

Prodigiosin *Serratia marcescens* Tidak Bersifat Toksik terhadap *Caenorhabditis elegans*

(*Serratia marcescens* Prodigiosin is Non-toxic towards *Caenorhabditis elegans*)

SIEW-WEI SEAH, NUR SITI FATIMAH MOHAMAD JAMIL, YANN-YIN LEE, CIN KONG, SHEILA NATHAN & KIEW-LIAN WAN*

ABSTRAK

Produk semula jadi mikrob adalah sumber molekul yang berpotensi tinggi untuk penemuan dadah. Prodigiosin iaitu pigmen merah yang dihasilkan oleh *Serratia marcescens*, ialah calon dadah semula jadi kerana telah dilaporkan mempunyai sifat antimikrob, antimalaria dan antikancer. Dalam kajian ini, kami telah menilai ketoksikan prodigiosin dengan menggunakan nematod *Caenorhabditis elegans*, satu model perumah yang sering digunakan untuk menilai kepatogenan agen berjangkit dan ketoksikan produk semula jadi. Untuk menilai ketoksikan prodigiosin, *C. elegans* dijangkiti dengan strain penghasil prodigiosin, *S. marcescens* Bizio ATCC 274 (Sma 274) dan strain bukan penghasil, *S. marcescens* Bizio ATCC 29635 (Sma WF). Asai kemandirian telah dijalankan di bawah keadaan yang memastikan penghasilan prodigiosin pada tahap optimum. Menariknya, kinetik pembunuhan nematod oleh strain *S. marcescens* yang berpigmen dan tidak berpigmen tidak menunjukkan perbezaan yang ketara (Log-rank (Mantel-Cox) test, $p>0.0001$), dan ini mencadangkan bahawa prodigiosin bukanlah molekul yang toksik. Seterusnya, *C. elegans* dirawat terus dengan prodigiosin tanpa kehadiran *S. marcescens* dan ketoksikan prodigiosin terhadap nematod telah dinilai. Tiada pengurangan kadar kemandirian yang signifikan diperhatikan apabila *C. elegans* diberikan ekstrak prodigiosin jika dibandingkan dengan kawalan yang tidak dirawat (Log-rank (Mantel-Cox) test, $p>0.0001$). Hasil ini membuktikan bahawa prodigiosin tidak memberi sebarang kesan toksik terhadap cacing nematod dewasa. Kesimpulannya, prodigiosin *S. marcescens* adalah tidak toksik terhadap perumah *C. elegans*, dan ini membuka peluang untuk penyelidikan tentang prodigiosin sebagai dadah farmaseutis.

Kata kunci: Dadah semula jadi; ketoksikan; pigmen bakteria

ABSTRACT

Microbial natural products are a promising source of molecules for drug discovery. Prodigiosin, a red microbial pigment produced by *Serratia marcescens*, is a promising natural drug candidate due to its reported antimicrobial, antimalarial and anticancer properties. In this study, we evaluated the toxicity of prodigiosin by using the nematode *Caenorhabditis elegans*, a host model frequently used to evaluate pathogenicity of infectious agents and toxicity of natural products. To investigate the toxicity of prodigiosin, *C. elegans* was infected with the prodigiosin-producer *S. marcescens* Bizio ATCC 274 (Sma 274) and non-prodigiosin producer *S. marcescens* Bizio ATCC 29635 (Sma WF). The survival assay was performed under conditions that ensure optimal prodigiosin production. Intriguingly, the nematode killing kinetics did not differ significantly between the pigmented and non-pigmented *S. marcescens* strains (Log-rank (Mantel-Cox) test, $p>0.0001$), indicating that prodigiosin is not a toxic molecule. Subsequently, *C. elegans* were treated directly with prodigiosin in the absence of *S. marcescens* and prodigiosin toxicity on the worms was assessed. No significant decrease in survival was observed when *C. elegans* was treated with prodigiosin extract compared to the untreated control (Log-rank (Mantel-Cox) test, $p>0.0001$), indicating that prodigiosin does not exert any toxic effect on adult worms. In conclusion, *S. marcescens* prodigiosin is non-toxic towards the *C. elegans* host, thus, opening up avenues for research on prodigiosin as a pharmaceutical drugstudied.

Keywords: Bacterial pigment; natural drug; toxicity

PENDAHULUAN

Penemuan dan pembangunan dadah baru dalam industri farmaseutik sering berasaskan dadah sintetik dan usaha ini telah berjaya memerangi pelbagai jenis penyakit. Namun begitu, penghasilan dadah sintetik melibatkan pelbagai langkah sintesis organik yang memerlukan tenaga kerja yang tinggi dan sumber yang banyak (Webb & Jamison 2010). Di samping itu, dadah sintetik sering menyebabkan

kesan sampingan. Produk yang dihasilkan secara semula jadi berpotensi untuk dibangunkan sebagai alternatif yang mampan (Harvey 2008; Koehn & Carter 2005).

Prodigiosin, sejenis pigmen merah yang dihasilkan oleh bakteria *Serratia marcescens*, merupakan produk semula jadi yang dianggap sebagai dadah farmaseutik yang berpotensi tinggi kerana ia mempunyai aktiviti antimikrob, antimalaria dan antikancer (Yip et al. 2019).

Namun begitu, maklumat yang menyokong prodigiosin sebagai sebatian yang selamat untuk digunakan adalah terhad. Prodigiosin didapati berupaya membunuh sel kanser secara selektif tanpa menjejaskan sel normal (Deorukhkar et al. 2007; Kavitha et al. 2010). Selain itu, kajian yang dilaporkan oleh Guryanov et al. (2013) telah menunjukkan bahawa prodigiosin bukan bersifat genotoksik. Oleh itu, prodigiosin boleh dikembangkan sebagai dadah farmaseutik yang berpotensi. Walau bagaimanapun, penilaian lanjut ketoksikan prodigiosin perlu dilakukan bagi memperluaskan kegunaannya dalam industri farmaseutik.

Dalam kajian ini, penilaian ketoksikan prodigiosin dijalankan dengan menggunakan haiwan perumah model, cacing nematod *Caenorhabditis elegans* yang membolehkan penilaian ketoksikan dadah secara awal dilakukan. Kelebihan model *C. elegans* adalah ia mempunyai tapak jalan keimunan inat yang terpelihara dalam mamalia (Kong et al. 2016). Selain itu, hasil kajian dengan menggunakan cacing nematod model ini boleh diperpanjangkan kepada organisme yang lebih kompleks, termasuk manusia (Irazoqui et al. 2010). Tambahan pula, beberapa kajian telah dijalankan untuk mencirikan interaksi patogen dan perumah antara *S. marcescens* dan *C. elegans* (Kurz et al. 2003; Pradel et al. 2007; Wilf & Salmond 2012). Dalam kajian ini, asai kemandirian telah dilakukan menggunakan *C. elegans* yang diinfeksi secara berasingan dengan *S. marcescens* Bizio ATCC 274 (Sma 274) yang mampu menghasilkan prodigiosin dan *S. marcescens* Bizio ATCC 29635 (Sma WF) yang tidak berkebolehan menghasilkan prodigiosin. Penghasilan prodigiosin dioptimumkan terhadap parameter persekitaran seperti medium, pH dan suhu yang berbeza. Pengasaian kemandirian seterusnya dijalankan di bawah keadaan yang optimum yang membolehkan penghasilan prodigiosin pada aras yang tinggi. Di samping itu, ujian ketoksikan juga dijalankan menggunakan *C. elegans* yang dirawat terus dengan prodigiosin tanpa kehadiran *S. marcescens*. Hasil penilaian ketoksikan ini boleh membantu dalam mengukuhkan lagi nilai terapeutik prodigiosin.

