

Mutant Prevention Concentration Siprofloksasin terhadap *Escherichia coli* Patogen dari Usap Kloaka Broiler Secara In Vitro

In Vitro Mutant Prevention Concentration of Ciprofloxacin on Pathogenic *Escherichia coli* from Broiler Cloacal Swab

Maria Fatima Palupi, Eli Nugraha, Meutia Hayati, Neneng Atikah

Balai Besar Pengujian Mutu dan Sertifikasi Obat Hewan-Kementerian Pertanian
Jalan Raya Pembangunan Gunungsindur, Bogor
Email: lupi_ima@yahoo.co.id

Naskah diterima: 19 Juni 2020, direvisi: 18 Desember 2020, disetujui: 23 Desember 2020

Abstract

Mutant prevention concentration (MPC) is an in vitro test used to determine the lowest drug concentration needed to inhibit the growth of a single-step-mutant bacterial subpopulation. The purpose of this study was to determine the MPC value of ciprofloxacin against pathogenic *Escherichia coli* to obtain the range of mutant selection windows (MSW) of ciprofloxacin. Ciprofloxacin is a quinolone group that is included in the Highest Priority Critically Important Antimicrobials for Human Medicine but is also used for the treatment of bacterial infections in production animals. Twenty-four of pathogenic *E. coli* isolates sensitive to ciprofloxacin were tested to obtain MPC values and minimum inhibitory concentration (MIC) values. Test the MPC and MIC values to get the MSW range is done by the method of agar dilution. Mueller-Hinton agar containing standard ciprofloxacin was inoculated with 10^{10} cfu *E. coli* for the MPC test and 10^4 cfu for the MIC test. Based on the MPC test results, the MPC value of ciprofloxacin was $4-64 \mu\text{g} / \text{mL}$ ($22.96 \pm 19.07 \mu\text{g} / \text{mL}$) and there was one isolate which had an MPC $> 256 \mu\text{g} / \text{mL}$. These results showed a wide range of MSW with a lower limit of the MIC value of $0.25 - 2 \mu\text{g} / \text{mL}$ ($0.55 \pm 0.37 \mu\text{g} / \text{mL}$) to the upper limit of the MPC value of $4-64 \mu\text{g} / \text{mL}$ ($22.96 \pm 19.07 \mu\text{g} / \text{mL}$). Based on the results of this MPC assessment it can be concluded that the dose of ciprofloxacin in production animals has a wide range of MSW that is allow for single-step mutants.

Keywords : ciprofloxacin; *E. coli*; MPC; MSW

Abstrak

Mutant prevention concentration (MPC) merupakan uji *in vitro* yang digunakan untuk menentukan konsentrasi obat terendah yang diperlukan untuk menghambat pertumbuhan subpopulasi bakteri *single-step-mutant*. Tujuan penelitian ini adalah untuk mengetahui nilai MPC siprofloksasin sehingga didapatkan rentang *mutant selection windows* (MSW) dari siprofloksasin terhadap *Escherichia coli* patogen yang peka terhadap siprofloksasin. Siprofloksasin merupakan golongan kuionolon yang masuk dalam *Highest Priority Critically Important Antimicrobials for Human Medicine* akan tetapi juga digunakan untuk terapi infeksi bakteri di hewan produksi. Sebanyak 24 isolat *E. coli* patogen peka terhadap siprofloksasin diuji untuk mendapatkan nilai MPC dan nilai konsentrasi hambat minimum (KHM). Uji nilai MPC dan KHM untuk mendapatkan rentang MSW dilakukan dengan metode *agar dilution*. Agar Mueller-Hinton yang mengandung standar siprofloksasin diinokulasi dengan 10^{10} cfu *E. coli* untuk uji MPC dan 10^4 cfu untuk uji KHM. Berdasarkan hasil uji MPC didapatkan nilai MPC siprofloksasin $4-64 \mu\text{g}/\text{mL}$ ($22.96 \pm 19.07 \mu\text{g}/\text{mL}$) dan terdapat satu isolat yang memiliki MPC $> 256 \mu\text{g}/\text{mL}$. Hasil ini memberikan rentang MSW yang luas yaitu dengan batas bawah nilai KHM $0.25 - 2 \mu\text{g}/\text{mL}$ ($0.55 \pm 0.37 \mu\text{g}/\text{mL}$) hingga batas atas $4-64 \mu\text{g}/\text{mL}$ ($22.96 \pm 19.07 \mu\text{g}/\text{mL}$). Berdasarkan hasil pengkajian MPC ini dapat disimpulkan dapat bahwa dosis pemberian siprofloksasin pada hewan produksi memiliki rentang MSW yang cukup lebar sehingga memungkinkan timbulnya *single-step-mutant*.

