DESAIN PRIMER UNTUK AMPLIFIKASI GEN katG MULTIDRUG RESISTANCE TUBERCULOSIS (MDR-TB) DENGAN METODE POLYMERASE CHAIN REACTION (PCR)

Putu Tedi Suryadi 1)*, Ketut Ratnayani 2)3), dan Sagung Chandra Yowani 1)3)

1) Jurusan Farmasi, F.MIPA, Universitas Udayana, Bukit Jimbaran 2) Jurusan Kimia, F.MIPA, Universitas Udayana, Bukit Jimbaran 3) Kelompok Studi MDR dan XDR Tuberculosis *Email: tedisuryadits@gmail.com

ABSTRAK

Tuberkulosis, penyakit utama di dunia, merupakan salah satu penyakit infeksi yang mewabah. Permasalahan makin rumit dan diperberat dengan adanya strain *Mycobacterium tuberculosis* yang resisten terhadap obat anti tuberkulosis (OAT), seperti isoniazid (INH). Mutasi pada gen *katG* adalah mekanisme utama penyebab resistensi INH pada sebagian besar strain. Amplifikasi DNA pada gen *katG* Mycobacterium tuberculosis dilakukan dengan metode PCR untuk mendeteksi adanya mutasi. Sepasang primer yang spesifik (forward dan reverse) merupakan faktor terpenting untuk membatasi daerah target yang akan diamplifikasi. Pendesainan primer dilakukan untuk mengansilkan primer spesifik yang diinginkan. Penelitian ini bertujuan mendesain primer spesifik untuk mengamplifikasi fragmen target pada gen *katG*. Desain primer secara *in silico* menggunakan *Clone Manager Suite* 6. Sekuen DNA yang digunakan sebagai templat dalam penelitian desain primer ini diunduh dari situs www.ncbi.nlm.nih.gov. Gen *katG M. tuberculosis* H37Rv dengan kode genbank: X68081.1 yang dipilih sebagai templat. Studi ini berhasil mendesain primer *forward* (5' GAAGTACGGCAAGAAGCTCTC 3') dan *reverse* (5' CGTGATCCGCTCATAGATCG 3') dengan panjang primer masing-masing 21 dan 20 nukleotida. Sepasang primer ini telah memenuhi persyaratan primer yang baik yaitu panjang primer, nilai Tm, persentase kandungan GC, tanpa hairpins, keterbatasan adanya *dimers* dan *runs*. Kesimpulan penelitian ini telah memperlihatkan bahwa primer yang telah berhasil didesain secara *in silico*, dengan tepat mampu mengamplifikasi fragmen gen *katG* sebesar 724 pb.

Kata kunci: Desain primer, PCR, Gen katG Mycobacterium tuberculosis, in silico, Clone Manager Suite 6

ABSTRACT

Tuberculosis, the world's major diseases, is one of the emerging infectious disease. The tuberculosis problem has become complicated and burdensome due to the emergence of drug resistant such as isoniazid (INH) resistant strains of *Mycobacterium tuberculosis*. Mutation in *katG* gene is the main mechanism of INH-resistance in most strains. Amplification of *M. tuberculosis katG* gene was performance by using PCR for detect the mutation. A pair of specific PCR primers (forward and reverse) was the most important factor to limit the target region of amplification. Primer designing is preceedly carried out for producing the specific primer desired. The aim of this study was to design the specific primers for a fragment of *katG* gene. In silico primer design was carried out by using Clone Manager Suite 6. DNA sequence template used in this primer design was downloaded from www.ncbi.nml.nih.gov. *M. tuberculosis* H37Rv *katG* gene with genbank code X68081.1 was choosen. This study was successfully designed the forward primer (5' GAAGTACGGCAAGAAGCTCTC 3') and reverse one (5' CGTGATCCGCTCATAGATCG 3') which was length of 21 and 20 nucleotide, respectively. These pair of primers were meet the requirement of a good primer include primer length, Tm value, percentage of GC content, no hairpins, limited dimers and runs. In conclusion, the result of this research showed that the primer designed were acceptable to amplify the fragment of 724 bp of *katG* gene in silico.