BAHAN DAN KAEADAH

STRAIN BAKTERIA DAN NEMATOD

Bakteria *S. marcescens* Sma 274 yang berupaya menghasilkan prodigiosin dan Sma WF yang tidak menghasilkan prodigiosin diperoleh daripada Pusat Sumber Biologi *American Type Culture Collection*. Bakteria Sma 274 dan Sma WF masing-masing dikultur pada agar nutrien (NA) dan agar infusi jantung otak (BHIA) pada suhu 26 °C. Pengkulturan *Escherichia coli* OP50 dilakukan dalam kaldu Luria-Bertani (LB) yang mengandungi 100 µg/mL antibiotik Streptomisin pada suhu 37 °C secara goncangan semalam.

Strain mutan *C. elegans* glp-4 yang digunakan

dalam kajian ini diperoleh daripada *Caenorhabditis Genetics Center, University of Minnesota, USA*. Cacing nematod ini dipelihara di atas medium pertumbuhan nematod (NGM) pada suhu 16 °C dengan bakteria *E. coli* OP50 sebagai sumber makanan. Untuk memperoleh populasi nematod yang berada pada peringkat umur yang sama, sinkronisasi dilakukan melalui kaedah ‘egg prep’ seperti yang dijelaskan oleh Shapira dan Tan (2008). Ini dilakukan dengan menggunakan larutan lisis yang mengandungi hipoklorit beralkali dan natrium hidroksida. Telur yang diperoleh daripada *C. elegans* dewasa diletakkan di atas piring agar NGM baru yang mengandungi *E. coli* OP50 dan 100 µg/mL streptomisin. Piring agar tersebut dieram pada suhu 25 °C selama tiga hari untuk memperoleh *C. elegans* pada peringkat dewasa.

PENGOPTIMUMAN KEADAAN PENGKULTURAN BAGI PENGHASILAN PRODIGIOSIN

Tiga parameter pertumbuhan yang berbeza iaitu jenis medium, suhu dan pH dinilai secara bertahap untuk menentukan keadaan pengkulturan yang memastikan penghasilan prodigiosin yang tinggi. Jenis medium yang sesuai ditentukan terlebih dahulu, diikuti dengan penentuan suhu dan pH. Sma WF yang tidak berupaya menghasilkan prodigiosin digunakan sebagai kawalan negatif dalam ujian penentuan ini. Sma 274 dan Sma WF dieram dengan goncangan untuk semalam pada suhu 37 °C masing-masing dalam kaldu nutrien (NB) dan kaldu infusi jantung otak (BHIB). Bilangan sel bakteria dalam kultur semalam Sma 274 dan Sma WF dilaraskan kepada kira-kira 108 CFU/mL dan pencairan 1:100 dilakukan untuk semua asai yang berikutnya. Kultur Sma 274 dan Sma WF yang telah dicairkan masing-masing ditumbuh dalam NB dan kaldu pepton gliserol (PGB) pada suhu 28 °C selama 48 jam. Penghasilan prodigiosin oleh Sma 274 di dalam medium M9 dan PGB juga diperhatikan dan dibandingkan secara kuantitatif. Penghasilan prodigiosin dalam kaldu dianalisis secara spektrofotometri (NanoDrop 2000c, Thermo Fisher Scientific Inc., USA). Untuk menentukan jumlah prodigiosin yang berhasil (unit per sel bakteria) dalam setiap kaldu di bawah keadaan piawai, rumusan terbitan Haddix and Werner (2000) berikut digunakan:

$$\text{Prodigiosin (unit)} = \frac{[\text{OD}_{499} - (1.382 \times \text{OD}_{620})] \times 1000}{\text{OD}_{499}}$$

dengan OD₄₉₉ adalah nilai penyerapan prodigiosin; OD₆₂₀ adalah nilai penyerapan bakteria; dan 1.381 adalah pemalar.

Jenis agar dan jenis kaldu yang lebih mendorong penghasilan prodigiosin ditentukan dan kemudiannya digunakan dalam ujian penentuan kesan suhu. Kedua-dua kultur Sma 274 dan Sma WF yang telah dicairkan kepada 108 CFU/mL dieram dalam medium pengkulturan terpilih masing-masing pada suhu 20 °C, 25 °C, 28 °C, 32 °C atau 37 °C selama 48 jam. Seterusnya, jenis medium

dan suhu eraman yang lebih mendorong penghasilan prodigiosin digunakan dalam ujian penentuan kesan pH. Medium pengkulturan terpilih pada pH 5, 6, 7, 8 atau 9 digunakan untuk mengenal pasti keadaan yang berupaya menghasilkan jumlah prodigiosin tertinggi.

ASAI KEMANDIRIAN *C. elegans*

Asai kemandirian berasaskan cecair dilakukan berdasarkan Kong et al. (2014) dengan beberapa pengubahsuaian berdasarkan keadaan teroptimum untuk menghasilkan jumlah prodigiosin tertinggi. Terdapat tiga jenis rawatan dalam pengasaian ini iaitu *C. elegans* yang diinfeksi Sma 274, *C. elegans* yang diinfeksi Sma WF dan *C. elegans* yang diberi makanan ruji *E. coli* OP50 sebagai kawalan tanpa infeksi. Medium untuk pengasaian kemandirian (90% PGB pH 7, 10 µg/mL kolesterol dan 10% kultur semalam Sma 274 atau Sma WF) ditambah ke dalam setiap telaga (500 µL) pada piring 24-telaga. Dalam telaga kawalan, bakteria *S. marcescens* dan medium PGB masing-masing digantikan dengan *E. coli* OP50 dan medium minima M9. Setiap rawatan diuji dalam tiga replikat teknikal. Pengasaian kemandirian bermula apabila 20 mutan *C. elegans* glp-4 dewasa dipindahkan ke dalam setiap telaga dan dieram pada suhu 28 °C. Pemerhatian dilakukan setiap 24 jam untuk menentukan bilangan *C. elegans* yang hidup dan mati sehingga kesemua cacing nematod yang diinfeksi telah mati. Menurut Tan et al. (1999), *C. elegans* yang tidak menunjukkan pengepaman farinks dan tidak bergerak balas terhadap sentuhan wayar platinum dianggap telah mati. Cacing nematod yang mati akibat vulva yang pecah dikecualikan daripada analisis pengasaian.

ASAI KETOKSIKAN PRODIGIOSIN

Penyediaan ekstrak prodigiosin telah dijalankan mengikut kaedah Nakashima et al. (2005) dengan sedikit pengubahsuaian. Secara ringkasnya, Sma 274 dikultur dalam 100 mL medium PGB pada pH 7 dan dieram pada suhu 28 °C selama 48 jam untuk mencapai amaun prodigiosin yang tinggi. Kultur bakteria tersebut diemparkan pada 10 000 × g selama 10 min. Supernatan disingkirkan dan pelet yang tertinggal dalam tiub emparan diampaikan dengan jumlah isi padu metanol 95% yang sama. Kemudian campuran ini divortek dan diemparkan sekali lagi pada 10 000 × g selama 30 min untuk menyingkirkan sebarang bahan yang tidak larut. Supernatan kemudiannya dipindah ke tiub emparan yang baru. Sebanyak 1 mL supernatan hasil pengekstrakan prodigiosin dipindah ke kuvet dan diukur secara spektrofotometri pada panjang gelombang penyerapan antara 250 nm ke 700 nm (Allen 1967). Profil penyerapan dicatat dan digunakan untuk mengenal pasti kehadiran prodigiosin dalam supernatan tersebut. Supernatan prodigiosin yang tertinggal kemudiannya dikeringkan di bawah vakum dan amaun pigmen yang

diperoleh ditentukan berdasarkan berat keringnya. Sisa kering kemudiannya dilarut dalam 95% metanol dan kepekatananya ditentukan dalam mg/mL.