Kata kunci : ciprofloxacin; *E. coli*; MPC; MSW

Pendahuluan

Jumlah kasus resistansi antimikroba, khususnya resistansi antibiotik, secara global cenderung meningkat setiap tahunnya. Salah satu penyebab berkembangnya resistansi menurut Gebru *et al.* (2011) adalah penggunaan antibiotik pada konsentrasi terapi yang berdasarkan nilai Konsentrasi Hambat Minimum (KHM). Nilai KHM didefinisikan sebagai konsentrasi terendah dari suatu agen antibiotik untuk mencegah pertumbuhan populasi infeksi bakteri yang dianumsikan tidak ada mutasi (Gianvecchio *et al.* 2019). Nilai KHM sering kali digunakan untuk menentukan resistansi dari suatu antibiotik. Dalam menentukan nilai KHM, metode uji yang sering digunakan adalah *agar dilution* dan *broth micro dilution*. Nilai KHM dengan menggunakan metode *agar dilution* ditentukan menggunakan inokulasi bakteri sebanyak 10^4 cfu per titik, sedangkan untuk *broth micro dilution* menggunakan inokulasi sebanyak 5×10^4 cfu per well (CLSI 2016). Konsentrasi inokulasi bakteri sejumlah 10^4 cfu dalam uji KHM, tidak dapat digunakan untuk mendeteksi perkembangan subpopulasi bakteri resistan dalam konsentrasi infeksi bakteri yang mencapai 10^6 - 10^8 cfu atau lebih (Blondeau 2009; Hindler dan Humphries 2013). Oleh sebab itu, konsentrasi terapi yang ditentukan berdasarkan nilai KHM dapat mengeliminasi atau menghambat pertumbuhan bakteri yang peka, akan tetapi, disisi lain, secara selektif akan memperbanyak bakteri mutan resistan (Gebru *et al.* 2011).

Sejalan dengan pemberian antibiotik pada hewan untuk mengobati infeksi bakteri, jumlah koloni bakteri infeksi akan menurun, akan tetapi terdapat sejumlah kecil koloni yang mampu bertahan karena mutasi spontan setelah terpapar antibiotik pada dosis KHM yang disebut sebagai resistansi mutan *single-step* (Gianvecchio *et al.* 2019). Adapun menurut Drlica (2003) mutasi *single-step* adalah mutasi yang mampu mengurangi kepekaan suatu organisme terhadap suatu antibiotik sedemikian rupa sehingga pada dosis sebagai terapi tidak dapat lagi mencegah pertumbuhan mutan. Berkenaan dengan mekanisme timbulnya resistansi ini, maka dilakukan evaluasi resistansi antibiotik dengan menggunakan hipotesis rentang *mutant selection window* (MSW). Rentang MSW adalah konsentrasi obat yang berada diantara nilai

KHM yang menjadi batas bawah MSW dan nilai *mutant prevention concentration* (MPC) yang menjadi batas atas MSW. Dalam rentang MSW, pertumbuhan bakteri yang peka akan dihambat, akan tetapi pertumbuhan bakteri mutan tidak bisa dihambat (Gebru *et al.* 2011)

Mutant prevention concentration adalah konsentrasi obat, dalam hal ini antibiotik, yang diperlukan untuk mencegah pertumbuhan mutasi *single step* pada populasi bakteri yang peka pada konsentrasi yang tinggi atau 10^{10} cfu atau lebih (Marcusson *et al.* 2005; Mouton *et al.* 2005; Gianvecchio *et al.* 2019). Pengujian MPC selalu dilakukan dengan menggunakan metode *agar dilution* (Blondeau 2009). Nilai MPC digunakan sebagai perkiraan ukuran potensi antibiotik untuk memungkinkan seleksi resistan selama pengobatan pasien yang terinfeksi (Choi dan Ko *et al.* 2014). Guna mencegah adanya bakteri resistan berkenaan dengan mutasi *single step* yang berhubungan dengan pemberian antibiotik, maka sangat diperlukan data nilai KHM, MPC, dan MSW.

Siprofloksasin merupakan antibiotik golongan kuinolon. Kuinolon sangat penting bagi kesehatan manusia. Badan Kesehatan Dunia telah memasukkan kuinolon dalam *Highest Priority Critically Important Antimicrobials for Human Medicine* bersama dengan sefalosporin (generasi ke-3, 4, dan 5), glikopeptid, makrolid, polimiksin, dan ketolide (WHO 2017). Selain digunakan pada manusia, siprofloksasin di Indonesia diperbolehkan untuk digunakan di hewan produksi sebagai terapi infeksi bakteri. Berdasarkan Indeks Obat Hewan Indonesia Edisi IX (DJPKH 2016) terdapat 22 nama dagang obat hewan yang mengandung siprofloksasin.

Berkenaan dengan pentingnya siprofloksasin pada manusia dan hewan maka diperlukan data lengkap mengenai KHM, MSW, dan MPC mengenai siprofloksasin. Tujuan penelitian ini adalah untuk mengetahui nilai MPC siprofloksasin terhadap isolat *E. coli* patogen yang berasal dari *swab* (usap) kloaka broiler hidup.. Berdasarkan nilai KHM dan MPC akan didapatkan rentang MSW dari siprofloksasin terhadap *E. coli* patogen. Data ini merupakan informasi yang penting untuk mengevaluasi kemungkinan dosis siprofloksasin yang digunakan pada hewan masih bisa menimbulkan *single step* mutan resistan.

Materi dan Metode

Penelitian dilakukan pada bulan November 2019 hingga April 2020. Penelitian dilaksanakan di Unit Uji Farmasetik dan Premiks-Balai Besar Pengujian Mutu dan Sertifikasi Obat Hewan (BBPMSOH).