Keywords: Primer Design, PCR, katG gene Mycobacterium tuberculosis, in silico, Clone Manager Suite 6

PENDAHULUAN

Saat ini tuberkulosis (TB), penyakit yang disebabkan oleh bakteri Mycobacterium tuberculosis, masih menjadi masalah kesehatan masyarakat di dunia terutama di negara berkembang. Indonesia menduduki peringkat keempat tertinggi di dunia dengan kasus TB setelah India, Cina dan Afrika Selatan (World 2011). Penanganan dan Health Organization, pengendalian penyakit ini menjadi semakin sulit dengan meningkatnya kasus resistensi TB terhadap obat anti tuberkulosis (OAT). Resistensi bakteri TB terhadap berbagai OAT setidaknya terhadap isoniazid dan rifampisin sudah dikategorikan Multi-Drug sebagai kejadian Resistance Tuberculosis atau MDR-TB (World Health Organization, 2010).

Isoniazid (INH) merupakan obat kemoterapi lini pertama untuk pengobatan TB. INH berupa prodrug yang akan diubah menjadi bentuk aktifnya oleh enzim katalase peroksidase vang dikode oleh gen katG pada M. tuberculosis. Maka apabila terjadi mutasi pada gen katG dapat menyebabkan M. tuberculosis menjadi resisten terhadap INH (Darwani, 2008).

Beberapa penelitian telah mendeteksi adanya mutasi pada gen katG yang berhubungan dengan resistensi terhadap INH dengan teknik PCR. Pada isolat resisten terhadap INH di Belarus telah adanya mutasi yang ditemukan pada kodon 305, 309, 315, 316 dan 321 (Bostanabad et al, 2008). Daerah mutasi tersebut digunakan sebagai daerah target dalam mendesain primer PCR yang akan dilakukan dalam penelitian ini dengan menerapkan suatu disiplin ilmu bioinformatika.

Bioinformatika merupakan bidang interdisipliner yang secara luas didefinisikan sebagai perpaduan antara ilmu biologi (biologi molekuler) dan komputasi dengan menggunakan bantuan komputer dan software. Salah satu peran paling signifikan dari bioinformatika adalah untuk merancang dan menghasilkan sekuens primer (Neel et al, 2010). Untuk mendapatkan suatu primer yang memenuhi kriteria primer yang baik untuk amplifikasi dilakukan desain secara in silico.

Penelitian ini merupakan bagian dari penelitian besar untuk mendeteksi adanya mutasi gen katG pada isolat MDR-TB. Tujuan khusus dari penelitian ini adalah untuk mendesain primer spesifik yang akan digunakan dalam amplifikasi PCR sehingga mampu mengamplifikasi gen katG MDR-TB.

MATERI DAN METODE

Gen katG M. tuberculosis H37Rv

Sebagai cetakan untuk mendesain primer, digunakan gen katG M. tuberculosis H37Rv (kode genbank X68081.1) yang dapat diunduh pada situs www.ncbi.nlm.nih.gov.

Software dalam Desain Primer

Dalam penelitian ini primer didesain secara in silico dengan bantuan software Clone Manager Suite 6 (University of Groningen). Daerah target yang digunakan yaitu dari 2437 sampai dengan 3160 pasang basa pada gen katG M. tuberculosis H37Rv.