Dalam asai ketoksikan ini, dua jenis medium disediakan iaitu medium rawatan yang mengandungi ekstrak prodigiosin dan medium kawalan negatif tanpa ekstrak prodigiosin. Asai ketoksikan ini dilakukan dengan menggunakan medium M9 iaitu sejenis larutan garam seimbang yang lazim digunakan untuk *C. elegans* dalam asai ketoksikan (Kong et al. 2014). Medium rawatan terdiri daripada 90% medium M9, 10% *E. coli* OP50 yang telah mati, 10 µg/mL kolesterol dan 400 µg/mL ekstrak prodigiosin manakala bagi medium kawalan negatif, ekstrak prodigiosin digantikan dengan metanol 95%. Kepekatan ekstrak yang digunakan bagi pengasaian ini ditetapkan berdasarkan kajian penyaringan aktiviti antimikrob prodigiosin yang telah dilakukan sebelum ini (Nur Siti Fatimah, data belum diterbitkan). Medium rawatan dan medium kawalan negatif masing-masing ditambahkan ke dalam telaga pada piring 24-telaga. Bakteria *E. coli* OP50 telah dibunuh dengan haba pada suhu 65 °C selama 30 minit sebelum ditambah ke dalam setiap telaga sebagai sumber makanan untuk cacing nematod. Pembunuhan *E. coli* OP50 ini dilakukan untuk menyingkirkan sebarang kesan ekstrak terhadap *E. coli* hidup yang mungkin menjas keberkesanan eksperimen memandangkan asai ini hanya menumpu pada kesan prodigiosin terhadap jangka hayat cacing. Sebanyak 10 *C. elegans* mutan glp-4 dewasa dipindahkan ke dalam setiap telaga dan piring tersebut dieram pada suhu 25 °C. Setiap rawatan diuji dalam tiga replikat teknikal. Bilangan *C. elegans* yang hidup dan mati dalam setiap telaga ditentukan setiap hari sehingga kesemua cacing nematod mati. Cacing nematod yang mati akibat vulva yang pecah dikecualikan daripada analisis pengasaian ini. Data kemudian dianalisis dan lengkung kemandirian diplotkan untuk membandingkan antara rawatan dan kawalan.

ANALISA STATISTIK

Hasil daripada ujian pengoptimuman penghasilan prodigiosin dianalisis dengan ujian statistik t (*independent sample t-test*). Data yang diperoleh mewakili purata jumlah prodigiosin terhasil dan sisihan piawai (SD) yang dijana daripada tiga set replikat. Analisis kemandirian Kaplan-Meier yang terdapat dalam perisian StatView® 5.0.1 telah digunakan untuk menganalisis hasil asai kemandirian dan asai ketoksikan untuk mendapatkan nilai TD₅₀, iaitu min masa yang diperlu untuk membunuh 50% populasi cacing nematod (Alegado et al. 2003). Selepas itu, perbandingan dilakukan antara kumpulan kawalan dan rawatan dengan ujian statistik Log-rank (Mantel-Cox). Data daripada pengasaian dinyatakan sebagai SD yang dijana daripada sekurang-kurang dua set replikat.

HASIL

KEADAAN PENGKULTURAN PENGHASILAN PRODIGIOSIN TINGGI

Kepatogenan sesuatu spesies bakteria dipengaruhi oleh keadaan persekitaran yang tertentu. Bakteria yang dikultur dalam medium yang berbeza boleh mempamerkan kepatogenan yang berbeza (Garsin et al. 2001). Misalnya, medium yang kaya dengan nutrien dapat mendorong bakteria mengekspres faktor-faktor virulen yang berupaya membunuh *C. elegans* berbanding medium pertumbuhan nematod yang biasa digunakan (Garsin et al. 2001). Oleh itu, kami berminat untuk mengkaji kepatogenan *S. marcescens* Sma 274 dan Sma WF terhadap *C. elegans* apabila bakteria ini dieram di dalam keadaan optimum yang menghasilkan jumlah prodigiosin yang tinggi.

Sebelum menguji sifat ketoksikan prodigiosin ke atas nematod, keadaan optimum in vitro bagi penghasilan prodigiosin daripada Sma 274 telah ditentukan. Ini membantu memberi gambaran tentang kevirulenan prodigiosin *S. marcescens* dalam medium kaya-nutrien. Dalam kajian ini, penghasilan prodigiosin yang signifikan ($p<0.05$) diperhatikan oleh bakteria yang dikultur dalam medium PGB (664 ± 32.26 unit/sel) berbanding dengan NB (546.0 ± 26.17 unit/sel) oleh Sma 274 (Rajah 1A). Justeru, PGB telah dipilih sebagai medium pengkulturan untuk kajian pengoptimuman selanjutnya. Penghasilan prodigiosin yang signifikan ($p<0.05$) juga diperhatikan apabila bakteria dikultur dalam medium PGB pada suhu 28°C (683.1 ± 4.1 unit/sel) berbanding dengan 20°C (571.1 ± 12.7 unit/sel), 25°C (581.9 ± 22.7 unit/sel), 32°C (562.8 ± 25.5 unit/sel) dan 37°C (274.1 ± 44.0 unit/sel) (Rajah 1B). Nilai purata prodigiosin yang dihasilkan adalah lebih tinggi ($p<0.05$) apabila Sma 274 dikultur dalam PGB pada pH 7 (596.5 ± 13.6 unit/sel) berbanding dengan pH 8 (566.7 ± 6.4 unit/sel), pH 9 (317.1 ± 29.3 unit/sel), pH 6 (300.0 ± 41.9 unit/sel) dan pH 5 (273.2 ± 8.8 unit/sel) (Rajah 1C). Tiada penukaran warna diperhatikan untuk koloni Sma WF sepanjang semua ujian pengoptimuman berbanding dengan koloni Sma 274 yang berwarna merah (Rajah 1D) menunjukkan tiada prodigiosin dihasilkan oleh strain mutan tersebut.

PENGEKSTRAKAN PRODIGIOSIN

Proses pengekstrakan prodigiosin telah dilakukan dan hasil pengekstrakan telah dianalisis melalui kaedah spektrotometri. Berdasarkan de Araujo et al. (2010), prodigiosin yang diekstrak dilaporkan mempunyai penyerapan maksimum pada panjang gelombang di antara 535 nm dan 540 nm. Dalam kajian ini, satu puncak yang jelas telah diperhatikan pada jarak gelombang 535 nm pada profil penyerapan sampel yang diekstrak daripada Sma 274 (Rajah 2A). Ini menunjukkan bahawa sampel yang diekstrak mengandungi prodigiosin. Sebaliknya, profil penyerapan sampel yang diekstrak daripada Sma

WF tidak menunjukkan sebarang puncak yang ketara di antara panjang gelombang 535 nm dan 540 nm (Rajah 2B) dan ini mengesahkan bahawa tiada prodigiosin hadir dalam ekstrak sampel Sma WF yang memang diketahui tidak menghasilkan prodigiosin.