Seleksi Isolat *Escherichia coli* untuk Uji *Mutant Prevention Concentration* Siprofloksasin

Uji *in vitro* MPC hanya dapat dilakukan dengan menggunakan isolat bakteri yang masih peka terhadap antibiotik yang akan diuji (Blondeau 2009). Seleksi kandidat isolat yang digunakan untuk uji MPC siprofloksasin adalah arsip isolat *E. coli* BBPMSOH sebanyak 159 isolat. Arsip isolat yang digunakan diisolasi dari sampel usap kloaka ayam broiler dari 48 kandang broiler dari 7 provinsi yang dilakukan pada tahun 2019. Tiap kandang diambil 5 ekor ayam untuk diambil sampel usap kloaka, kemudian dipool dalam satu wadah yang berisi 0.1% *Phosphate Buffer Solution* (PBS, Oxoid-UK). Tiap pool kemudian diambil satu ose dan diinokulasikan ke agar *Eosin Methylene Blue* (EMB, (Oxoid-UK) kemudian diinkubasi pada suhu 35°C selama 24 jam ± 2jam. Koloni tunggal tipikal *E. coli* berwarna keemasan, dan dari tiap pool diambil 3-5 koloni tunggal. Tiap koloni dipurifikasi dan kemudian dilanjutkan ke uji biokimia sesuai dengan SNI 2897 (2008).

Guna mendapatkan isolat kandidat untuk uji MPC dilakukan uji kepekaan siprofloksasin untuk mendapatkan nilai KHM siprofloksasin terhadap *E. coli*. Uji nilai KHM dilakukan menggunakan metode *agar dilution* (CLSI 2016), adapun untuk uji patogenitas *E. coli* dilakukan dengan menggunakan uji Congo Red (Berkhoff dan Vinal 1986). Media yang digunakan adalah agar Muller Hinton (MHA) (Difco/DB-FRA) yang mengandung standar siprofloksasin (Sigma-USA) dengan konsentrasi pengenceran kelipatan dua. Konsentrasi standar siprofloksasin dalam media MHA dari 0.25 µg/mL hingga 64 µg/mL. Sebagai isolat kontrol positif digunakan *E. coli* ATCC 25922 dan MHA tanpa standar digunakan sebagai kontrol media (CLSI 2016).

Isolat *E. coli* yang akan diuji ditanam di media *nutrient agar* (NA, DIFCO/DB-FRA) atau *heart infusion agar* (HIA, DIFCO/DB-FRA) dan

dinkubasi pada suhu 35-37 °C selama 18 jam. Uji kepekaan dilakukan dengan mengambil 1-2 koloni *E. coli* yang tumbuh di NA atau HIA dan kemudian diinokulasi ke dalam *heart infusion broth* (HIB, DB/Difco-FRA). Media HIB yang telah diinokulasi kemudian diinkubasi selama 2-6 jam pada suhu 35-37 °C hingga kekeruhannya setara dengan standar McFarland 0.5%. *E. coli* dalam HIB kemudian diencerkan dengan menggunakan NaCl fisiologis steril dan diinokulasikan 1-2 µL atau setara 10⁴ cfu ke media MHA yang telah mengandung siprofloksasin. Media MHA yang telah diinokulasi kemudian diinkubasi selama 18-24 jam pada suhu 35-37 °C. Isolat dinyatakan resistan terhadap siprofloksasin jika memiliki nilai KHM ≥ 4 µg/mL (CLSI 2016).

Uji patogenesitas dilakukan dengan menggunakan uji Congo Red. Isolat *E. coli* ditanam pada media Congo Red dan diinkubasi selama 24 jam pada suhu 35-37 °C dan dilanjutkan pada suhu ruangan selama 48 jam. Isolat dinyatakan patogen jika pada hari ketiga warna koloni isolat menunjukkan warna merah. Uji KHM dan patogenesitas tiap isolat masing-masing diulang tiga kali. Isolat dinyatakan layak menjadi kandidat uji MPC jika memiliki nilai KHM < 4 µg/mL dan bersifat patogen.

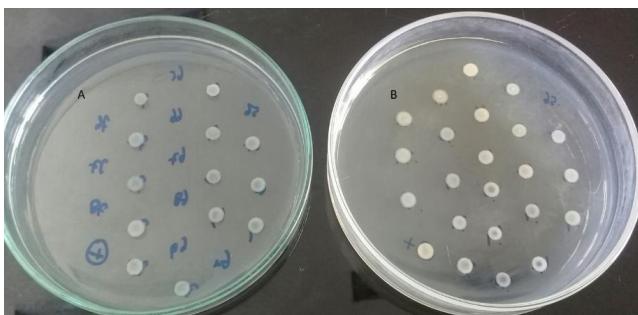
Uji *Mutant Prevention Concentration* Siprofloksasin