Prosedur Kerja Software Clone Manager Suite 6

Untuk mendesain primer, langkah-langkah yang dilakukan adalah membuka program Clone File Manager Suite 6, Pada ikon Molecule List... lalu masukkan sekuens DNA M. tuberculosis gen katG pada program. Selanjutnya pada ikon Primer dipilih Design... akan muncul menu Design Primers pada menu bar. Selanjutnya masukkan panjang primer dan daerah target yang diinginkan. Program ini akan memberikan beberapa pilihan primer serta hasil analisis yang dapat membantu untuk mementukan primer terbaik. Hasil analisis dapat dilihat dengan menggunakan pilihan Primer Report. Rentang daerah primer dan hasil analisis juga dapat dilihat

dengan menggunakan pilihan Primer Analyze Mix Wizard..., dimana dimasukkan sekuen masing-masing primer dan sekuen gen katG M. tuberculosis.

dan klik

HASIL DAN PEMBAHASAN

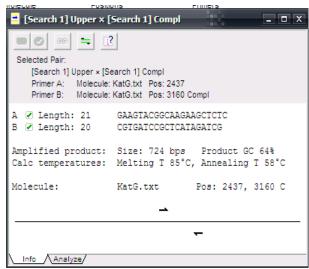
Setelah memasukkan data sekuens gen katG M. tuberculosis H37Rv dari database NCBI pada URL http://www.ncbi.nlm.nih.gov dengan kode genbank: X68081.1 serta daerah target yang diinginkan, maka diperoleh 23 pasang primer yang ditawarkan oleh program *Clone Manager Suite 6*, seperti ditunjukkan pada Gambar 1. Dari 23 pasang primer tersebut, maka dipilih hanya satu pasang primer yang memenuhi kriteria terbaik.

Satu pasang primer yang dipilih dengan kriteria terbaik yaitu primer no 1 dengan daerah 2437-3160 pasang basa, seperti yang tertera pada Gambar 2.

Seard	h 1											×
	Rank so	rt •	0	Z :	· 5 0 5	8	<u>(</u> ?					
Molecule:	KatG.b	kt 4810 bps	3									
Search for	: PCR Pr	imer Pair			Р	ossible F	airs: 58	3				
	Target	Region: 250	0-3150); Amp	lify targ	et region	1					
	Po	sition	G	C %	т	m°C	Max D	imers	EPri	n °C	Product	_
Rank	A	В	A	В	A	В	3'	Any	Α	В	Length	
1	2437	3160 !	52	55 !	62	62 !	2	4 !		!	724	_
2 =	2422	3235	52	55	64	63	2	4			814	
2 =	2424	3235	57	55	65	63	2	4		- 1	812	
4 =	2424	3160	57	55	65	62	2	4		- 1	737	
4 =	2422	3202	52	55	64	64	2	6		- 1	781	
4 =	2437	3202	52	55	62	64	2	4		- 1	766	
4 =	2437	3201	52	55	62	64	2	4		- 1	765	
4 =	2437	3235	52	55	62	63	2	5		- 1	799	
4 =	2422	3201	52	55	64	64	2	6		- 1	780	
4 =	2441	3235	52	55	64	63	2	5		- 1	795	
4 =	2422	3160	52	55	64	62	2	4		- 1	739	
4 =	2441	3160	52	55	64	62	2	4			720	
13 =	2418	3206	57	60	68	69	2	6			789	
13 =	2424	3154	57	55	65	63	2	6		- 1	731	
13 =	2437	3154	52	55	62	63	2	6		- 1	718	
13 =	2422	3163	52	55	64	65	2	6			742	
17 =	2418	3165	57	60	68	66	2	6			748	
17 =	2418	3163	57	55	68	65	2	6			746	
19 =	2418	3160	57	55	68	62	2	4			743	
19 =	2418	3203	57	60	68	65	2	6			786	
19 =	2418	3201	57	55	68	64	2	6 ¦			784	
19 =	2418	3202	57	55	68	64	2	6			785	
19 =	2418	3164	57	60	68	65	2	6 ¦		1	747	-