KESAN PRODIGIOSIN TERHADAP KADAR KEMANDIRIAN *C. elegans*

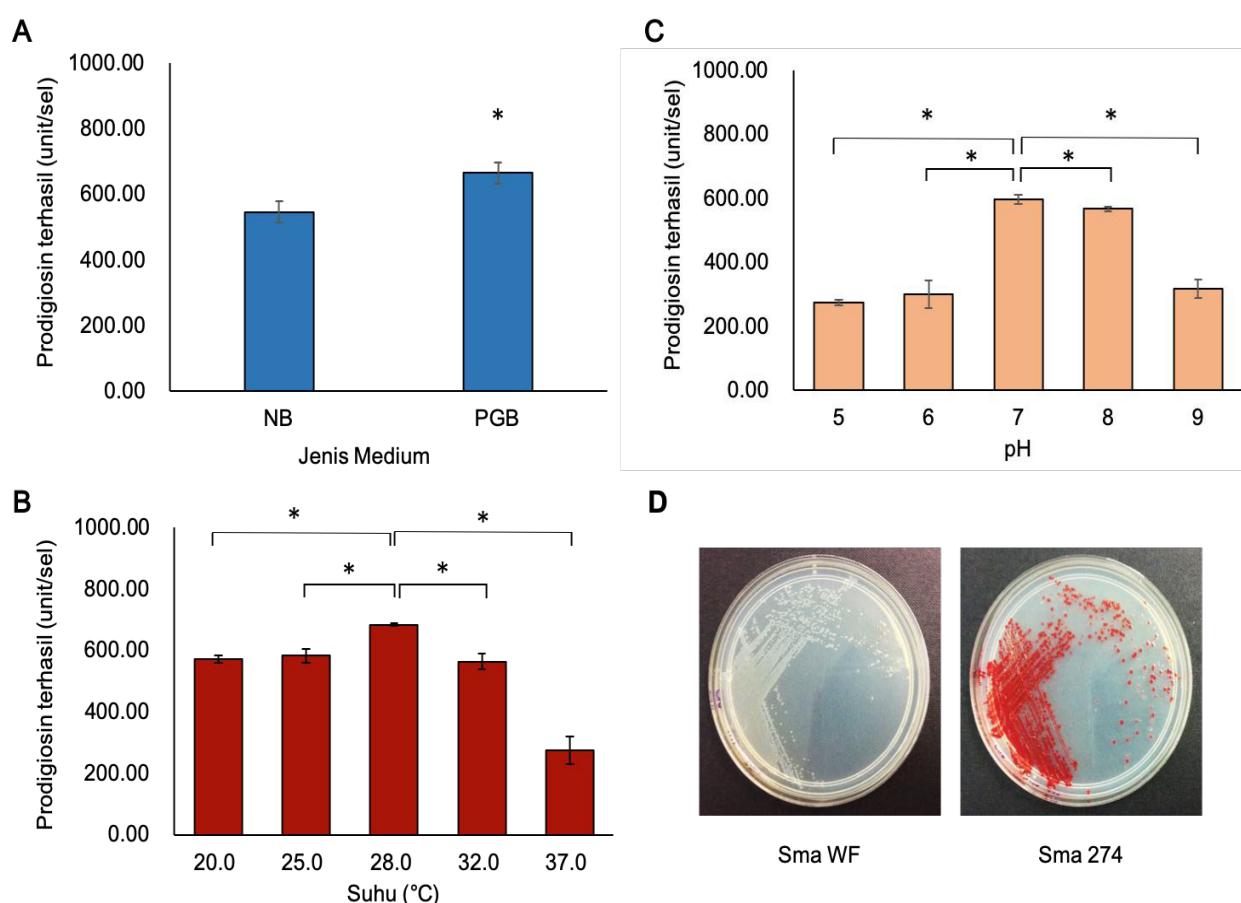
Menurut kajian terdahulu, bakteria *S. marcescens* berupaya untuk membunuh *C. elegans* melalui proses kolonisasi usus (Mallo et al. 2002). Oleh itu, sistem model *S. marcescens-C. elegans* telah mencadangkan beberapa faktor kevirulenan termasuk protein yang terlibat dalam proses pengambilan ferum dan penghasilan hemolisin yang berpotensi mempengaruhi kepatogenan bakteria (Kurz et al. 2003). Dalam kajian ini, kegunaan model *C. elegans* telah diperluaskan untuk mengenal pasti ketoksikan prodigiosin kerana penggunaan model haiwan seperti *C. elegans* boleh membekalkan maklumat mengenai organisme hidup yang lengkap dengan sistem penghadaman, pembiakan, endokrin dan deria (Hunt 2017). Secara lazimnya, medium M9 sering digunakan dalam asai kemandirian cecair dan asai jangka hayat *C. elegans* (Bansal et al. 2015; Eng & Nathan 2015; Kong et al. 2014). Namun demikian, dalam kajian ini penghasilan prodigiosin pada aras tinggi adalah optimum dalam medium PGB. Maka, untuk menunjukkan kesesuaian PGB sebagai medium untuk asai kemandirian cecair, penghasilan prodigiosin oleh Sma 274 dan Sma WF yang dikultur dalam medium PGB dan M9 telah dibandingkan (Rajah 3). Didapati bahawa Sma 274 dan Sma WF tidak dapat tumbuh dengan baik dalam medium M9 (Rajah 3C dan 3D). Hasil kajian juga menunjukkan Sma 274 tidak dapat menghasilkan jumlah prodigiosin yang optimum dalam medium M9 berbanding PGB (Rajah 4A). Penghasilan prodigiosin didapati adalah lebih 3-kali ganda ($p<0.05$) apabila Sma 274 dikultur dalam PGB (380.1 ± 26.8 unit/sel) berbanding dengan medium M9 (120.2 ± 13.7 unit/sel) (Rajah 4B). Oleh itu, PGB dicadangkan sebagai medium yang lebih sesuai untuk digunakan untuk asai kemandirian *C. elegans* di bawah keadaan penghasilan prodigiosin yang tinggi.

Untuk menentukan sama ada prodigiosin memainkan peranan dalam kevirulenan bakteria, *C. elegans* dijangkiti dengan dua strain *S. marcescens* yang berbeza di bawah keadaan penghasilan prodigiosin optimum iaitu menggunakan PGB pada pH 7.0 dan dieram pada 28°C . Rajah 4C menunjukkan graf pengasaian kemandirian bagi kedua-dua rawatan dan kawalan. Cacing nematod yang diberi *E. coli* OP50 sebagai makanan tetap bermandiri sepanjang masa kajian. Nilai TD_{\min} iaitu min masa untuk membunuh *C. elegans* oleh Sma 274 adalah lebih pendek berbanding dengan Sma WF, iaitu masing-masing 33.281 ± 2.182 jam dan 41.683 ± 2.513 jam (Jadual 1). Walau bagaimanapun, dalam ujian statistik Log-rank (Mantel-Cox) pula, nilai P yang diperoleh adalah lebih

daripada 0.0001 menunjukkan perbezaan min masa membunuh nematod antara Sma 274 dan Sma WF adalah tidak signifikan (Jadual 1). Hasil ini mencadangkan dinamik pembunuhan cacing nematod dewasa muda oleh Sma 274 tidak berbeza secara ketara dengan Sma WF walaupun Sma 274 merembeskan amaun prodigiosin yang tinggi. Ini mencadangkan bahawa prodigiosin tidak mempunyai kesan negatif terhadap kemandirian *C. elegans*. Oleh itu, prodigiosin bukanlah molekul toksik walaupun terhasil pada amaun yang tinggi oleh Sma 274 yang dikulturkan di bawah keadaan optimum.

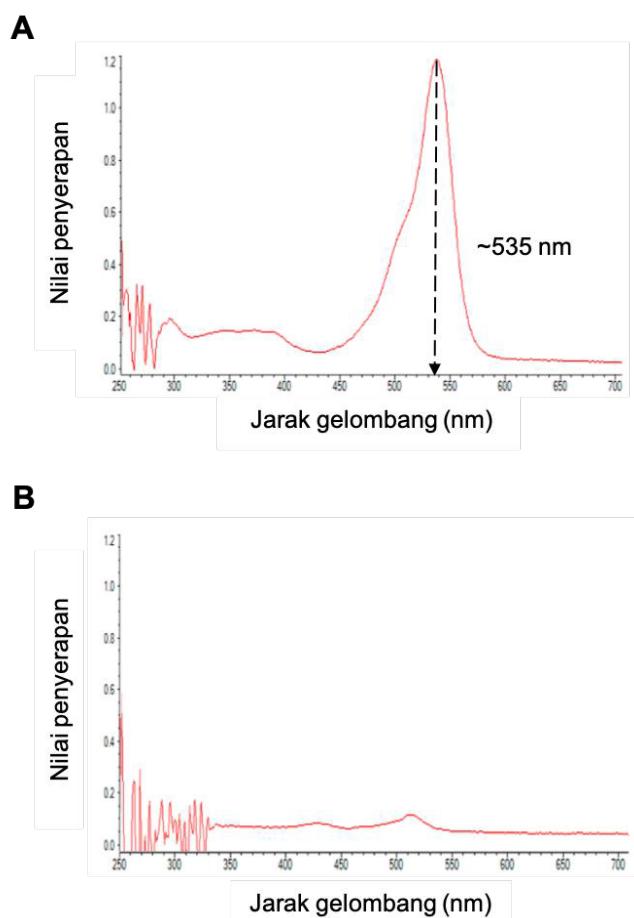
Asai ketoksikan cacing nematod dengan kehadiran atau ketidaaan ekstrak prodigiosin telah mengesahkan ketidaktoxikan sebatian ini terhadap cacing nematod. *C. elegans* dewasa telah diperhatikan di bawah stereomikroskop dengan kuasa pembesaran yang tinggi (200X) untuk mengesahkan lokasi prodigiosin