Penentuan nilai MPC siprofloksasin dilakukan dengan menggunakan metode *agar dilution*. Isolat *E. coli* peka siprofloksasin-patogen diinokulasikan ke tiga cawan petri media *heart infusion agar* (HIA, DB/Difco-FRA) dan kemudian diinkubasi selama 18-24 jam pada suhu 35-37 °C. Semua *E. coli* yang tumbuh pada cawan petri kemudian diambil dengan menggunakan kapas steril dan dipindahkan ke tabung yang berisi 100 mL Mueller-Hinton *broth* (MHB, DB/Difco-FRA). Media MHB yang telah diinokulasi kemudian diinkubasi selama 18-24 pada suhu 35-37 °C. Setelah inkubasi, MHB kemudian disentrifus dengan kecepatan 5000 x g selama 30 menit pada suhu 4 °C. Pellet yang terbentuk kemudian dilarutkan dalam 3 mL MHB. Uji nilai MPC dilakukan dengan menginokulasikan 100 µL MHB yang mengandung 10¹⁰ cfu *E. coli* ke MHA yang mengandung standar siprofloksasin (Sigma-

USA) dengan pengenceran kelipatan dua kali dari konsentrasi 0.5 $\mu\text{g}/\text{mL}$ hingga 256 $\mu\text{g}/\text{mL}$. Media MHA yang sudah diinokulasi kemudian diinkubasi selama 24 jam pada suhu 37 °C (Blondeau 2009; Gebru *et al.* 2011). Hasil uji MPC dianalisa secara deskriptif dan evaluasi terhadap farmakokinetik siprofloksasin dilakukan dengan menggunakan berbagai kajian farmakokinetik siprofloksasin pada unggas yang sudah dipublikasikan.

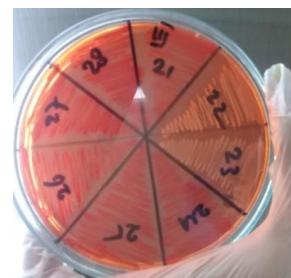
Hasil dan Pembahasan

Berdasarkan hasil uji seleksi kandidat *E. coli* untuk uji MPC dari 159 isolat *E. coli* didapatkan 24 isolat *E. coli* patogen yang peka terhadap siprofloksasin. Isolat *E. coli* dinyatakan masih peka terhadap siprofloksasin apabila isolat tidak bisa tumbuh pada media MHA yang mengandung siprofloksasin 2 $\mu\text{g}/\text{mL}$ atau memiliki KHM < 4 $\mu\text{g}/\text{mL}$ (Gambar 1). Isolat *E. coli* dinyatakan patogen jika setelah 3 hari inkubasi pada suhu ruangan, isolat yang tumbuh di media Congo Red menunjukkan koloni warna merah (Gambar 2). Nilai KHM dari 24 isolat *E. coli* tersebut adalah 0.25 – 2 $\mu\text{g}/\text{mL}$ sebagaimana tersaji dalam Tabel 1.



Gambar 1 Hasil uji KHM siprofloksasin terhadap *E. coli* dengan menggunakan metode agar dilution. (A) Isolat *E. coli* diinokulasikan pada media MHA yang mengandung siprofloksasin 2 $\mu\text{g}/\text{mL}$, *E. coli* yang tidak tumbuh dinyatakan masih peka dan yang tumbuh dinyatakan resistan karena berarti memiliki KHM $\geq 4 \mu\text{g}/\text{mL}$. (B) Hasil pertumbuhan isolat-isolat *E. coli* yang sama dengan cawan petri A diinokulasikan pada media MHA yang tidak mengandung siprofloksasin sebagai kontrol.

Berdasarkan hasil uji MPC pada Tabel 1 dan Gambar 3, dari 24 isolat yang diuji didapatkan nilai MPC dari 4 $\mu\text{g}/\text{mL}$ hingga > 256 $\mu\text{g}/\text{mL}$. Sebanyak 2 isolat (8.33%) mempunyai nilai MPC 4 $\mu\text{g}/\text{mL}$, 5 isolat (20.83%) dengan nilai MPC 8



Gambar 2 Hasil uji patogenesitas dengan menggunakan Congo Red. Isolat patogen tumbuh setelah inkubasi ditandai dengan koloni warna merah dan isolat komensal/ non patogen berwarna putih

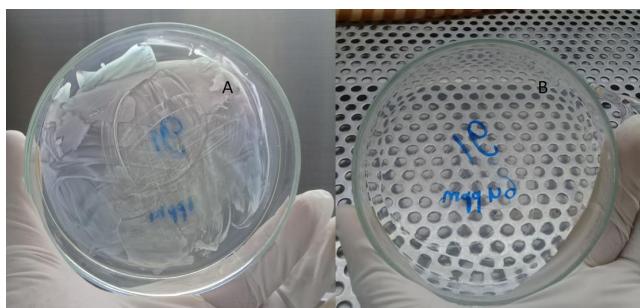
$\mu\text{g}/\text{mL}$, 8 isolat (33.33%) dengan nilai MPC 16 $\mu\text{g}/\text{mL}$, 5 isolat (20.83%) menunjukkan nilai MPC 32 $\mu\text{g}/\text{mL}$, 3 isolat (12.5%) memiliki nilai MPC 64 $\mu\text{g}/\text{mL}$, dan 1 isolat (8.17%) menunjukkan nilai MPC siprofloksasin > 256 $\mu\text{g}/\text{mL}$. Semua nilai MPC siprofloksasin yang dihasilkan dari 24 isolat tersebut berada di atas nilai batas resistansi *E. coli* terhadap siprofloksasin ($\geq 4 \mu\text{g}/\text{mL}$) yang ditentukan berdasarkan nilai KHM. Hasil nilai KHM, MPC, dan Mutant Prevention Index (MPI) atau rasio antara KHM dan MPC disajikan pada Tabel 1.

