di dalam pangkalan data EST *G. antarctica* iaitu permease umum (*GAP1*) dan permease prolina (*PUT4*). Kedua-dua protein ini (Gap1 dan Put4) merupakan pengangkut asid amino yang telah dicirikan dengan baik di dalam *S. cerevisiae* dan berfungsi sebagai pengesan kehadiran asid amino (Thevelein et al. 2005). Permease umum (Gap1) mempunyai kapasiti pengangkut-protein yang lebih tinggi berbanding permease prolina (Put4) kerana Gap1 berkebolehan untuk mengangkut semua asid amino secara semula jadi (L-asid amino dan D-asid amino) (Jørgensen et al. 1998) manakala Put4 hanya berkebolehan untuk mengangkut asid amino spesifik prolina sahaja (Andréasson et al. 2004).

Hasil analisis homologi menunjukkan hanya terdapat satu jujukan EST *GAP1* yang berhomolog dengan protein *S. cerevisiae* dan ia hadir di dalam perpustakaan cDNA medium minimum manakala dua jujukan EST *PUT4* ditemui, satu daripada setiap perpustakaan cDNA. Namun, bilangan jujukan EST yang hadir di dalam setiap

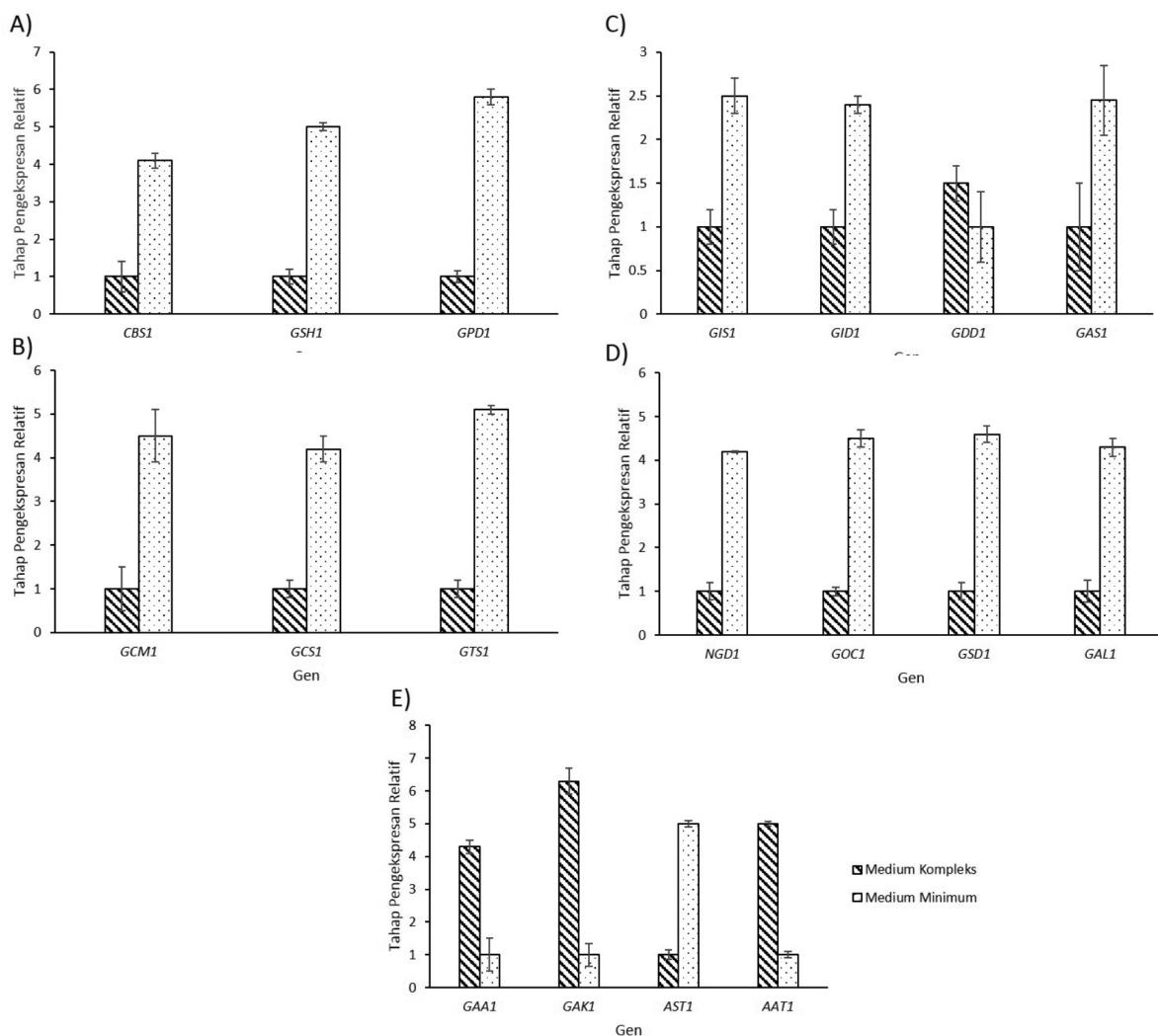
perpustakaan cDNA ini tidak menggambarkan kadar pengekspresan sebenar berikutan pemilihan klon yang dijalankan di dalam kajian ini adalah secara rawak dan terhad (Stekel et al. 2000). Oleh yang demikian, dua jujukan EST *G. antarctica* dengan setiap satunya mewakili *GAP1* dan *PUT4* telah dipilih untuk analisis pengekspresan gen masing-masing di dalam medium pertumbuhan kompleks dan minimum.