di dalam organisme tersebut (Rajah 5A). Keseluruhan farinks dan usus *C. elegans* yang dirawat dengan prodigiosin berwarna merah berbanding dengan *C. elegans* kawalan metanol 95% yang tidak berwarna. Pemerhatian ini menunjukkan bahawa *C. elegans* telah terdedah kepada prodigiosin sepenuhnya. Lengkung kemandirian yang diplot untuk kedua-dua kawalan dan rawatan menunjukkan profil yang sama (Rajah 5B). Min jangka hayat yang dihitung bagi *C. elegans* kawalan dan diberi ekstrak adalah masing-masing sepanjang 387.93 ± 11.85 jam dan 395.33 ± 13.08 jam, atau lebih kurang 16 hari. Ujian Log-rank (Mantel-Cox) untuk membandingkan min jangka hayat cacing kawalan dan terawat memberikan nilai $P = 0.9332$. Oleh kerana min jangka hayat kedua-dua cacing kawalan dan rawatan tidak berbeza secara signifikan, maka, boleh disahkan bahawa prodigiosin adalah metabolit sekunder bakteria *S. marcescens* yang tidak toksik.

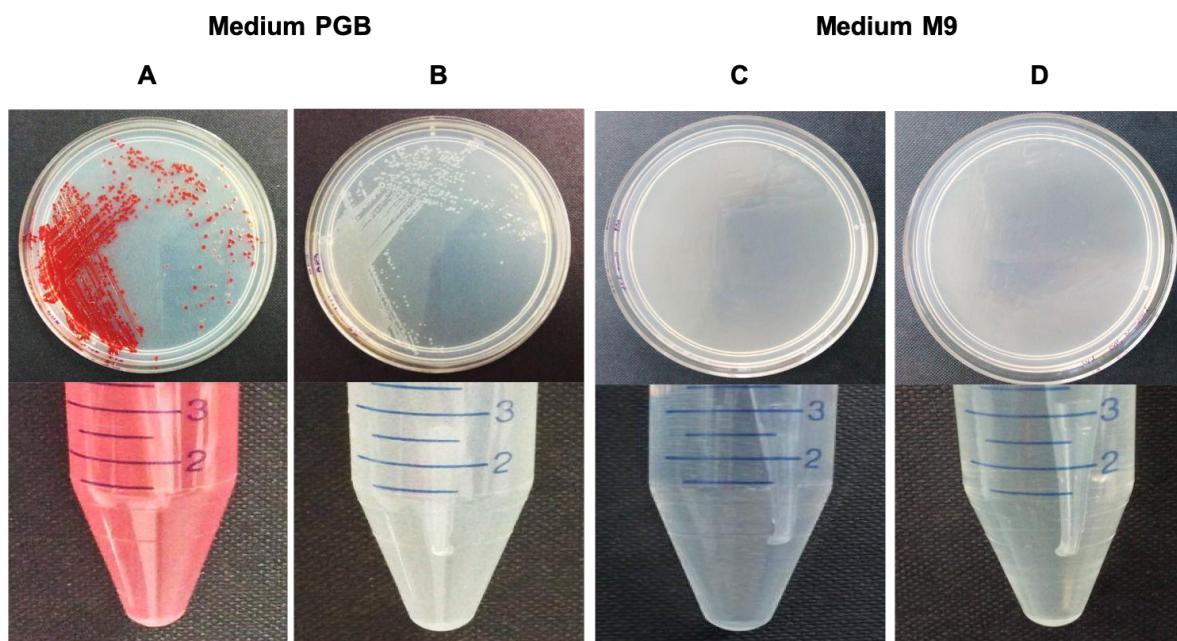


RAJAH 1. Pengoptimuman penghasilan prodigiosin Sma 274 dan Sma WF pada parameter yang berlainan

Kesan (A) jenis medium, (B) suhu dan (C) pH terhadap penghasilan prodigiosin Sma 274. Kesan terhadap suhu dan pH telah dilakukan dalam medium pengkulturan PGB. (D) Fenotip kawalan negatif *S. marcescens* Sma WF sepanjang semua ujian pengoptimuman berbanding dengan fenotip Sma 274. Setiap bar mewakili purata jumlah prodigiosin terhasil dan sisihan piawai yang dijana daripada tiga set replikat. Tanda asterik (*) menunjukkan perbezaan signifikan pada tahap $p < 0.05$, berdasarkan kepada ujian statistik t.

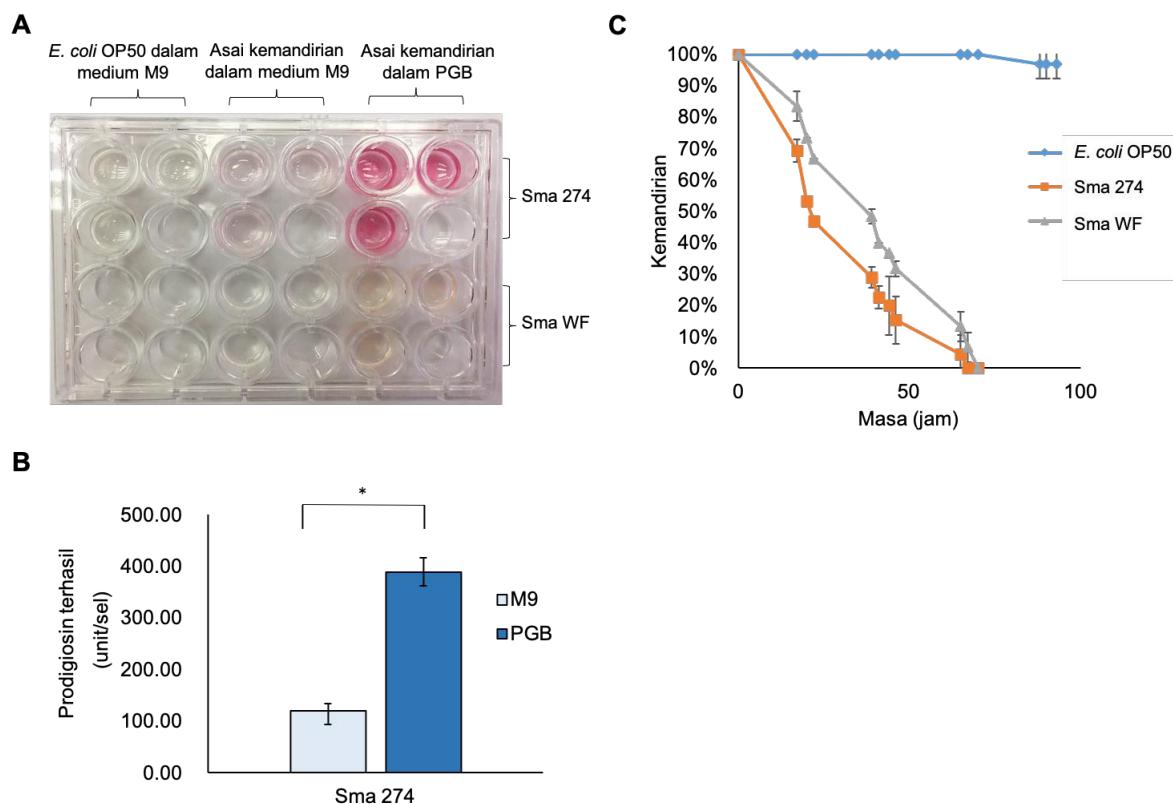


RAJAH 2. Profil penyerapan hasil pengekstrakan daripada *S. marcescens* pada jarak gelombang 250 nm ke 700 nm
Hasil pengekstrakan daripada kaldu pengkulturan (A) Sma 274 dan (B) Sma WF