Gambar 1. Hasil Daerah Produk Primer yang Ditawarkan Oleh Program

Gambar 1 menunjukkan terdapat 23 pasang primer yang ditawarkan oleh program Clone Manager Suite 6 yang memenuhi target yaitu membatasi gen *katG* yang akan diamplifikasi. ke 23 pasang primer tersebut, Di antara selanjutnya harus dipilih salah satu primer yang memenuhi kriteria terbaik dari segi nilai Tm yang dihasilkan. Sepasang primer seharusnya memiliki nilai Tm yang sama. Ketidaksamaan nilai Tm dalam sepasang primer dapat mengurangi efisiensi dan spesifitas proses annealing karena berpotensi menyebabkan mispriming (Dieffenbach et al, 1995). Sepasang primer yang dipilih tersebut primer forward dengan sekuens 5' adalah GAAGTACGGCAAGAAGCTCTC (21)nukleotida) dan primer reverse dengan sekuens 5' CGTGATCCGCTCATAGATCG (20)nukleotida) seperti tertera pada Gambar 2.



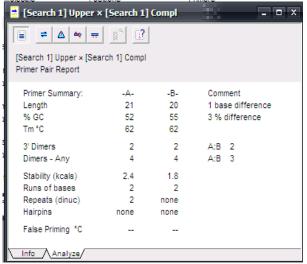
Gambar 2. Hasil Sekuens Primer yang Didesain dan Dipilih.

Pada Gambar 2 menunjukkan bahwa dari segi panjang primer, panjang primer yang dihasilkan sudah memenuhi kriteria primer yang baik. Panjang primer yang didesain sudah memenuhi kriteria panjang primer yang baik. Menurut Handoyo dan Ari, panjang primer yang baik adalah terdiri dari 18-30 nukleotida. Ukuran primer setidaknya 18 nukleotida, bila lebih pendek kemungkinan terjadinya *mispriming* (penempelan primer di tempat lain yang tidak diinginkan) akan menjadi tinggi. Hal ini dapat menyebabkan berkurangnya spesifisitas primer yang akan berpengaruh pada efektifitas dan efisiensi proses PCR. Sedangkan untuk panjang primer yang lebih dari 30 nukleotida tidak akan meningkatkan spesifisitas primer secara bermakna (Handoyo dan Ari, 2001).

Berikut kualitas sepasang primer yang telah didesain dan dipilih yang tertera pada Gambar 3.

Gambar 3 menunjukkan kriteria hasil primer yang telah didesain, masing-masing primer forward dan reverse memiliki nilai Tm yang sama yaitu 62°C. Melting Temperature (Tm) adalah temperatur dimana 50% untai ganda DNA terpisah (Handoyo dan Ari, 2001). Tm yang optimal untuk primer adalah 52°-58°C, secara umum akan mendapatkan hasil yang lebih baik dibandingkan primer dengan Tm yang lebih rendah. Primer dengan Tm diatas 65°C sebaiknya dihindari karena berpotensi terjadinya annealing sekunder (Borah,

2011). Primer dengan 50% GC *content* umumnya memiliki nilai Tm berkisar antara 56-62°C (Dieffenbach *et al.*, 1993). Sehingga dapat disimpulkan bahwa Tm masing-masing primer sudah memenuhi kriteria primer yang baik.



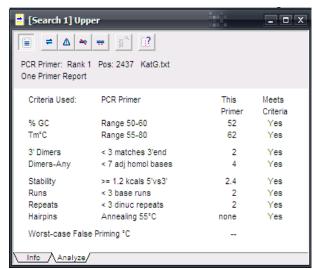
Gambar 3. Kriteria Sepasang Primer yang Didesain.

Adapun Gambar 4 dan Gambar 5 menunjukkan kualitas primer *forward* dan *reverse* secara terpisah.

Persen GC (GC *content*) untuk primer *forward* yaitu 52 dan untuk primer *reverse* yaitu 55 seperti yang ditunjukkan pada Gambar 4 dan Gambar 5. Primer seharusnya memiliki persen GC antara 40-60% (Borah, 2011; Wu *et al*, 2007) untuk menghasilkan ikatan yang spesifik (Wu *et al*, 2007).

