## (案)

ガミスロマイシンを有効成分とする豚の注射剤 (ザクトラン メリアル)の承認に係る薬剤耐性菌に 関する食品健康影響評価

## 2017年月

食品安全委員会 薬剤耐性菌に関するワーキンググループ

## 目次

		貝
〇審詞	養の経緯	4
〇食品	品安全委員会委員名簿	4
〇食品	品安全委員会薬剤耐性菌に関するワーキンググループ専門委員名簿	4
〇要	約	5
I. 1	評価の経緯及び範囲等	6
1.	経緯	6
2.	評価の対象及びハザードである薬剤耐性菌の考え方	6
I.	評価対象動物用医薬品の概要	7
1.	有効成分	7
2.	効能 · 効果	7
3.	用法 • 用量等	7
4.	[51]5 C - 4 (1 - 4 - 4 - 4 - 4 - 4 - 4 - 4 - 4 - 4 -	
5.	有効成分であるガミスロマイシンの名称、構造式等	8
	(1) 一般名	8
	(2)化学名	8
	(3)分子式	8
	(4)分子量	8
	(5) 構造式	9
	(6) 有効成分の系統	9
6.	動物用マクロライド系抗生物質及びリンコマイシン系抗生物質の販売量	. 10
7.	ガミスロマイシンの海外における評価状況等	. 10
	(1) 米国食品医薬品庁(FDA)	. 10
	(2) 欧州医薬品庁(EMA)	. 12
	(3)豪州	. 13
皿. 🖊	ハザードの特定に関する知見	. 13
1.	豚におけるガミスロマイシンの薬物動態及び残	留
••••		. 13
	(1)薬物動態試験(吸収)	. 13
	(2)薬物動態試験(分布、代謝、排泄)	. 14
	(3)薬物動態試験(分布)	. 16
	(4)代謝試験	. 16
	(5) タンパク結合試験	. 17
	(6)残留	
2.	ガミスロマイシンにおける抗菌活性の作用機序	. 18
.3	ガミスロマイシンの抗菌スペクトル及び感受性分布	18

	(1)抗菌スペクトル	. 18
	(2)家畜の病原菌に対するガミスロマイシンの MIC の分布	. 20
	(3)指標細菌及び食品媒介性病原菌に対する MIC の分布	. 21
	4. マクロライド系抗生物質に対する薬剤耐性機序及び薬剤耐性決定因子について.	. 23
	(1)ガミスロマイシンの阻害活性	. 23
	(2) マクロライド系抗生物質に対する耐性の基本的機序	. 23
	(3)耐性遺伝子及び交差耐性	. 23
	(4)耐性遺伝子の伝達	. 25
	5. 交差耐性を生じる可能性及び医療分野における重要性	. 26
	(1)マクロライド系抗生物質及び他の系統の抗生物質との交差耐性	. 26
	(2)マクロライド系抗生物質の医療分野における重要度	. 29
	6. ハザードの特定に係る検討	. 30
	(1)マクロライド系抗生物質及びリンコマイシン系抗生物質で治療可能な主要原	
	症	. 30
	(2)カンピロバクター感染症	. 30
	(3)常在菌による感染症の検討	. 31
	7. ハザードの特定	. 31
IV	. 発生評価に関する知見	. 32
	1. 畜産現場におけるマクロライド系抗生物質耐性の状況	. 32
	(1)健康家畜由来細菌の抗菌性物質感受性調査	. 32
	2. 薬剤耐性菌の耐性機序及び薬剤耐性決定因子に関する情報	. 36
	(1)カンピロバクターにおけるマクロライド耐性機序	. 36
	(2)ハザードの遺伝学的情報	. 36
	(3)突然変異による薬剤耐性の獲得率(突然変異率)及び獲得の速度	. 37
	(4)薬剤耐性決定因子の細菌間での伝達の可能性	. 38
	(5)ガミスロマイシンの耐性選択圧	. 38
V	. 暴露評価に関する知見	. 43
	1. 豚由来食品の消費量	. 43
	2. ハザードとなりうる当該細菌の生物学的特性	<b>. 4</b> 3
	(1)抵抗性、生残性及び増殖性	. 43
	(2)生存能力及び分布状況等	. 44
	3. ヒトの腸内細菌叢として定着する可能性	. 45
	4. ヒトの常在菌又は病原菌に薬剤耐性決定因子が伝達する可能性	. 46
	5. 家畜及び畜産食品が農場から出荷されヒトに摂取されるまでの経路	
	6. 豚由来食品がハザードに汚染される可能性及び汚染状況	
	(1) 豚由来食品がハザードとなりうるカンピロバクターに汚染される可能性	
	(2) ハザードとなりうるカンピロバクターによる豚由来食品の汚染状況	