Hasil dalam Tabel 1 menunjukkan nilai MPI adalah 8 hingga ≥ 128 atau nilai MPC yang dihasilkan dari isolat-isolat tersebut 8-128 kali lebih tinggi dari nilai KHM. Bahkan terdapat satu isolat yang memiliki nilai MPI > 128. Nilai MPI paling rendah adalah 4 yang berasal dari isolat *E. coli* kode 103 dan 145. Nilai MPI siprofloksasin *E. coli* kode 103 tetap tinggi, karena memerlukan 8 kali konsentrasi KHM siprofloksasin untuk mencegah adanya pertumbuhan koloni bakteri mutan resistan dari isolat *E. coli* 103. Adapun untuk isolat *E. coli* kode 145 diperlukan konsentrasi KHM hingga 16 kali untuk mencegah single step mutan. Berdasarkan hasil uji KHM dan MPC siprofloksasin didapatkan rentang konsentrasi MSW yang bervariasi. Batas bawah MSW dengan nilai KHM paling rendah adalah 0.25 $\mu\text{g}/\text{mL}$ dan batas atas tertinggi dengan nilai MPC > 256 $\mu\text{g}/\text{mL}$.

MPC merupakan salah satu parameter farmakodinamik yang dapat sangat berguna untuk menentukan dosis antibiotik yang akan digunakan untuk mencegah munculnya mutan single step bakteri resistan. Nilai MPC siprofloksasin terhadap 23 isolat *E. coli* peka siprofloksasin-patogen adalah 4-64 $\mu\text{g}/\text{mL}$ ($22.96 \pm 19.07 \mu\text{g}/\text{mL}$

Tabel 1 Nilai KHM, MPC, dan MPI siprofloksasin terhadap *E. coli* patogen dari usap kloaka broiler hidup

No.	Kode isolat <i>E. coli</i>	KHM ($\mu\text{g/mL}$)	MPC ($\mu\text{g/mL}$)	MPI
1	1	0.5	16	32
2	6	1	32	32
3	9	1	16	16
4	21	2	>256	>128
5	54	0.5	16	32
6	64	0.5	8	16
7	65	0.5	64	128
8	66	0.5	16	32
9	67	0.5	8	16
10	68	0.5	32	64
11	69	0.5	16	32
12	85	0.5	64	128
13	86	0.5	16	32
14	89	0.5	8	16
15	91	0.5	64	128
16	98	0.5	32	64
17	99	0.5	16	32
18	103	0.5	4	8
19	121	0.5	32	64
20	143	0.25	16	64
21	144	0.25	8	32
22	145	0.25	4	16
23	146	0.25	8	32
24	147	0.25	32	128



Gambar 3 Hasil uji nilai MPC siprofloksasin isolat *Escherichia coli* kode 91.

Keterangan: (A) Terdapat pertumbuhan mutasi *single step* di media MHA konsentrasi siprofloksasin 16 $\mu\text{g/mL}$. (B) Tidak ada pertumbuhan di media MHA dengan konsentrasi siprofloksasin 64 $\mu\text{g/mL}$.

mL). Adapun terdapat satu isolat yang memiliki MPC $> 256 \mu\text{g/mL}$. Berdasarkan nilai KHM dan MPC dari 23 isolat yang memberikan nilai MPC 4-64 $\mu\text{g/mL}$, maka didapatkan rentang MSW siprofloksasin terhadap *E. coli* patogen adalah dengan batas bawah 0.25–2 $\mu\text{g/mL}$ (0.55 ± 0.37

$\mu\text{g/mL}$) dan batas atas adalah 4-64 $\mu\text{g/mL}$ ($22.96 \pm 19.07 \mu\text{g/mL}$). Sedangkan satu isolat *E. coli* dengan kode 21 memiliki rentang MSW 2 hingga $> 256 \mu\text{g/mL}$.

Hasil KHM, MPC, MPI, dan WSW siprofloksasin sangat bervariasi tergantung dari reaksi tiap isolat bakteri terhadap konsentrasi obat (Randall *et al.* 2004; Hansen *et al.* 2005; Marcusson *et al.* 2005; Daoud *et al.* 2014; Gianvecchio *et al.* 2019). Penelitian Daoud *et al.* (2014) menggunakan isolat *E. coli* dan *Klebsiella* yang diisolasi dari saluran urinaria dan dari kedua isolat tersebut didapatkan rentang nilai MSW 2-12 $\mu\text{g/mL}$. Randall *et al.* (2004) melakukan evaluasi MPC siprofloksasin terhadap *Salmonella Enteritidis* dan *S. Typhimurium*. Dari hasil penelitiannya didapatkan nilai KHM untuk *S. Enteritidis* berkisar 0.03-5 $\mu\text{g/mL}$, MPC 0.25 -4 $\mu\text{g/mL}$, dan MPI yang didapatkan adalah 2-32. Adapun dari penelitian Gianvecchio *et al.* (2019) didapatkan rata-rata

MPC siprofloksasin terhadap *Staphylococcus epidermidis* adalah 1.2 $\mu\text{g}/\text{mL}$. Hasil MPC sangat bervariasi karena tergantung dari kemampuan munculnya mutasi spontan dari tiap isolat terutama fase munculnya mutasi spontan. Apabila mutasi terjadi pada awal pertumbuhan populasi bakteri, maka jumlah sel yang mengalami mutasi akan lebih banyak. Akan tetapi, jika mutasi terjadi belakangan, maka jumlah sel yang mutasipun akan lebih rendah (Gianvecchio *et al.* 2019).