Posisi ujung 3' sekuens primer penting untuk diperhatikan. Komplemen antar primer terutama pada posisi ujung 3'-nya dapat menimbulkan fenomena primer-dimers (Dieffenbach et al., 1993). Urutan nukleotida pada ujung 3' sebaiknya G atau C. Nukleotida A atau T lebih toleran terhadap mismatch daripada G atau C, dengan demikian akan menurunkan spesifitas primer (Handoyo dan Ari, 2001). Ujung 3' primer forward dan reverse masing-masing adalah C dan G. Hal ini dapat menimbulkan primer-dimers seperti yang telah tertera pada Gambar 3. Namun dari hasil analisis untuk masing-masing primer yang tercantum pada Gambar 4 dan Gambar 5,

menunjukkan bahwa *dimers* yang kemungkinan terjadi masih dalam batas toleran adanya *dimers*. *Dimers* terbentuk oleh adanya interaksi intermolekular antar primer. *Dimers* dapat memberikan pengaruh dalam proses amplifikasi (Borah, 2011).



Gambar 4. Kriteria Primer Forward.

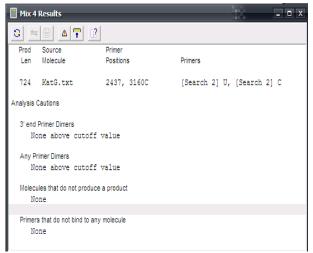
[Search 1] Cor	npl		_
■ ≠ △ ≥	# g^ P		Minimize
PCR Primer: Rank One Primer Report	1 Pos: 3160 C KatG.txt		
Criteria Used:	PCR Primer	This Primer	Meets Criteria
% GC	Range 50-60	55	Yes
Tm°C	Range 55-80	62	Yes
3' Dimers	< 3 matches 3'end	2	Yes
Dimers-Any	< 7 adj homol bases	4	Yes
Stability	>= 1.2 kcals 5'vs3'	1.8	Yes
Runs	< 3 base runs	2	Yes
Repeats	< 3 dinuc repeats	none	Yes
Hairpins	Annealing 55°C	none	Yes
Worst-case Fals	e Priming °C		
Info Analyze			

Gambar 5. Kriteria Primer Reverse.

Pada Gambar 4 dan Gambar 5 menunjukkan pula kriteria seperti *runs, repeats,* dan *hairpins* untuk masing-masing primer sudah sesuai dengan kriteria yang dipersyaratkan dalam program *Clone Manager Suite 6. Runs, repeats* dan *hairpins* merupakan kehadiran struktur sekunder yang dihasilkan oleh interaksi intermolekular dan

intramolekular yang dapat membawa efek buruk pada proses amplifikasi dan dapat mengurangi ketersediaan primer dalam reaksi (Borah, 2011).

Sesuai pada Gambar 3, sepasang primer yang telah didesain tidak terdapat *hairpins*. *Hairpins* dibentuk oleh interaksi intramolekular dalam primer. Hal ini harus dihindari. Kehadiran *hairpins* pada ujung 3' berefek buruk yaitu dapat mempengaruhi jumlah primer pada reaksi PCR sehingga berpengaruh pada efektifitas dan efisiensi proses PCR (Borah, 2011; Handoyo dan Ari, 2001).



Gambar 6. Analisis sepasang primer dan gen *katG* sebagai templat DNA.

Repeat untuk masing-masing primer forward dan reverse yang telah didesain adalah 2 dan tidak terdapat repeat. Repeat adalah keberadaan nukleotida yang berulang secara teratur dan sedapat mungkin harus dihindari karena dapat menyebabkan mispriming. Jumlah maksimum repeat yang dapat diterima adalah 4 basa (Borah, 2011).