VI. 影響評価に関する知見	52
1. ハザードとなりうる細菌の暴露に起因して生じる可能性のあるヒトの疾病	52
(1)発生原因及び発生状況	52
(2)重篤度	53
2. 疾病の病原菌の薬剤耐性化の状況	<b>5</b> 3
3. ハザードの暴露によるヒトの疾病に対する治療(カンピロバクター感染症)	54
(1)治療方針及び第一選択薬	54
(2) 当該疾病の治療におけるハザードの影響	54
Ⅶ. 食品健康影響評価	55
1. 発生評価、暴露評価及び影響評価の考え方	55
2. 発生評価について	56
(1)ハザードの出現(薬剤耐性機序、遺伝学的情報等)	56
(2) ハザードとなりうる細菌の感受性分布	56
(3)発生評価に係るその他要因(薬物動態、使用方法、使用量等)	56
(4)発生評価の結果	57
3. 暴露評価について	57
(1)ハザードの生物学的特性	57
(2) ハザードによる食品の汚染状況	57
(3)暴露評価に係るその他の要因(食肉処理工程、流通経路等)	58
(4)暴露評価の結果	58
4. <b>影響評価</b> について	58
(1)当該疾病治療における重要度	58
(2)当該疾病の重篤性	58
(3) 影響評価に係るその他要因(代替薬の状況、医療分野における薬剤耐性	の状況
等)	59
(4)影響評価の結果	59
5. リスクの推定について	59
(1)リスクの推定の考え方	59
(2)リスクの推定の結果	60
6. 食品健康影響評価	<b>6</b> 0
Ⅷ. その他の考察	62
<別紙 検査値等略称>	63
<b>&lt;</b> 参昭>	64

#### <審議の経緯>

2016年 10月 12日 農林水産大臣から製造販売の承認に係る食品健康影響評価

について要請(28消安第2804号)、関係資料の接受

2016年 10月 18日 第626回食品安全委員会(要請事項説明)

2016年 12月 5日 第8回薬剤耐性菌に関するワーキンググループ

2017年 3月 8日 第9回薬剤耐性菌に関するワーキンググループ

## <食品安全委員会委員名簿>

(2017年1月6日まで) (2017年1月7日から)

佐藤 洋(委員長) 佐藤 洋(委員長)

山添 康(委員長代理) 山添 康(委員長代理)

熊谷 進 吉田 緑

吉田 緑 山本 茂貴

石井 克枝 石井 克枝

堀口 逸子 堀口 逸子

村田 容常 村田 容常

## く食品安全委員会薬剤耐性菌に関するワーキンググループ専門委員名簿>

吉川 泰弘 (座長)

田村 豊(座長代理)

浅井 鉄夫 佐々木一昭

荒川 宜親 菅井 基行

今田 千秋 砂川 富正

植田富貴子 戸塚 恭一

甲斐 明美 豊福 肇

## <第8回食品安全委員会薬剤耐性菌に関するワーキンググループ専門参考人名簿>

池 康嘉

## <第9回食品安全委員会薬剤耐性菌に関するワーキンググループ専門参考人名簿>

池 康嘉

要。約
マクロライド系抗生物質であるガミスロマイシンを有効成分とする豚の注射剤(ザクト
ラン メリアル)の承認に係る食品健康影響評価のうち、家畜に使用された場合に選択さ
れる薬剤耐性菌に関する評価を、「家畜等への抗菌性物質の使用により選択される薬剤耐
性菌の食品健康影響に関する評価指針」(平成 16 年 9 月 30 日食品安全委員会決定)に基
づき実施した。
[以下調査会終了後適宜作成]

## I. 評価の経緯及び範囲等

#### 1. 経緯

1 2

本評価は、農林水産省から要請があった動物用医薬品(ガミスロマイシンを有効成分とする豚の注射剤(ザクトラン メリアル))の医薬品、医療機器等の品質、有効性及び安全性の確保等に関する法律(昭和35年法律第145号。以下「医薬品医療機器等法」という。)に基づく承認に係る食品健康影響評価のうち、「家畜等に動物用抗菌性物質を使用することにより選択される薬剤耐性菌が食品を介してヒトに伝播し、ヒトが当該細菌に起因する感染症を発症した場合に、ヒト用抗菌性物質による治療効果が減弱あるいは喪失する可能性及びその程度」について、「家畜等への抗菌性物質の使用により選択される薬剤耐性菌の食品健康影響に関する評価指針」(平成16年9月30日食品安全委員会決定。以下「評価指針」という。)に基づき、評価を行ったものである。(参照1)「食安委・評価指針」2004]

マクロライド系抗生性物質を有効成分とする動物用医薬品の薬剤耐性菌に関する食品健康影響評価については、2014年にガミスロマイシンを有効成分とする牛の注射剤(ザクトラン)の評価を行った。また、ガミスロマイシンと同系統の15員環マクロライド系抗生物質であるツラスロマイシンを有効成分とする豚の注射剤(ドラクシン)及び牛の注射剤(ドラクシン C)について、それぞれ2012年及び2015年に評価を行った。今回の評価においては、基本的にこれらの評価書における構成に沿って、ガミスロマイシンを有効成分とする豚の注射剤についての知見に基づき本評価書を作成した。(参照2-4)[食安委\_牛ガミスロマイシン耐性菌評価書\_2014][食安委\_床ツラスロマイシン耐性菌評価書\_2015]