Guna mendapatkan korelasi antara farmakokinetik dan nilai KHM, MSW, dan MPC pada hewan produksi maka perlu dilakukan evaluasi dengan menggunakan data farmakokinetik siprofloksasin pada broiler. Karakteristik farmakokinetik-farmakodinamik dalam menentukan aktivitas antibakteri dan menghambat laju resistan siprofloksasin adalah menggunakan rasio *Area Under Curve* (AUC) dan nilai KHM (Blondeau 2009; Khan *et al.* 2015). Evaluasi KHM, MSW, dan MPC dengan data farmakokinetik menggunakan data berbagai penelitian farmakokinetik siprofloksasin pada broiler, antara lain data farmakokinetik dengan pemberian dosis peroral 8 mg/kg BB (Anadón *et al.* 2001), farmakokinetik siprofloksasin pada broiler yang diberi dosis 50 mg/kg BB secara intravena (Ambarwati, 2014), dan data farmakokinetik siprofloksasin dengan dosis 10 mg/kg BB peroral atau intraingluvial (Ivanova *et al.* 2017). Data parameter farmakokinetik ketiga penelitian tersebut tersaji pada Tabel 2.

Sebagaimana tersaji dalam Tabel 2, nilai AUC siprofloksasin yang diberikan secara peroral pada dosis 8 mg/kg BB serta 10 mg/kg BB berada di atas rata-rata nilai KHM dan di bawah rata-rata nilai MPC siprofloksasin terhadap *E. coli* yang diuji. Sedangkan AUC pada pemberian IV dengan dosis 50 mg/kg BB berada diatas rata-rata nilai MPC, akan tetapi nilai AUC dosis tersebut masih di bawah batas atas rentang MPC yaitu 42.03 $\mu\text{g}/\text{mL}$. Adapun Cmax dari data farmakokinetik semuanya berada di atas rata-rata nilai KHM dan di bawah rata-rata nilai MPC. Oleh sebab itu, nilai AUC dan Cmax siprofloksasin ketiga dosis tersebut masuk ke dalam rentang MSW siprofloksasin terhadap *E. coli*. Informasi ini sangat penting karena hal ini menunjukkan bahwa pada dosis tersebut masih memungkinkan terjadinya *single step mutant*. Hal ini disampaikan oleh Cai *et al.* (2010), apabila

konsentrasi antibiotik masih di dalam rentang MSW, maka subpopulasi mutan resisten dapat berkembang.

Guna mendapatkan efek pengobatan yang memuaskan dan untuk mengurangi munculnya bakteri resisten selama pengobatan, maka nilai rasio AUC/KHM yang diharapkan adalah > 125 (Blondeau 2009). Berkenaan penggunaan sifloksasin pada broiler di Indonesia mayoritas diberikan melalui air minum, maka, evaluasi AUC/KHM dilakukan dengan menggunakan data AUC hasil penelitian Anadón *et al.* (2001) dan Ivanova *et al.* (2017). Berdasarkan nilai AUC penelitian Anadón *et al.* (2001) didapatkan rentang rasio AUC/KHM dari 24 isolat *E. coli* yang diuji adalah 6.12 – 48.84 (27.73 ± 12.32). Adapun dari data AUC penelitian Ivanova *et al.* (2017) didapatkan rentang rasio AUC/KHM 5.99 – 47.88 (27.18 ± 12.08). Hasil ini menunjukkan bahwa nilai AUC/KHM dari 24 isolat *E. coli* yang diuji lebih rendah dari rasio yang diharapkan sehingga masih bisa memunculkan mutan *single step*.

Pendekatan nilai MPC dapat digunakan sebagai metode alternatif untuk mengurangi munculnya bakteri resisten akibat mutasi *single step* dari subpopulasi bakteri resisten. Berdasarkan penelitian MPC ini, didapatkan nilai MSW dan MPI siprofloksasin yang sangat penting untuk melihat kemungkinan munculnya mutasi dari dosis yang diberikan. Tingginya nilai MPC menghasilkan rentang MSW siprofloksasin yang lebar yaitu antara $0.55 \pm 0.37 \mu\text{g}/\text{mL}$ - $22.96 \pm 19.07 \mu\text{g}/\text{mL}$ (batas atas MSW). Lebarnya rentang MSW juga didukung dengan nilai MPI. Nilai MPI siprofloksasin tunggal terhadap *E. coli* bervariasi antara 8-128 (49.74 ± 40.97). Sementara itu, untuk menekan munculnya mu tasi *single step* diperlukan MPI yang lebih rendah dan rentang MSW yang lebih sempit. Nilai MPI yang rendah mengindikasikan kemampuan yang lebih baik untuk mencegah pertumbuhan bakteri resisten atau mutan *single step* (Credito *et al.* 2010). Data AUC dari broiler yang diberi siprofloksasin dosis 8 mg/kg BB dan 10 mg/kg BB peroral, menunjukkan bahwa nilai AUC dosis tersebut berada di dalam rentang MSW. Berdasarkan hal tersebut menunjukkan dosis tersebut masih sangat memungkinkan pertumbuhan subpopulasi mutan resisten terhadap siprofloksasin.