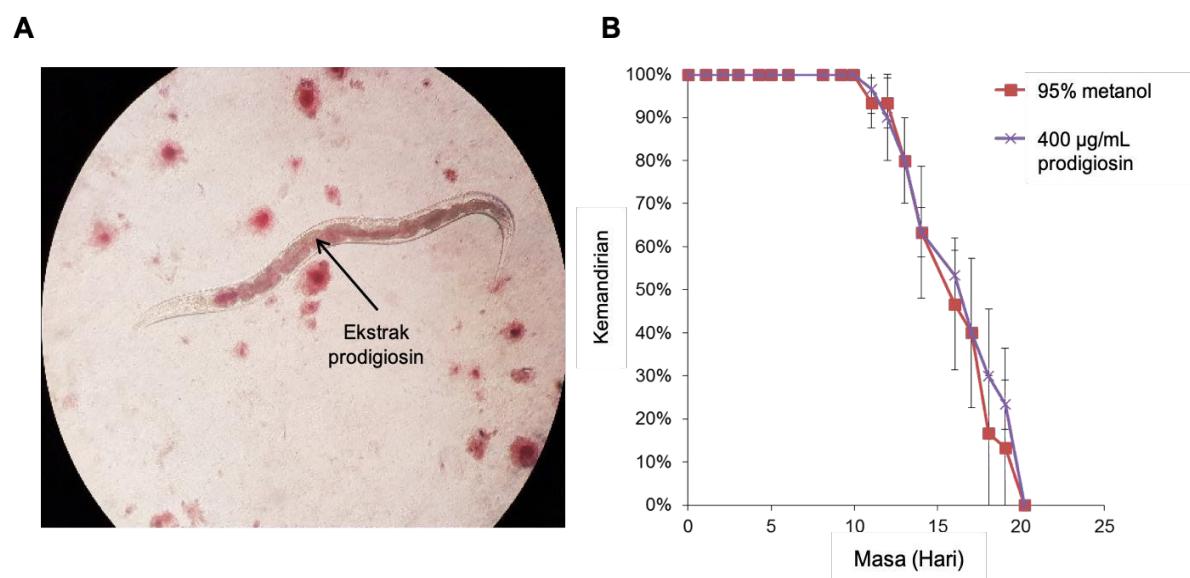
RAJAH 3. Fenotip penghasilan prodigiosin Sma 274 dan Sma WF pada medium yang berlainan

Pengkulturan bakteria pada piring agar gliserol pepton dan dalam kaldu PGB selama 24 jam pada suhu 28 °C menunjukkan (A) Sma 274 menghasilkan koloni berwarna merah dengan prodigiosin manakala (B) Sma WF menghasilkan koloni berlutsinar tanpa prodigiosin. Pengkulturan pada piring agar M9 dan dalam kaldu M9 menunjukkan (C) Sma 274 dan (D) Sma WF menghasilkan koloni yang sangat kecil dan tiada tanda kekeruhan diperhatikan selepas penggeraman selama 96 jam pada suhu 28 °C



RAJAH 4. Kemandirian *C. elegans* yang terdedah kepada Sma 274 dan Sma WF di bawah keadaan penghasilan prodigiosin yang telah dioptimumkan

(A) Kemandirian *C. elegans* yang terdedah kepada Sma 274, Sma WF dan *E. coli* OP50 dalam piring 24-tela yang mengandungi medium yang berlainan. (B) Perbandingan jumlah prodigiosin terhasil di antara bakteria yang dikultur dalam medium M9 dan PGB. (C) Lengkung kemandirian yang dijana daripada infeksi *C. elegans* dengan Sma 274 dan Sma WF di dalam medium cecair yang terdiri daripada 90% PGB, 10% kultur bakteria semalam (Sma 274 / Sma WF) dan kolesterol pada 28 °C. Sma 274 dan Sma WF didapati membunuh *C. elegans* di bawah keadaan penghasilan prodigiosin optimum



RAJAH 5. Kesan ekstrak prodigiosin terhadap fenotip dan kemandirian *C. elegans* yang tidak terinfeksi

(A) Pemerhatian *C. elegans* yang terdedah kepada 400 µg/mL ekstrak prodigiosin di bawah stereomikroskop (Nikon Eclipse TS100) pada pembesaran 200X. (B) Kemandirian *C. elegans* yang diberikan ekstrak prodigiosin

JADUAL 1. Analisis Kaplan-Meier *C. elegans* yang diinfeksi Sma 274 dan Sma WF di bawah keadaan penghasilan prodigiosin optimum

Asai kemandirian	Strain bakteria	TD _{min} (jam)	Log-rank (Mantel-Cox) Nilai p
Keadaan penghasilan prodigiosin yang optimum (Medium cecair PGB, pH 7 dan suhu penggeraman 28 C)	Sma 274	33.281 ± 2.182	
	Sma WF	41.683 ± 2.513	0.0070

PERBINCANGAN

Prodigiosin telah terbukti mempunyai pelbagai ciri yang bermanfaat serta dadah klinikal yang berpotensi tinggi. Untuk menunjukkan yang prodigiosin adalah selamat untuk dibangunkan sebagai dadah klinikal, ketoksikan metabolit ini telah dinilai dalam kajian ini. Pelbagai strain *S. marcescens*, termasuk yang berpigmen dan tidak berpigmen telah dilaporkan berupaya menginfeksi dan membunuh *C. elegans* (Kurz et al. 2003). Dalam kajian ini, asai kemandirian cecair *C. elegans-S. marcescens* di bawah keadaan penghasilan prodigiosin tinggi telah dibangunkan. Faktor-faktor luaran seperti jenis medium, suhu dan pH telah diuji secara berturutan dan didapati mempengaruhi penghasilan prodigiosin. Parameter yang berupaya mendorong penghasilan prodigiosin yang tinggi seterusnya telah digunakan dalam asai kemandirian *C. elegans*. Hasil kajian ini mendapati bakteria yang dikultur dalam medium PGB menunjukkan penghasilan prodigiosin yang lebih tinggi iaitu 763.55 unit/sel berbanding dengan medium NB yang sebanyak 500.00 unit/sel seperti yang diperoleh dalam kajian terdahulu (Giri et al. 2004; Gulani et al. 2012). Kaldu PGB telah ditunjukkan berupaya menghasilkan jumlah prodigiosin yang lebih tinggi berbanding dengan medium sintetik lain seperti LB, ekstrak malt, ekstrak yis tripton, tripton soya dan ekstrak gliserol (Gulani et al. 2012). Selain itu, hasil kajian ini juga adalah konsisten dengan kajian terdahulu yang menunjukkan penghasilan prodigiosin adalah optimum pada pH 7 (Jafarzade et al. 2013; Pradeep et al. 2013; Ramani et al. 2014).

Kajian terdahulu telah menunjukkan bahawa medium M9 adalah medium yang biasa digunakan dalam asai kemandirian cecair *C. elegans* dan asai jangka hayat (Bansal et al. 2015; Eng & Nathan 2015; Kong et al. 2014). Dalam kajian ini, ujian kemandirian *C. elegans* yang berdasarkan penghasilan prodigiosin maksimum telah dilakukan di bawah parameter penghasilan prodigiosin optimum yang telah dikenal pasti. Medium PGB terdiri daripada pepton dan gliserol manakala medium M9 hanya mengandungi garam seperti kalium dihidrogen fosfat, disodium hidrogen fosfat, natrium klorida dan magnesium sulfat. Pepton dalam kaldu PGB adalah bahan pencernaan protein tumbuhan dan haiwan dan membekalkan unsur penting seperti peptida dan asid amino untuk memenuhi keperluan

nitrogen, sulfur, karbon dan tenaga organisma. Oleh itu, kehadiran pepton dalam medium adalah penting untuk menggalakkan proliferasi sel bakteria dan seterusnya penghasilan prodigiosin. Selain itu, gliserol dalam medium pengkulturan bakteria juga merupakan sumber karbon yang penting untuk mendorong pertumbuhan sel dan penghasilan prodigiosin (Hejazi et al. 1997).