## 2. 評価の対象及びハザード である薬剤耐性菌の考え方

評価対象動物用医薬品は、豚の飼養過程において使用されることから、評価指針に基づき、評価の対象を「豚由来の畜産食品」が介在する場合とした。薬剤耐性菌とは、抗菌性物質等の薬剤に対して感受性を示さない(薬剤が効かない)性質を持つ菌である。対象菌が薬剤に対して発育できるか否かを判断する最小発育阻止濃度(MIC)が「耐性」のブレイクポイント(耐性限界値)よりも大きい場合、その薬剤に対して耐性であると判断される。

薬剤耐性菌の判断基準となるブレイクポイントは、以下に示すようにいくつかの異なる考え方に基づき設定されたものが存在しており、各種の知見によって、薬剤耐性率の判断基準は異なる場合がある。

したがって、本評価書においては、ある一定のブレイクポイントを基準とする薬剤耐性菌を定義して評価することは困難であると考えられることから、評価に用いた各知見で採用しているブレイクポイントを明確にした上で薬剤耐性率等のデータを検討し、薬剤耐性菌のリスクについて総合的に評価することとする。

なお、ブレイクポイントの設定に当たっては、薬剤感受性が低下しているだけでもヒ

<sup>1</sup> ハザードとは、ヒトに対する危害因子(リスク要因)であり、本評価では、ガミスロマイシンを有効成分とする豚の注射剤(ザクトラン メリアル)を豚に使用した結果として選択される薬剤耐性菌をいう。

- 1 トの治療に支障をきたす可能性があることが報告されていることから、米国の臨床検査
- 2 標準協会 (CLSI) 等においては、抗菌性物質のブレイクポイントについて薬剤低感受性
- 3 も考慮すべきであるとの議論がある。しかしながら、薬剤低感受性を考慮したブレイク
- 4 ポイントについて、これまでのところ十分な科学的知見が集積されておらず、現時点で
- 5 の薬剤低感受性に関する評価は困難であるため、今後、科学的知見の収集に努める必要
- 6 があると考えられる。
  - ① CLSI におけるブレイクポイント

国際的に多く利用されているブレイクポイントであり、細菌の実測 MIC と抗菌性物質の血中濃度から、感性(S)、中間(I)、耐性(R)のカテゴリーに分類されている。しかし、CLSI におけるブレイクポイントは、米国における用法・用量を基準として設定されたものであるため、日本国内における抗菌性物質使用の実態とやや異なっている場合がある。

② 日本化学療法学会におけるブレイクポイント

感染症に対する抗菌性物質の臨床効果が80%以上の有効率で期待できるMICとして、感染症・感染部位別にブレイクポイントが設定されている。これまでに呼吸器感染症、敗血症及び尿路感染症における各薬剤のブレイクポイントが提案されている。

③ 細菌学的 (疫学的) ブレイクポイント

同一の菌属又は菌種の菌株を多数収集して MIC を測定し、その分布が二峰性を示した場合にそのピークの中間値をブレイクポイントとするという設定方法である。我が国の家畜衛生分野における薬剤耐性モニタリングシステム (JVARM) では、CLSI のブレイクポイントを判断基準とするほか、CLSI で規定されていない薬剤については、この細菌学的(疫学的)ブレイクポイントを耐性か感性かの判断基準としている。

222324

25

26

27

7

8

9 10

11

1213

14

15

16

17

18

19

20

21

#### Ⅱ. 評価対象動物用医薬品の概要

(参照 5) [メリアル ザクトラン概要書]

#### 1. 有効成分

有効成分はガミスロマイシンである。

本製剤 1 mL 中にガミスロマイシンが 150 mg (力価) 含まれている。

282930

### 2. 効能・効果

有效菌種:Actinobacillus pleuropneumoniae、Pasteurella multocida、Mycoplasma 32 hyopneumoniae