Analisis pengekspresan gen kedua-dua protein permease tersebut mendapati kadar pengekspresan kedua-dua gen (*GAP1* dan *PUT4*) adalah lebih tinggi di dalam medium kompleks berbanding medium minimum (Rajah 2). Penggunaan sebatian ammonium sulfat sebagai sumber nitrogen di dalam medium minimum yang digunakan di dalam kajian ini mungkin telah menghalang aktiviti transkripsi dan seterusnya mengurangkan kadar pengekspresan gen-gen permease tersebut. Kajian terdahulu membuktikan bahawa kehadiran ammonia ( $\text{NH}_4$ ), glutamina atau asparagina sebagai sumber nitrogen di dalam medium pertumbuhan akan menghalang proses transkripsi dan pembangunan aktiviti protein permease (Springael & André 1998). Manakala sumber nitrogen di dalam medium pertumbuhan kompleks adalah tidak terhad kepada mana-mana sebatian ammonia dan menyebabkan gen mengekod kedua-dua protein permease tersebut diekspres dengan tinggi (Zhang et al. 2016).



lain (Zabriskie & Jackson 2000). Gen mengekod enzim NADP-spesifik glutamat dehidrogenase (*NGD1*), ornitin karbamoiltransferase (*GOC1*), sakarofin dehidrogenase (*GSD1*) dan argininosuksinat liase (*GAL1*) telah dipilih untuk analisis pengekspresan gen melalui kaedah RT-qPCR. Keempat-empat gen yang dikaji mempunyai tahap pengekspresan yang tinggi pada medium minimum berbanding medium kompleks (Rajah 3(D)). Kajian lepas telah membuktikan pada keadaan persekitaran normal (tiada kekurangan asid amino), glutamat boleh didapati dengan mudah melalui penukaran glutamina kepada glutamat oleh enzim glutamina sintetase (Coutts et al. 2002) yang secara langsung menyokong keputusan yang diperoleh dalam kajian ini. Enzim ornitin karbamoiltransferase dan enzim argininosuksinat liase pula merupakan pemangkin tindak balas pada laluan akhir (ornitin kepada arginina) dalam sintesis asid amino arginina. Oleh yang demikian, pengekspresan kedua-dua gen tersebut yang tinggi dalam medium minimum adalah selari dengan kekurangan asid amino arginina dalam sel.