Kami pernah melaporkan bahawa *C. elegans* yang diinfeksi dengan Sma 274 dan Sma WF yang dihidupkan pada NGM yang berasaskan agar menunjukkan tingkah laku pengelakan laman bakteria (Seah et al. 2016). Cacing nematod mempunyai kecenderungan untuk menghindari laman bakteria dan kekal di sekeliling pinggir laman bakteria. Akibatnya, pendedahan *C. elegans* terhadap bakteria adalah terhad dan *C. elegans* tidak terdedah sepenuhnya kepada prodigiosin. Pengelakan laman bakteria berlaku disebabkan tingkah laku dwifasa bakteria patogen tertentu yang berupaya menyebabkan *C. elegans* memasuki laman bakteria dan keluar semula (Pujol et al. 2001). Fenomena ini disokong oleh Pradel et al. (2007) yang menunjukkan bahawa *C. elegans* menunjukkan tingkah laku pengelakan terhadap laman bakteria *S. marcescens*. Serrawetin W2 yang dihasilkan oleh *S. marcescens* Db 11 dicadangkan bertindak sebagai faktor yang menyebabkan *C. elegans* menunjukkan tingkah laku tersebut. Oleh yang demikian, dalam kajian ini, kami menambahbaik asai ini dengan menggunakan ujian kemandirian *C. elegans* yang berasaskan cecair supaya cacing nematod terendam dalam kultur homogen *S. marcescens*. Melalui pendekatan ini, cacing nematod terdedah sepenuhnya kepada prodigiosin yang dirembeskan.

Hasil asai kemandirian cecair *C. elegans-S. marcescens* yang berdasarkan penghasilan prodigiosin maksimum menunjukkan bahawa perbezaan nilai TD_{min} adalah tidak signifikan di antara kedua-dua strain *S. marcescens* (Ujian Log-rank (Mantel-Cox), p> 0.0001). Di samping itu, kinetik pembunuhan cacing nematod yang diperhatikan melalui hasil ujian kemandirian yang berasaskan cecair dan agar juga tidak menunjukkan perbezaan yang signifikan, sejajar dengan hasil kajian kami yang terdahulu (Seah et al. 2016). Oleh itu, penemuan ini menunjukkan bahawa prodigiosin adalah metabolit yang tidak berbahaya dan tidak mempunyai

kesan ketoksikan yang ketara terhadap cacing nematod. Ini juga disokong oleh Wilf dan Salmond (2012) yang melaporkan peningkatan penghasilan prodigiosin oleh mutan *Serratia* sp. ATCC39006-rpoS juga tidak virulen terhadap *C. elegans*. Oleh itu, kemungkinan besar terdapat faktor lain yang dirembes oleh *S. marcescens* yang mampu membunuh *C. elegans* tanpa bergantung kepada keupayaan bakteria untuk menghasilkan pigmen. Beberapa enzim seperti kitinase dan lipase kloroperoksidase, serta protein ekstrasel, HasA telah dilaporkan sebagai faktor kevirulenan *S. marcescens* (Hejazi et al. 1997). Di samping itu, Kurz et al. (2003) juga mendedahkan bahawa protein yang terlibat dalam proses pengambilan ferum, penghasilan hemolisin dan biosintesis lipopolisakarida (LPS) diperlukan untuk kevirulenan *in vivo* penuh *S. marcescens* dalam *C. elegans*. Oleh itu, protein-protein tersebut mungkin merupakan faktor kevirulenan utama yang menyebabkan pembunuhan cacing nematod tetapi bukan prodigiosin.

Selanjutnya, untuk mengesahkan jika prodigiosin adalah selamat untuk dibangunkan sebagai dadah klinikal, ujian ketoksikan telah dilakukan dengan mendedahkan *C. elegans* kepada prodigiosin yang telah diekstrak. Dalam ujian ketoksikan ini, *C. elegans* yang terdedah kepada ekstrak prodigiosin tidak menunjukkan sebarang tanda ketoksikan kerana kadar kemandirian cacing nematod yang dirawat dengan ekstrak prodigiosin tidak berbeza berbanding dengan kadar kemandirian cacing normal. Hasil kajian ini adalah sejajar dengan kajian terdahulu yang menunjukkan bahawa prodigiosin tidak memperlihatkan tanda-tanda ketoksikan semasa rawatan untuk penyakit cedung-lawan-perumah dalam model tetikus (Han et al. 2005). Selain itu, prodigiosin tulen juga tidak memberi kesan genotoksik pada tikus kerana bilangan mikronuklei dalam eritrosit polikromik didapati tidak menunjukkan perbezaan yang ketara berbanding dengan kawalan negatif (Guryanov et al. 2013). Kalesperis et al. (1975) juga melaporkan bahawa prodigiosin yang diekstrak dengan asid asetik glasial tidak menyebabkan ketaknormalan dalam embrio ayam. Kesemua keputusan ini menyokong penemuan kajian ini yang menunjukkan bahawa prodigiosin tidak menyumbang kepada ketoksikan dalam organisma model yang diuji.

KESIMPULAN

Dalam kajian ini, asai kemandirian cecair yang berasaskan kepada keadaan penghasilan prodigiosin yang tinggi telah berjaya dibangunkan. Hasil asai kemandirian menunjukkan bahawa kinetik pembunuhan *C. elegans* oleh *S. marcescens* yang menghasilkan prodigiosin dan tidak menghasilkan prodigiosin adalah tidak berbeza. Di samping itu, hasil asai ketoksikan menunjukkan bahawa prodigiosin yang diekstrak juga tidak mempamerkan sebarang kesan negatif terhadap jangka hayat *C. elegans*. Hasil kajian ini membuktikan yang prodigiosin adalah tidak toksik terhadap perumahnya dan mencadangkan

sebatian semula jadi ini sebagai dadah yang berpotensi tinggi untuk dibangunkan sebagai sebatian farmaseutik.

PENGHARGAAN

Kajian ini dibiayai melalui geran penyelidikan Universiti Kebangsaan Malaysia (ICONIC-2013-004). Penghargaan turut dirakamkan kepada Kementerian Pengajian Tinggi Malaysia untuk biasiswa MyBrain15 yang diterima oleh Siew-Wei Seah.

RUJUKAN

- Alegado, R.A., Campbell, M.C., Chen, W.C., Slutz, S.S. & Tan, M.W. 2003. Characterization of mediators of microbial virulence and innate immunity using the *Caenorhabditis elegans* host-pathogen model. *Cellular Microbiology* 5(7): 435-444.
- Allen, E.G. 1967. Conditions of the colour change of prodigiosin. *Nature* 216: 929-931.
- Bansal, A., Zhu, L.J., Yen, K. & Tissenbaum, H.A. 2015. Uncoupling lifespan and healthspan in *Caenorhabditis elegans* longevity mutants. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America* 112(3): E277-E286.
- de Araújo, H.W., Fukushima, K. & Takaki, G.M. 2010. Prodigiosin production by *Serratia marcescens* UCP 1549 using renewable-resources as low cost substrate. *Molecules* 15: 6931-6940.
- Deorukhkar, A.A., Chander, R., Ghosh, S.B. & Sainis, K.B. 2007. Identification of a red-pigmented bacterium producing a potent anti-tumor N-alkylated prodigiosin as *Serratia marcescens*. *Research in Microbiology* 158(5): 399-404.
- Eng, S.A. & Nathan, S. 2015. Curcumin rescues *Caenorhabditis elegans* from a *Burkholderia pseudomallei* infection. *Frontiers in Microbiology* 6: 290.
- Garsin, D.A., Sifri, C.D., Mylonakis, E., Qin, X., Singh, K.V., Murray, B.E., Calderwood, S.B. & Ausubel, F.M. 2001. A simple model host for identifying Gram-positive virulence factors. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America* 98(19): 10892-10897.
- Giri, A.V., Anandkumar, N., Muthukumaran, G. & Pennathur, G. 2004. A novel medium for the enhanced cell growth and production of prodigiosin from *Serratia marcescens* isolated from soil. *BMC Microbiology* 4: 1-10.
- Gulani, C., Bhattacharya, S. & Das, A. 2012. Assessment of process parameters influencing the enhanced production of prodigiosin from *Serratia marcescens* and evaluation of its antimicrobial, antioxidant and dyeing potentials. *Malaysian Journal of Microbiology* 8(2): 116-122.
- Guryanov, I.D., Karamova, N.S., Yusupova, D.V., Gnezdilov, O.I. & Koshkarova, L.A. 2013. Bacterial pigment prodigiosin and its genotoxic effect. *Russian Journal of Bioorganic Chemistry* 39: 106-111.
- Haddix, P.L. & Werner, T.F. 2000. Spectrophotometric assay of gene expression: *Serratia marcescens* pigmentation. *Bioscene* 26: 3-13.
- Han, S.B., Chang, W.L., Yeo, D.Y., Jong, S.K., Ki, H.L., Won, K.Y., Young, K.K., Lee, K., Park, S.K. & Kim, H.M. 2005. Effective prevention of lethal acute graft-versus-host disease by combined immunosuppressive therapy with prodigiosin and cyclosporine A. *Biochemical Pharmacology* 70(10): 1518-1526.