Tabel 2. Data farmakokinetik AUC, Cmaks, dan Tmaks siprofloksasin pada ayam broiler

Parameter farmakokinetik	Dosis dan Rute		
	8 mg/kg BB PO (Anadón <i>et al.</i> 2001)	50 mg/kg BB IV (Ambarwati 2014)	10 mg/kg BB PO (Ivanova <i>et al.</i> 2017)
AUC ($\mu\text{g} \cdot \text{jam}/\text{mL}$)	12.21 ± 1.22	36.29	11.97 ± 0.6
Cmaks ($\mu\text{g}/\text{mL}$)	2.63 ± 0.20	$15.294 \pm 1.34 \mu\text{g}/\text{mL}$	$2.638 \pm \text{mg}/\text{mL}$
Tmaks (menit ke)	21.6 ± 8.14	-	39 ± 0.17

Keterangan: AUC (*Area Under Curve*); Cmaks = Konsentrasi maksimal; Tmaks = waktu yang diperlukan untuk mencapai Cmaks

Dalam evaluasi dosis obat berkenaan dengan munculnya resistansi data KHM, MPC, MSW dan farmakokinetik sangat memegang peranan penting. Data ini sangat penting untuk melakukan penilaian risiko resistansi (EMA 2018). Pemberian antibiotik dengan dosis berdasarkan MPC juga harus sangat berhati-hati karena memerlukan dosis yang sangat tinggi sehingga dapat menimbulkan efek samping yang tidak diharapkan. Mengingat siprofloksasin merupakan antibiotik yang masuk dalam *Highest Priority Critically Important* bagi manusia maka sebaiknya tidak menggunakan siprofloksasin sebagai pilihan pertama di hewan produksi. Monitoring resistansi siprofloksasin beserta deteksi gen resistan siproflokasin dari hewan produksi sebaiknya dilakukan secara terus menerus sehingga bisa memberikan gambaran yang utuh mengenai prevalensi siprofloksasin dan dilanjutkan dengan penilaian risiko penggunaan siprofloksasin di hewan produksi.

Kesimpulan

Berdasarkan hasil uji MPC didapatkan nilai MPC siprofloksasin $4-64 \mu\text{g}/\text{mL}$ ($22.96 \pm 19.07 \mu\text{g}/\text{mL}$) dan terdapat satu isolat yang memiliki MPC $> 256 \mu\text{g}/\text{mL}$. Hasil ini memberikan rentang MSW yang luas yaitu dengan batas bawah nilai KHM $0.25 - 2 \mu\text{g}/\text{mL}$ ($0.55 \pm 0.37 \mu\text{g}/\text{mL}$) hingga batas atas $4-64 \mu\text{g}/\text{mL}$ ($22.96 \pm 19.07 \mu\text{g}/\text{mL}$). Hasil ini memberikan nilai *mutant prevention index*(MPI) siprofloksasin pada *E. coli* yang lebar yaitu antara $8-128$ (49.74 ± 40.97). Berdasarkan hasil pengkajian MPC ini dapat disimpulkan dapat bahwa dosis pemberian siprofloksasin pada hewan produksi memiliki rentang MSW yang cukup lebar sehingga memungkinkan timbulnya *single-step-mutant*.

Daftar Pustaka

- Ambarwati. (2014). Studi farmakokinetik siprofloksasin pada plasma, hati, ginjal, dan otot pada briler menggunakan kromatografi cair kinerja tinggi (KCKT). Fakultas Kedokteran Hewan Universitas Gadjah Mada, Yogyakarta
- Anadón, A., Martínez-Larrañaga, M.R., Iturbe, J., Martínez, M.A., Díaz, M.J., Frejo, M.T., Martínez, M.(2001).Pharmacokinetics and residues of ciprofloxacin and its metabolites in broiler chickens. *Res Vet Sci.* Oct;71(2):101-9. <https://doi.org/10.1053/rvsc.2001.0494>
- Berkhoff, H.A. and Vinal, C.A. (1986). Congo red medium to distinguish between invasive and non-invasive *Escherichia coli* pathogenic for poultry. *Avian Dis.* 30(1):117-131. <https://doi.org/10.2307/1590621>
- Blondeau, J.M. (2009). New concepts in antimicrobial susceptibility testing: the mutant prevention concentration and mutant selection window approach. *Vet Dermatol.* (20):383-396. doi. org/10.1111/j.1365-3164.2009.00856.x
- Clinical Laboratory Standards Institute [CLSI]. (2016). M100S: Performance standards for antimicrobial susceptibility testing 26th Ed. CLSI. USA. pp: 52-54, 196
- Cai, Y., Li, R., Liang, B., Bai, N., Liu, Y., Wang, R. (2010). *In vitro* antimicrobial activities and mutant prevention concentration of colistin against *Acinetobacter baumannii*. *Antimicrob Agents Chemother.* 54(9):3998-3999. doi:10.1128/AAC.00264-10
- Choi, M.J. and Ko, K.S. 2014. Mutant prevention concentration of colistin for *Acinetobacter baumanii*, *Pseudomonas aeruginosa* and