33 適応症:豚の細菌性肺炎

34

#### 3. 用法•用量等

36 体重 1 kg 当たりガミスロマイシンとして 6.0 mg (力価) を単回頚部筋肉内注射する。

37 38

35

#### 4. 開発の経緯等

39 本製剤の主剤であるガミスロマイシンは、広範囲な抗菌スペクトルを有する 15 員環 40 マクロライド系抗生物質である。

1	豚及び牛の細菌性呼吸器疾患の原因菌であるグラム陰性菌及びマイコプラズマに対
2	して抗菌活性を有することが確認されたことから、動物用医薬品として開発が進められ
3	た。本製剤は、既に海外において、牛の細菌性呼吸器複合感染症(Bovine Respiratory
4	Disease: BRD) を適応症として承認されている製剤であり(参照5)[メリアル_ザクトラン
5	概要書]、更に EU では、適応症として豚の細菌性呼吸器複合感染症 (Swine Respiratory
6	Disease: SRD) も承認されている。(参照 5-1) [EMA_2016_Zactran]
7	国内においては、2010年に牛(生後13月を超える雌の乳牛(食用に供するために搾
8	乳されなくなったものを除く。)を除く。)の細菌性肺炎を適応症とする注射剤の申請が
9	行われ、薬事・食品衛生審議会薬事分科会 <u>での審査</u> 及び食品安全委員会で <u>の評価審査</u> を
10	終了している (2016年12月現在)。(参照2,5) [食安委_牛ガミスロマイシン耐性菌評価書_2014]
11	[メリアル_ザクトラン概要書]
12	ガミスロマイシンは、ヒト用医薬品としては使用されていない。
13	今般、メリアル・ジャパン株式会社から、豚の細菌性肺炎を適応症としたガミスロマ
14	イシンを有効成分とする豚の注射剤の製造販売承認申請がなされたことに伴い、農林水
15	産大臣から本剤を承認することについて食品健康影響評価が要請された。
16	
17	5. 有効成分であるガミスロマイシンの名称、構造式等
18	(参照 5) [メリアル_ザクトラン概要書]
19	(1) 一般名
20	和名:ガミスロマイシン
21	英名: Gamithromycin
22	( a \
23	(2)化学名
24	IUPAC;
25	英名:(2 <i>R</i> ,3 <i>S</i> ,4 <i>R</i> ,5 <i>S</i> ,8 <i>R</i> ,10 <i>R</i> ,11 <i>R</i> ,12 <i>S</i> ,13 <i>S</i> ,14 <i>R</i> )-11-[(2 <i>S</i> ,3 <i>R</i> ,4 <i>S</i> ,6 <i>R</i> )-4-
26	(dimethylamino)-3-hydroxy-6-methyloxan-2-yl]oxy-2-ethyl-3,4,10-
27	trihydroxy-13-[( $2R$ , $4R$ , $5S$ , $6S$ )-5-hydroxy-4-methoxy-4,6-dimethyloxan-
28	2-yl]oxy-3,5,8,10,12,14-hexamethyl-7-propyl-1-oxa-7-
29	azacyclopentadecan-15-one
30	
31	CAS (No. : 145435-72-9)
32	
33	(3)分子式
34	$ m C_{40}H_{76}N_2O_{12}$
35	
36	(4)分子量
37	777.04
38	

## (5)構造式

 $\frac{2}{3}$ 

(参照 5) [メリアル\_ザクトラン概要書]

## (6) 有効成分の系統

ガミスロマイシンは、15 員環マクロライド系抗生物質で、細菌リボソームの構成ユニットの一つである 50S サブユニット中の 23S rRNA に結合することで、ペプチジル tRNA の転位を阻害し、細菌のタンパク質合成を阻害することにより、発育・増殖を阻止する静菌作用を示す。広範囲の抗菌スペクトルを有し、特にマイコプラズマに対して優れた抗菌力を示す。

日本でヒト用医薬品として承認されているマクロライド系抗生物質は、アジスロマイシン(15 員環)、クラリスロマイシン(14 員環)、エリスロマイシン(14 員環)、ロキシスロマイシン(14 員環)、ジョサマイシン(16 員環)、ロキタマイシン(16 員環)等がある。

日本では、動物用医薬品として豚に使用するマクロライド系抗生物質として、ツラスロマイシン (15 員環)、エリスロマイシン、タイロシン<sup>2</sup> (16 員環)、リン酸チルミコシン (16 員環)及びミロサマイシン (16 員環)が承認されている。豚以外の動物種に動物用医薬品として使用するマクロライド系抗生物質として、エリスロマイシン(牛及び水産用)、タイロシン<sup>3</sup>、チルミコシン (16 員環)(牛)及びミロサマイシン(鶏)が承認されている。

マクロライド系抗生物質の飼料添加物としては、飼料の安全性の確保及び品質の改善に関する法律(昭和28年法律第35号)に基づき、飼料が含有している栄養成分の

<sup>2</sup>リン酸タイロシン、酒石酸タイロシン及び酒石酸酢酸イソ吉草酸タイロシン。

<sup>3</sup>リン酸タイロシン(鶏、\*イヌ及びネコ)、酒石酸タイロシン(鶏)及び酒石酸酢酸イソ吉草酸タイロシン(鶏)。

有効な利用の促進を用途として、豚に使用するリン酸タイロシンが指定されている。

1 2 3

4

5

6

## 6. 動物用マクロライド系抗生物質及びリンコマイシン系抗生物質の販売量

ガミスロマイシンは、日本においては未承認のため使用実績に関するデータはない。 ガミスロマイシンと交差耐性を示すマクロライド系抗生物質及びリンコマイシン系抗生 物質の販売量は表 1 のとおりである。(参照 10) [動薬検\_販売量\_2007-20154]