Tapak jalan biosintesis keluarga aspartat pula menghasilkan asid amino seperti aspartat, asparagina, treonina, metionina dan isoleusina. Empat enzim yang terlibat dalam tapak jalan ini telah dipilih untuk kajian pengekspresan gen iaitu enzim aspartat aminotransferase (*GAA1*), aspartat kinase (*GAK1*), asparagina sintetase (*AST1*) dan isoleusina aminotransferase rantai-bercabang (*AAT1*). Keputusan analisis menunjukkan tahap pengekspresan *GAA1*, *GAK1* dan *AAT1* adalah tinggi di dalam medium kompleks berbanding medium pertumbuhan minimum manakala tahap pengekspresan *AST1* menunjukkan sebaliknya (Rajah 3(E)). Ini berkemungkinan disebabkan kehadiran sebatian ammonia di dalam medium minimum yang menjadi sumber nitrogen dan penderma kumpulan amino yang seterusnya meningkatkan proses sintesis asid amino asparagina di dalam kultur medium tersebut (Yin et al. 2017). Bagi tapak jalan biosintesis asid amino aspartat pula, tindak balas laluan ini menggunakan asid amino glutamat sebagai penderma kumpulan amino dan nitrogen. Faktor ini mungkin menyebabkan hasil pengekspresan



RAJAH 3. Analisis tahap pengekspresan relatif bagi gen-gen yang terlibat di dalam biosintesis asid amino *de novo* pada beberapa tapak jalan biosintesis yang berbeza: (A) famili serina, (B) famili aromatic, (C) famili piruvat, (D) famili glutamat dan (E) famili aspartate, apabila *G. antarctica* dikultur dalam medium kompleks dan medium minimum

*GAA1* yang diperoleh di dalam medium minimum adalah lebih rendah berbanding medium kompleks. Di samping itu, pengekspresan *GAA1* juga mempengaruhi tahap pengekspresan *GAK1* dan *AAT1* kerana aktiviti enzim aspartat kinase dan isoleusina aminotransferase rantai-bercabang berada pada tapak jalan yang sama dengan enzim aspartat aminotransferase.

Secara umumnya, kadar pengekspresan enzim pada tapak jalan biosintesis asid amino pada *G. antarctica* tersebut adalah bergantung kepada komposisi asid amino pada sesuatu keadaan bagi mengelakkan sebarang penindasan aktiviti enzim atau kehilangan produk akhir bagi salah satu tapak jalan biosintesis asid amino. Keadaan ini secara tidak langsung akan dapat mengekalkan kuantiti asid amino pada keadaan minimum apabila keadaan persekitaran berkapasiti asid amino rendah dan memerlukan kepada sintesis asid amino untuk menampung keperluan sel.

#### ANALISIS KUMPULAN PENGAWALATURAN KITAR SEMULA ASID AMINO

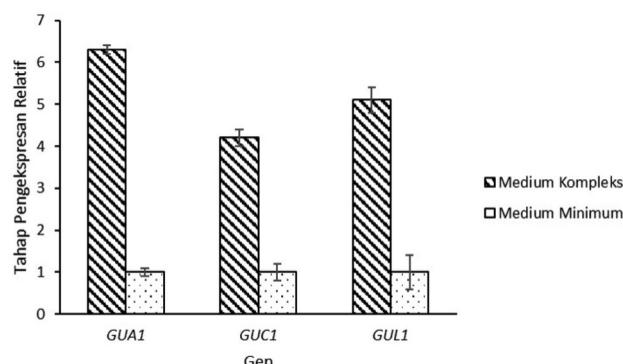
Kekurangan asid amino adalah rangsangan fisiologi yang membawa banyak perubahan di dalam sel. Dua kesan utama kekurangan asid amino adalah penurunan sintesis protein dan pengaktifan tapak jalan proteolitik (Gretzmeier et al. 2017). Pilihan utama mekanisme proteolitik di dalam organisma eukariot adalah melalui sistem ubikuitin-proteosom yang merupakan gabungan mekanisme konjugasi ubikuitin dan protein proteosom 26S (Tu et al. 2012). Sistem ini berperanan untuk mengawal kualiti protein melalui pemusnahan protein rosak selain bertindak sebagai suis biokimia untuk mengawal kepekatan dan paras komponen pembinaan protein di dalam sel (Good et al. 2011). Kajian juga mendapati sistem ubikuitin-proteosom merupakan tapak jalan utama bagi degradasi protein di dalam model organisma yis *S. cerevisiae* (Finley et al. 2012).