- Harvey, A.L. 2008. Natural products in drug discovery. *Drug Discovery Today* 13(19): 894-901.
- Hejazi, A., Falkiner, F.R., Microbiology, C., College, T., Patrick, S. & James, S. 1997. *Serratia marcescens*. *Journal of Medical Microbiology* 46(11): 903-912.
- Hunt, P.R. 2017. The *C. elegans* model in toxicity testing. *Journal of Applied Toxicology* 37(1): 50-59.
- Irazoqui, J.E., Urbach, J.M. & Ausubel, F.M. 2010. Evolution of host innate defence: Insights from *Caenorhabditis elegans* and primitive invertebrates. *Nature Reviews Immunology* 10(1): 47-58.
- Jafarzade, M., Yahya, N.A., Shayesteh, F., Usup, G. & Ahmad, A. 2013. Influence of culture conditions and medium composition on the production of antibacterial compounds by marine *Serratia* sp. WPRA3. *Journal of Microbiology* 51(3): 373-379.
- Kalesperis, G.S., Prahlad, K.V. & Lynch, D.L. 1975. Toxigenic studies with the antibiotic pigments from *Serratia marcescens*. *Canadian Journal of Microbiology* 21(2): 213-220.
- Kavitha, R., Aiswariya, S. & Ratnavali, C.M.G. 2010. Anticancer activity of red pigment from *Serratia marcescens* in human cervix carcinoma. *International Journal of PharmTech Research* 2(1): 784-787.
- Koehn, F.E. & Carter, G.T. 2005. The evolving role of natural products in drug discovery. *Nature Reviews Drug Discovery* 4(3): 206-220.
- Kong, C., Eng, S.A., Lim, M.P. & Nathan, S. 2016. Beyond traditional antimicrobials: A *Caenorhabditis elegans* model for discovery of novel anti-infectives. *Frontiers in Microbiology* 7: 1956.
- Kong, C., Yehye, W.A., Abd Rahman, N., Tan, M.W. & Nathan, S. 2014. Discovery of potential anti-infectives against *Staphylococcus aureus* using a *Caenorhabditis elegans* infection model. *BMC Complementary and Alternative Medicine* 14(1): 4.
- Kurz, C.L., Chauvet, S., Andrès, E., Aurouze, M., Vallet, I., Michel, G.P.F., Uh, M., Celli, J., Filloux, A., De Bentzmann, S., Steinmetz, I., Hoffmann, J.A., Finlay, B.B., Gorvel, J.P., Ferrandon, D. & Ewbank, J.J. 2003. Virulence factors of the human opportunistic pathogen *Serratia marcescens* identified by in vivo screening. *EMBO Journal* 22(7): 1451-1460.
- Mallo, G.V., Kurz, C.L., Couillault, C., Pujol, N., Granjeaud, S., Kohara, Y. & Ewbank, J.J. 2002. Inducible antibacterial defense system in *C. elegans*. *Current Biology* 12(14): 1209-1214.
- Nakashima, T., Kurachi, M., Kato, Y., Yamaguchi, K. & Oda, T. 2005. Characterization of bacterium isolated from the sediment at coastal area of Omura Bay in Japan and several biological activities of pigment produced by this isolate. *Microbiology and Immunology* 49(5): 407-415.
- Pradeep, B.V., Pradeep, F.S., Angayarkanni, J. & Palaniswamy, M. 2013. Optimization and production of prodigiosin from *Serratia marcescens* MBB05 using various natural substrates. *Asian Journal of Pharmaceutical and Clinical Research* 6(1): 34-41.
- Pradel, E., Zhang, Y., Pujol, N., Matsuyama, T., Bargmann, C.I. & Ewbank, J.J. 2007. Detection and avoidance of a natural product from the pathogenic bacterium *Serratia marcescens* by *Caenorhabditis elegans*. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America* 104(7): 2295-2300.
- Pujol, N., Link, E.M., Liu, L.X., Kurz, C.L., Alloing, G., Tan, M.W., Ray, K.P., Solar, R., Johnson, C.D. & Ewbank, J.J. 2001. A reverse genetic analysis of components of the Toll signaling pathway in *Caenorhabditis elegans*. *Current Biology* 11(11): 809-821.
- Ramani, D.G., Nair, A. & Krishika, K. 2014. Optimization of cultural conditions for the production of prodigiosin by *Serratia marcescens* and screening for the antimicrobial activity of prodigiosin. *International Journal of Pharma and Bio Sciences* 5(3): 383-392.
- Seah, S.W., Nathan, S. & Wan, K.L. 2016. Toxicity evaluation of prodigiosin from *Serratia marcescens* in a *Caenorhabditis elegans* model. *AIP Conference Proceedings* 1784(1): 020015.
- Shapira, M. & Tan, M.W. 2008. Genetic analysis of *Caenorhabditis elegans* innate immunity. Dlm. *Innate Immunity. Methods in Molecular Biology*, disunting oleh Ewbank, J. & Vivier, E. New Jersey: Humana Press. hlm. 429-442.
- Tan, M.W., Rahme, L.G., Sternberg, J.A., Tompkins, R.G. & Ausubel, F.M. 1999. *Pseudomonas aeruginosa* killing of *Caenorhabditis elegans* used to identify *P. aeruginosa* virulence factors. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America* 96(5): 2408-2413.
- Webb, D. & Jamison, T.F. 2010. Continuous flow multi-step organic synthesis. *Chemical Science* 1(6): 675.
- Wilf, N.M. & Salmond, G.P.C. 2012. The stationary phase sigma factor, RpoS, regulates the production of a carbapenem antibiotic, a bioactive prodigiosin and virulence in the enterobacterial pathogen *Serratia* sp. ATCC 39006. *Microbiology* 158(3): 648-658.
- Yip, C.H., Yarkoni, O., Ajioka, J., Wan, K.L. & Nathan, S. 2019. Recent advancements in high-level synthesis of the promising clinical drug, prodigiosin. *Applied Microbiology & Biotechnology* 104: 1667-1680.
- Siew-Wei Seah, Sheila Nathan & Kiew-Lian Wan*
Pusat Bioteknologi dan Makanan Berfungsi
Fakulti Sains dan Teknologi
Universiti Kebangsaan Malaysia
43600 UKM Bangi, Selangor Darul Ehsan
Malaysia
- Siew-Wei Seah, Nur Siti Fatimah Mohamad Jamil, Yann-Yin Lee, Cin Kong, Sheila Nathan & Kiew-Lian Wan*
Pusat Pengajian Biosains dan Bioteknologi
Fakulti Sains dan Teknologi
Universiti Kebangsaan Malaysia
43600 UKM Bangi, Selangor Darul Ehsan
Malaysia
- Cin Kong
Jabatan Sains Bioperubatan
Fakulti Sains
Kampus Universiti Nottingham Malaysia
43500 Semenyih, Selangor Darul Ehsan
Malaysia

*Pengarang untuk surat-menjurut; email: klwan@ukm.edu.my

Diserahkan: 18 Jun 2019

Diterima: 18 Disember 2019