7 8

# 表 1 国内における動物用マクロライド系 <sup>1)</sup>及びリンコマイシン系 <sup>2)</sup>抗<u>生</u> 基性物質の年間 推定販売量(原末換算)(kg)

	10/0/01 (0/0/1/00/1/ (198/									
動	抗 <u>生</u> 菌性	年間推定販売量(原末換算)(kg)								
物	物質 物質	2007	2008	2009	2010	2011	2012	2013	2014	<u>2015</u>
種	初貝	年	年	年	年	年	年	年	年	<u>年</u>
牛	マクロラ イド系	1,611	1,247	1,70 <u>4</u> 5	1,649	1,660	1,204	1,23 <u>3</u> 2	1,255	<u>1,761</u>
豚	マクロラ イド系	23,408	29,671	21,992	31,814	34,325	36,063	37,923	36,779	47,948
脉	リンコマ イシン系	35,426	32,289	35,194	36,109	32,835	33,441	34,414	35,422	23,120

1) エリスロマイシン、チオシアン酸エリスロマイシン、エンボン酸スピラマイシン、ジョサマイシン、タイロシン、リン酸タイロシン、酒石酸タイロシン、酒石酸酢酸イソ吉草酸タイロシン、チルミコシン、リン酸チルミコシン、ミロサマイシン及びツラスロマイシン

2) 塩酸クリンダマイシン、塩酸リンコマイシン及び塩酸リンコマイシン水和物

131415

16

1718

1920

2122

2324

25

2627

28

2930

31

32

10

11

12

## 7. ガミスロマイシンの海外における評価状況等

#### (1)米国食品医薬品庁(FDA)

抗菌性物質の承認申請に関して FDA が定めた企業向けガイダンスに基づき、マクロライド系抗生菌性物質の薬剤耐性菌に関する評価が申請企業により実施されている。 (参照 11) [FDA/CVM\_GFI#152\_2003]

#### ① ツラスロマイシン

2004年に、ガミスロマイシンと同系統の 15 員環マクロライド系抗生物質であるツラスロマイシンを有効成分とする牛及び豚用注射剤の評価が申請企業により実施されている。その概要は以下のとおり。(参照 12) [Tulathromycin: A qualitative risk estimation\_2004]

評価すべきハザードはマクロライド耐性カンピロバクターによるカンピロバクター 一感染症であり、ハザード要因として牛又は豚にツラスロマイシン製剤を使用した結果生じる食品媒介性のマクロライド耐性カンピロバクターを特定した。

#### a. 発生評価

ツラスロマイシンの微生物学的活性は、結腸内容物との結合や pH の低下により減弱する。また、カンピロバクターのマクロライド耐性は、伝達性プラスミド等を介するマクロライド耐性遺伝子の獲得ではなく、染色体 DNA の突然変異によって発生する。

ツラスロマイシン製剤は、治療用の抗生物質製剤として、動物用医薬品の適正使用の原則に基づき使用されるものである。獣医師の処方の下でのみ、非経口の単回投与で治療が必要な動物に個々に使用されるものであり、飼育群全体への投与は意図されていない。

以上のことから、当該製剤の使用に係る発生評価では、マクロライド耐性カンピロバクターが発現する確率は「Low」と定性的に評価した。

#### b. 暴露評価

1 2

牛肉及び豚肉の消費量並びに牛肉及び豚肉のカンピロバクターによる汚染率のデータから評価を行った。

米国の牛肉消費量は1人当たり 64.5 ポンド (29.3 kg) /年で「High」、カンピロバクターによる牛のと体及びひき肉の汚染率は 0~4%で「Low」とされた。したがって、当該製剤の牛への使用に係る暴露評価は、「Medium」と定性的に評価した。一方、米国の豚肉消費量は1人当たり 48.2 ポンド (21.9 kg) /年で「High」、カンピロバクターによる豚のと体の汚染率は 32%で「High」とされた。しかし、申請企業は豚のと体の汚染率が豚肉におけるカンピロバクター汚染率を代表するものではなく、実際の豚肉の汚染率はと体より低く、豚肉の切り身では 1%であるという調査結果があることから、豚肉の汚染率は、定性的に「Low」とされるべきとした。したがって、当該製剤の豚への使用に係る暴露評価は、豚肉の消費量については「High」、豚肉のカンピロバクター汚染率は「Low」という結果から、「Medium」と定性的に評価した。

#### c. 影響評価

食品生産動物と関連する食品媒介病原細菌であるカンピロバクターによる感染症の治療のために使用されること、また、マクロライド系抗生物質はレジオネラ症の治療及び Mycobacterium avium Complex (MAC) / Mycobacterium avium-intracellulare (MAI) による重篤な疾病の予防及び治療に使用されることから、ヒト医療におけるマクロライド系抗生物質の使用に関する影響評価は、「Critically Important」とした。

#### d. リスクの推定

発生、暴露及び影響評価の各評価結果からリスクの推定を行い、影響評価において「Critically Important」とされたことから、他の評価の結果にかかわらずリスクの推定は「High」とした。

#### e. 結論

処方せん医薬品であること及び単回非経口投与による限定的な使用であること 並びにカンピロバクターのマクロライド耐性は現在モニタリングされていること 等のリスク管理措置を考慮すると、食品の微生物学的な安全性に関し、当該製剤の 承認によって公衆衛生上の特段のリスクは生じないとした。

#### ② ガミスロマイシン

2011年に、牛に使用するガミスロマイシンを有効成分とする牛用注射剤の評価が申請企業により実施されている。その概要は以下のとおり。(参照 13)