- Klebsiella pneumonia* clinical isolat. *J Antimicrob Chemother.* 69(1):275-277. doi: org/10.1093/jac/dkt315
- Credito, K., Kosowska-Shick, K., Appelbaum, P.C. (2010). Mutant prevention concentration of four carbapenems against gram-negative rods. *Antimicrob Agents Chemother.* 54(6): 2692-2695. doi:10.1128/AAC.00033-10
- Daoud, Z., Sokhn, E.S., Azar, E., Masri, K., Doron, S. (2014). Mutant prevention concentration of ciprofloxacin against urinary isolates of *Escherichia coli* and *Klebsiella pneumonia*. *J Infect Dev Ctries* 8(2): 154-159. doi:10.3855/jidc.3164
- Direktorat Jenderal Peternakan dan Kesehatan Hewan [DJPKH]. (2016). Indeks Obat Hewan Indonesia Ed. IX. Jakarta (ID): Kementerian Pertanian Republik Indonesia. pp. 58–599.
- Drlica, K. (2003). The mutant selection window and antimicrobial resistance. *J Antimicrob Chemother.* August: 1-7.DOI: 10.1093/jac/dkg269
- European Medicine Agency [EMA]. (2018). Guideline on the assessment of the risk to public health from antimicrobial resistance due to the use of an antimicrobial veterinary medicinal product in food producing animals (Draft 2). Retrieved Oktober 01, 2018from www.ema.europa.eu/docs/en_gb/document_library/scientific_guideline/2018/07/WC500252679.pdf
- Gebru, E., Choi, M.J., Lee S.J., Damte, D., Park, S.C. (2011). Mutant prevention concentration and mechanism of resistance in clinical isolat and enrofloxacin/ marbofloxacin-selected mutants of *Escherichia coli* of canine origin. *J Med Microbiol.* 60(Pt10):1512-1522. doi:10.1099/JMM.0.028654-0
- Gianvecchio, C., Lozano, N.A., Henderson, C., Kalhori, P., Bullivant, A., Valencia, A., Su, L., Bello, G., Wong, M., Cook, E., Fuller, L., Neal III, J.B., Yeh, P.J. (2019). Variation in mutant prevention concentration. *Front Microbiol.* 10:42. doi:10.3389/fmicb.2019.00042
- Hansen, G.T., Zhao, X., Drlica, K., Blondeau, JM. (2006). Mutant prevention concentration for ciprofloxacin and levofloxacin with *Pseudomonas aeruginosa*. *Int J Antimicob Agents* 27: 120-124
- Hindler, J.A., and Humphries, R.M. (2013). Colistin MIC variability by method contemporary clinical isolates of multidrug-resistant gram negative bacilli. *JCM.* 51(6):1676-1684. doi:10.1128/JCM.03385-12
- Ivanova, S., Dimitrova, D., Petrichev, M. (2017). Pharmacokinetics of ciprofloxacin in broiler chickens after single intravenous and intrainguinal administration. *Mac Vet Rev* 40 (1): 67-72
- Khan, G.J., Khan, R.A., Majeed, I., Siddiqui, F.A., Khan, S. (2015). Ciprofloxacin; the frequent use in poultry and its consequences on human health. *Professional Med J* 22(1):001-005.
- Marcusson, L.L., Olofsson, S.K., Lindgren, P.K., Cars, O., Hughes, D. (2005). Mutant prevention concentration of ciprofloxacin for urinary tract infection isolates *Escherichia coli*.*J Antimicrob Chemother.* 55:938-943. doi:10.1093/jac/dki136
- Mouton, J.W., Dudley, M.N., Cars, O., Derendorf, H., Drusano, G.L. (2005). Standardization of pharmacokinetic/ pharmacodinamis (PK/ PD) terminology for anti-infective drugs: an update. *J Antimicrob Chemother.* 55:601-607. doi.org/10.1093/jac/dki079
- Randall, L.P., Cooles, S.W., Piddock, L.V.J., Woodward, M.J. (2004). Mutant Prevention concentration of ciprofloxacin for *Salmonella enterica*. *J Antimicrob Chemother.* 54: 688-691
- Standar Nasional Indonesia [SNI]. 2008. SNI 2897 tentang Metode Pengujian Cemaran Mikroba dalam Daging, Telur, dan Susu, serta Hasil Olahannya. Jakarta (ID): Badan Standardisasi Nasional.
- World Health Organization [WHO]. (2017). Critically important antimicrobials for human medicine – 5th rev. WHO. Switzerland. Licence: CC BY-NC-SA 3.0 IGO. Pp:12-37