Degradasi protein melalui tapak jalan ubikuitin-proteosom melibatkan tiga enzim iaitu enzim pengaktif ubikuitin, enzim konjugasi ubikuitin dan enzim ubikuitin ligase (Lecker et al. 2006). Terdapat satu jujukan EST *G. antarctica* daripada perpustakaan cDNA medium minimum

berhomologi dengan jujukan enzim pengaktif ubikuitin *S. cerevisiae*. Bagi enzim konjugasi ubikuitin pula, sebanyak tujuh jujukan EST yang berhomologi telah dikenal pasti di dalam setiap perpustakaan cDNA medium kompleks dan medium minimum manakala bagi enzim ubikuitin ligase pula, terdapat satu jujukan EST yang homolog di dalam perpustakaan cDNA medium kompleks. Tiga jujukan EST *G. antarctica* yang mengekod enzim pengaktif ubikuitin (*GUA1*), enzim konjugasi ubikuitin (*GUC1*) dan enzim ubikuitin ligase (*GUL1*) telah dipilih untuk dianalisis kadar pengekspresan gen masing-masing di dalam kedua-dua medium tersebut. Berdasarkan Rajah 4, pengekspresan gen bagi ketiga-tiga enzim tersebut adalah lebih tinggi di dalam medium pertumbuhan minimum berbanding medium pertumbuhan kompleks. Pemerhatian ini mungkin disebabkan oleh peranan ketiga-tiga enzim ini dalam mengenal pasti dan menandakan protein berjangka hayat pendek yang menjadi pilihan utama untuk didegradasi dalam keadaan persekitaran nutrien yang terhad bagi menampung kekurangan bekalan asid amino (Lecker et al. 2006). Oleh yang demikian, regulasi protein yang tepat pada masanya adalah penting untuk menjamin kemandirian dan perkembangan sel tersebut (Wittenberg & Reed 2005).

#### KESIMPULAN

Kajian ini telah berjaya mengenal pasti dan menciri beberapa gen *G. antarctica* yang terlibat dalam metabolisme asid amino. Kehadiran gen yang mengekod protein terlibat dalam pengambilan asid amino, sintesis asid amino serta kitar semula asid amino membuktikan bahawa mekanisme penjanaan asid amino bagi mikroorganisma psikrofil adalah terpulihara seperti mikroorganisma mesofil. Kajian ini juga mencadangkan apabila yis psikrofil hidup di dalam medium yang kaya dengan nutrien, ia akan mengambil asid amino daripada persekitaran dengan meningkatkan penghasilan permease yang terlibat dalam pengambilan asid amino bebas. Namun apabila ia hidup dalam persekitaran kurang nutrien, yis ini akan mensintesis asid amino yang diperlukan ataupun akan mengitar semula protein yang telah rosak bagi memperoleh asid amino



RAJAH 4. Analisis tahap pengekspresan relatif bagi gen mengekod enzim pengaktif ubikuitin (*GUA1*), enzim konjugasi ubikuitin (*GUC1*) dan enzim ubikuitin ligase (*GUL1*) daripada kumpulan pengawalaturan kitar semula asid amino apabila *G. antarctica* dikultur dalam medium kompleks dan medium minimum