#### [FDA/CVM\_ZACTRAN\_2011]

ガミスロマイシンの食品の微生物学的な安全性に関して、定性的リスク評価の手順 で評価した。定性的リスク評価の手順は、1)発生評価:推奨使用条件下でガミスロ マイシンを使用された肉用牛において、マクロライド耐性菌又は耐性決定因子が出現 する確率、2) 暴露評価:マクロライドを使用された牛に由来するの食用製品の消費 を通じて、ヒトがマクロライド耐性菌又は耐性決定因子に暴露される可能性、3)影 響評価:ヒトの感染症治療に用いられるアザライド(マクロライド系抗生物質の1つ のクラスで、アジスロマイシンを含む 荒川専門委員修文。) の医学的重要性を考慮し、 耐性菌又は耐性決定因子への暴露から生じる潜在的なヒトの健康への影響からなる。 その結果、肉用牛におけるガミスロマイシンの推奨使用方法によるヒトの健康への 懸念となる耐性菌(カンピロバクター等)の発生リスクは「Medium」と判断された。 ヒトへの暴露リスクは「Low」、窒素を含む15員環マクロライドであるアザライドの ヒト医療における重要性ランキングは「High」、総合的に評価して「High」と評価さ れた。したがって、申請された使用条件では、FDA リスク管理戦略のカテゴリー1 に 該当し、個々の動物への薬剤の使用状況及び FDA/CDC/USDA の全米薬剤耐性国立 抗菌剤耐性菌監視モニタリングシステム(NARMS)を介してする耐性状況の監視を する必要があるとされた。

171819

20

21

2223

24

25

26

2728

29

30

3132

33

34

1

2

3

4

56

7

8

9 10

11

12

13

1415

16

## (2) 欧州医薬品庁(EMA)

## ① マクロライド系抗生菌性物質

食品生産動物に対してマクロライド系、リンコマイシン系及びストレプトグラミン系抗生菌性物質を使用することについて、2011年に EMA の Committee for Medicinal Products for Veterinary Use (CVMP)から公衆衛生に及ぼす耐性菌発現の影響に関する見解(リフレクションペーパー)が公表されている。その概要は以下のとおり。(参照 14) [EMA 2011]

家畜由来食品は薬剤耐性カンピロバクターを家畜からヒトに伝達する可能性がある。欧州では2005年から2009年にかけて、カンピロバクター感染症が最も多い人獣共通腸管感染症であり、ヒトのカンピロバクター感染症の90%は Campylobacter jejuni が原因である。カンピロバクター感染症の多くの症例は症状が限定的であり、侵襲性となることは一般的にまれであるが、抗菌性物質による治療が必要な場合は、マクロライド系抗生物質が使用される。しかしながら、マクロライド耐性カンピロバクター感染症において、ヒト医療で治療の失敗例の報告はない。リスク分析において、ヒトにおける豚由来マクロライド耐性 C. coli 感染症に対するマクロライド系抗生物質の治療効果の減弱のリスクは非常に低く、肉用鶏又は牛由来マクロライド耐性 C. jejuni 感染症に対して準至適治療となるリスクは更に低いと示唆されている。

353637

38

3940

#### ② ガミスロマイシン

2015年にCVMPから豚に使用するガミスロマイシンの評価が公表されている。その概要は以下のとおり。(参照9)[EMA/CVMP\_ZACTRAN\_2015]

ガミスロマイシンを BRD の治療及び群単位での治療(metaphylaxis)に用いるこ

とで獲得される薬剤耐性に関しては、2007~2008 年に行われた最初の承認審査及び 2013 年の再承認において評価された。その中で、欧州での BRD 病原菌のガミスロマイシンに対する耐性発現は非常に低く、対象病原菌の感受性に関して大きな変化は見られなかったと結論付けた。

公衆衛生へのリスクについては、利用可能なデータから、BRD の治療のために 2008 年の承認以来使用されているガミスロマイシンは、ヒトにおける感染症治療のためのマクロライド使用に影響を与えていないと示唆された。

したがって、SRD 治療におけるガミスロマイシンの使用は、ヒトの感染症治療に限定的に使用されるマクロライド又は他系統の抗生物質に対しても、その使用に悪影響を与える可能性は低いと考えられる。

## (3)豪州

豪州の抗菌性物質に関する専門家グループ(ASTAG)は、2015年に豪州における ヒト用抗菌性物質の重要度ランク付けを改訂し、マクロライド系抗生物質はヒトの医療において耐性化が進行しても他の系統の抗菌性物質が数多く利用可能であるとして、その重要度を「Low」としている。(参照 16) [ASTAG\_2015]

## Ⅲ. ハザードの特定に関する知見

評価指針の第2章第1に基づき、ガミスロマイシンに関する情報から、当該物質を豚に使用した結果として出現し、食品を介してヒトに対して健康上の危害因子となる可能性のある薬剤耐性菌をハザードとして特定する。なお、薬剤耐性決定因子によって薬剤耐性形質を獲得した薬剤耐性菌については、当該決定因子についても考慮する。