Primer yang telah didesain memiliki *runs* berjumlah 2 untuk masing-masing primer *forward* dan *reverse*. Adanya *runs* pada primer seharusnya dihindari karena dapat menyebabkan *mispriming*. Jumlah maksimum *runs* yang dapat diterima adalah 4 basa (Borah, 2011).

Kemudian dilakukan analisis menggunakan *analyze mix wizard*, yaitu simulasi secara *in silico* sepasang primer yang telah didesain dan sekuens gen *katG M. tuberculosis*

sebagai DNA templat. Hasil analisis tertera pada Gambar 6.

Dari hasil simulasi secara *in silico* yang tertera pada Gambar 6 tersebut, maka produk PCR yang akan dihasilkan yaitu berukuran 724 pasang basa yang terletak pada posisi 2437 sampai dengan 3160 DNA *M. tuberculosis*. Sehingga dapat disimpulkan bahwa primer yang telah didesain memenuhi daerah target yang diharapkan.

SIMPULAN DAN SARAN

Simpulan

- Telah berhasil didesain sepasang primer dengan kriteria terbaik yaitu dengan urutan primer forward 5' GAAGTACGGCAAGAAGCTCTC 3' (21 nukleotida) dan urutan primer reverse 5' CGTGATCCGCTCATAGATCG 3' (20 nukleotida) dengan Tm masing-masing primer yaitu 62°C.
- 2. Primer yang didesain ditargetkan untuk produk DNA berukuran 724 pb.

Saran

Perlu dilakukan penelitian lebih lanjut secara *in vitro* untuk mengetahui apakah primer yang di desain dapat dengan tepat mengamplifikasi daerah target dalam proses PCR sehingga menghasilkan produk DNA yang sesuai dengan simulasi secara *in silico*.

UCAPAN TERIMA KASIH

Penulis mengucapkan terima kasih kepada semua pihak yang telah membantu sehingga penelitian ini dapat terlaksana dengan baik.

DAFTAR PUSTAKA

Borah, P., 2011, Primer Designing for PCR, *Sci. Vis.*, 11 (3): 134-136

Bostanabad, S.Z., Titov, L.P., Bahrmand, A., and Nojoumi, S.A., 2008, Detection of Mutation in Isoniazid-Resistant *Mycobacterium tuberculosis* Isolates From Tuberculosis Patients in Belarus, *Ind. J. Med. Microbiol*, 26 (2): 143-147

- Darwani, 2008, Deteksi Mutasi Gen *katG* S315T pada Isolat *Mycobacterium tuberculosis* Resisten INH dengan PCR-RFLP Asal Kota Surakarta dan Kota Yogyakarta, *Tesis*, Universitas Gajah Mada, Yogyakarta
- Dieffenbach, C.W., Lowe, T.M., and Dveksler, G.S., 1993, General Concepts for PCR Primer Design, *Gen. Res.*, 3:30-37
- Elsalam, K.A.A., 2003, Bioinformatic Tools and Guideline for PCR Primer Design, *Afr. Journ. Biotech*, 2,(5): 91-95
- Handoyo, D. dan Ari R., 2001, Prinsip Umum dan Pelaksanaan *Polymerase Chain Reaction* (PCR), *Unitas*, 9 (1): 17-29

- Neel, M., Ajay, R., Pallavi, C., and Sandeep K., 2010, Primer Design and Analysis of *Klebsiella granulomatis Strain K22-14 16S* rRNA Gene., *J. Pharm. Bio. Chem. Sci*, 1 (4): 1054
- World Health Organization, 2010, Multidrug and Extensively Drug-Resistant TB (M/XDR-TB), World Health Organization, France
- World Health Organization, 2011, Global Tuberculosis Control 2011, World Health Organization, France
- Wu, L.C., Jorng, T.H., His, Y.H., Feng, M.L., Hsien, D.H., and Meng, F.T., 2007, Primer Design for Multiplex PCR Using a Genetic Algorithm, Soft Comput, 11: 855-863