1998. Comprehensive identification of cell cycle-regulated genes of the yeast *Saccharomyces cerevisiae* by microarray hybridization. *Molecular Biology of the Cell* 9: 3273-3297.
- Springael, J.Y. & André, B. 1998. Nitrogen-regulated ubiquitination of the Gap1 permease of *Saccharomyces cerevisiae*. *Molecular Biology of the Cell* 9: 1253-1263.
- Stekel, D.J., Git, Y. & Falciani, F. 2000. The comparison of gene expression from multiple cDNA libraries. *Genome Research* 10: 2055-2061.
- Sterky, F. & Lundeberg, J. 2000. Sequence analysis of genes and genomes. *Journal of Biotechnology* 76: 1-31.
- Susko, E. & Roger, A.J. 2004. Estimating and comparing the rates of gene discovery and expressed sequence tag (EST) frequencies in EST surveys. *Bioinformatics* 20: 2279-2287.
- Thevelein, J.M., Geladé, R., Holsbeeks, I., Lagatie, O., Popova, Y., Rolland, F., Stoltz, F., Van de Velde, S., Van Dijck, P., Vandormael, P., Van Nuland, A., Van Roey, K., Van Zeebroeck, G. & Yan, B. 2005. Nutrient sensing systems for rapid activation of the protein kinase A pathway in yeast. *Biochemical Society Transactions* 33(1): 253-256.
- Tang, C., Gong, M., Li, S. & Zhu, C. 2012. Construction of cDNA library of *Aspergillus niger* H1 and screening of phosphate-dissolving related gene. *Wei Sheng Wu Xue Bao* 52(3): 311-317.
- Tu, Y., Chen, C., Pan, J., Xu, J., Zhou, Z.G. & Wang, C.Y. 2012. The ubiquitin proteasome pathway (UPP) in the regulation of cell cycle control and DNA damage repair and its implication in tumorigenesis. *International Journal of Clinical and Experimental Pathology* 5: 726-738.
- Wittenberg, C. & Reed, S.I. 2005. Cell cycle-dependent transcription in yeast: Promoters, transcription factors, and transcriptomes. *Oncogene* 24(17): 2746-2755.
- Yin, H., Zhang, R., Xia, M., Bai, X., Mou, J., Zheng, Y. & Wang, M. 2017. Effect of aspartic acid and glutamate on metabolism and acid stress resistance of *Acetobacter pasteurianus*. *Microbial Cell Factories* 16(1): 109.
- Zabriskie, T.M. & Jackson, M.D. 2000. Lysine biosynthesis and metabolism in fungi. *Natural Product Reports* 17(1): 85-97.
- Zhang, P., Du, G., Zou, H., Chen, J., Xie, G., Shi, Z. & Zhou, J. 2016. Effects of three permeases on arginine utilization in *Saccharomyces cerevisiae*. *Scientific Reports* 6: 20910.
- Izwan Bharudin, Radziah Zolkefli, Shazilah Kamaruddin, Farah Diba Abu Bakar & Abdul Munir Abdul Murad\*  
Pusat Pengajian Biosains dan Bioteknologi  
Fakulti Sains dan Teknologi  
Universiti Kebangsaan Malaysia  
43600 UKM Bangi, Selangor Darul Ehsan  
Malaysia
- Mohd Faizal Abu Bakar & Nor Muhammad Mahadi  
Malaysia Genome Institute  
Jalan Bangi Lama  
43000 Kajang, Selangor Darul Ehsan  
Malaysia
- Rosli Md. Illias  
Department of Bioprocess Engineering  
Faculty of Chemical Engineering  
Universiti Teknologi Malaysia  
81310 Skudai, Johor Darul Takzim  
Malaysia
- Nazalan Najimudin  
School of Biological Sciences  
Universiti Sains Malaysia  
11800 Pulau Pinang  
Malaysia

\*Pengarang untuk surat-menyurat; email: munir@ukm.edu.my

Diserahkan: 15 September 2017

Diterima: 12 April 2018