## 1. 豚におけるガミスロマイシンの薬物動態及び残留

【事務局より】

以下、[III. 1.]の記載は、11 月に肥料・飼料等専門調査会でとりまとめられた動物用医薬品評価書ガミスロマイシン(第 2 版)から豚部分を抜き出したものです。

## (1)薬物動態試験(吸収)

豚(交雑種、約 $35\sim42$ 日齢、去勢雄及び雌、6又は9頭/群)にガミスロマイシン製剤を単回筋肉内投与若しくは皮下投与(ガミスロマイシンとして6.0 mg(力価)/kg 体重)又はガミスロマイシンを静脈内投与(6.0 mg(力価)/kg 体重)し、血漿中ガミスロマイシン濃度をLC-MS/MSにより測定した。

血漿中薬物動態パラメーターを表3に示した。

筋肉内投与群のバイオアベイラビリティはほぼ 100%と考えられ、静脈内投与群と同様に、速やかな吸収、その後の高いクリアランス等がみられた。皮下投与群のバイオアベイラビリティは静脈内投与群の 53.3%であった。(参照 5, 17) [ザクトランメリアル概要 p12-1, 3~8] [メリアル社\_0143001]

表2 豚にガミスロマイシン製剤を単回筋肉内若しくは皮下投与又はガミスロマイシンを

投与経路	Cmax (ng/mL)	AUC <sub>last</sub> (ng·h/mL)	T <sub>1/2</sub> (h)	Vd (L/kg)	CL (mL/h/kg)	BA (%)
静脈内	$555^{1)}$	3,738	25.1	$37.6^{2)}$	1,560	_
筋肉内	436	3,815	28.7	61.4	1,554	102
皮下	174	1,993	32.1	133	3,166	53.3

- 2 n=6 (静脈内投与群のみ n=9)
- 3 1) 時間 0 における外挿算出値
- 4 2) 定常状態における分布容積

## (2) 薬物動態試験(分布、代謝、排泄)

豚(交雑種(ヨークシャー×デュロック×ハンプシャー)、3 か月齢、去勢雄及び雌各 2 頭/時点)に  ${}^{3}$ H 標識ガミスロマイシンを単回筋肉内投与(約 6.0 mg/kg 体重)し、投与 15 日後までの組織及び胆汁を採取し、総放射活性及びガミスロマイシン濃度をそれぞれ LSC 及び LC-MS/MS によって測定した。また、組織中の代謝物について検討した。投与 15 日後に組織を採材する雄 2 頭については、投与 15 日後までの糞及び尿中の放射活性の回収率を測定した。

各組織及び胆汁中の総放射活性濃度を表 3 に示した。各組織中総放射活性濃度は、 投与部位筋肉>腎臓>肝臓、肺>投与部位周辺筋肉>臀部筋肉≥脂肪付き背部皮膚> 腹部脂肪の順であった。

各組織のガミスロマイシン濃度を表 4 に示した。ガミスロマイシン濃度は、投与部位筋肉>腎臓>肝臓>臀部筋肉≥脂肪付き背部皮膚>腹部脂肪の順であり、これは総放射活性の結果と類似していた。投与 15 日後には、肝臓、臀部筋肉及び腹部脂肪の全例が定量限界未満 (0.025 μg/g) まで減少した。

組織中の代謝物について検討した結果、主要な代謝物は脱クラジノース体 (DECLAD) であり、その組織中 DECLAD 濃度を表 5 に示した。代謝物として、 DECLAD のほかに、TDO 及び微量の代謝物が存在していた。

投与後 15 日間の糞又は尿における回収率を表 6 に示した。回収された放射活性の90%以上が投与後 6 日間以内に回収された。また、回収された放射活性の多くは、糞から回収された。

投与2日後において胆汁中総放射活性濃度が高かったこと及び排泄物中放射活性の多くは糞から回収されたことを考慮すると、胆汁排泄がガミスロマイシンの主排泄経路であることが示された。(参照5,18)[ザクトランメリアル概要p15-1~19][メリアル 0166201]

表 3 豚に <sup>3</sup>H 標識ガミスロマイシンを単回筋肉内投与後の組織及び胆汁中総放射活性濃度 (μg eq/g)

	10 10							
組織		最終投与後日数(日)						
<u> </u>	2	5	7	10	15			
肝臓	4.165	1.127	0.713	0.201	0.277			
肺	3.666	1.007	0.830	0.368	0.261			

腎臓	6.487	1.567	1.018	0.329	0.240
投与部位筋肉	8.989	3.757	0.979	0.520	0.233
投与部位周辺 筋肉	2.580	0.225	0.239	0.032	0.053
腹部脂肪	0.190	0.054	0.049	0.014	0.012
臀部筋肉	0.596	$0.284^{a}$	0.062	$0.025^{\rm b}$	$0.017^{ m b}$
脂肪付き背部 皮膚	0.271	0.171	0.106	0.076	0.047
胆汁	21.08	2.417	1.130	0.327	0.196

n=4

a: 4 例中 3 例が定量限界(0.103 μg eq/g)未満であることから、残り 1 例の数値

b: 4 例中 2 例が定量限界(10 日  $0.0239~\mu g~eq/g$ 、15 日  $0.0102~\mu g~eq/g$ )未満であるこから、残

り2例の平均値

5 6

1

2

3

4

7

## 表 4 豚に $^{3}$ H 標識ガミスロマイシンを単回筋肉内投与後の組織中ガミスロマイシン濃度

 $(\mu g/g)$ 

100							
組織	最終投与後日数(日)						
<b>下</b> 旦. <b>冲</b> 以	2	5	7	10	15		
肝臓	3.58	0.567	0.275	0.0527	< 0.025		
腎臓	6.07	1.11	0.567	0.135	0.037		
投与部位筋肉	9.22	3.67	0.973	0.582	$0.404^{a}$		
腹部脂肪	0.164	< 0.025	< 0.025	< 0.025	- b		
臀部筋肉	0.533	< 0.025	0.0357	< 0.025	- b		
脂肪付き背部皮膚	0.355	0.174	0.105	0.0672	0.0350		

n=4 定量限界 0.025 μg/g

a:4例中2例が?量限界未満であることから、残り2例の平均値

10 b: 測定せず

1112

13

8

9

## 表 5 豚に $^3H$ 標識ガミスロマイシンを単回筋肉内投与後の組織中ガミスロマイシン及び

DECLAD 濃度 (ug/g)

	DECEM 版/文 (μg/g)							
組織	代謝物	投与後日数(日)						
水丘水纹	1 (1911/197)	2	5	7	10	15		
肝臓	未変化体	2.58	0.420	0.206	0.033	0.016		
刀丨加戟	DECLAD	0.611	0.413	0.349	0.101	0.181		
腎臓	未変化体	4.08	0.716	0.337	0.061	0.015		
	DECLAD	0.707	0.470	0.445	0.145	0.144		
殿立[徐広	未変化体	0.406	0.190	_		_		
臀部筋肉	DECLAD	0.037	0.036	_	_	_		
腹部脂肪	未変化体	0.091		_		_		
/发育/J/日/J/	DECLAD	0.026	_	_	_	_		
脂肪付き	未変化体	0.17	0.087	0.060	0.040	_		
背部皮膚	DECLAD	0.021	0.027	0.021	0.015	_		

n=4 -: 総放射活性濃度が  $0.1\,\mu g/g$  以下の試料は測定しなかった。

表 6 豚に 3H 標識ガミスロマイシンを単回筋肉内投与後 15 日間の糞及び尿における回収

率 (%) a

豚	糞	尿	合計
1	45.1	10.6	55.7
2	51.3	15.8	67.1

a: 投与量(放射活性)に対する割合

### (3)薬物動態試験(分布)

豚(交雑種、約4か月齢、去勢雄及び雌、投与群3頭/時点、対照群6頭)にガミスロマイシン製剤を単回筋肉内投与(ガミスロマイシンとして6mg(力価)/kg体重)し、投与後の各時点において、血漿及び肺を採取した。また、採取した肺から肺上皮被覆液 (PELF)及び気管支肺胞洗浄細胞 (BAL Cell)を採取した。採取した試料中のガミスロマイシン濃度をLC-MS/MSによって測定した。

ガミスロマイシンの吸収、分布は速く、血漿中濃度は 2 時間後に最大濃度(436 ng/mL)に達し、肺では 8 時間後に最大濃度(7,388 ng/mL)がみられた。PELF 及び BAL Cell では 24 時間後にそれぞれ最大濃度 1,130 ng/mL 及び  $20\_527$  ng/mL となった。

半減期は、PELFでは 115 時間であり、肺(48.4 時間)及び BAL Cell(87.1 時間) よりも長かったが、BAL Cell との平衡過程が関わっていると考えられることから、みかけ上長い時間が算出されたと考えられた。平均滞留時間は、BAL Cell>PELF>肺>血漿の順であった。

ガミスロマイシンは肺への移行性が高いと考えられた。(参照 5, 19) [ザクトランメリアル概要 p12-2,  $10\sim14$ ] [メリアル\_0294901]

表 7 呼吸器官系組織におけるガミスロマイシンの動態

組織	$C_{max}$	AUC <sub>last</sub>	$T_{1/2}$	$T_{max}$	MRT <sub>last</sub>
	(ng/mL)	(h·μg/mL)	(h)	(h)	(h)
血漿	436	5.81	40.7	2.0	20.0
肺	7,388	391	44.6	8.0	48.4
PELF	1,130	77.6	115.0	24.0	66.3
BAL Cell	20,527	1,824	87.1	24.0	75.7

## (4) 代謝試験

上述の[III.1.(2)]を含む試験結果から、動物体内におけるガミスロマイシンの代謝について、次のように推測された。

豚における代謝経路として、ガミスロマイシンがエーテル開裂を介して代謝を受け、その結果クラジノースの糖鎖が失われることで DECLAD が生成される。DECLAD 及び TDO 以外に、未同定であるが、DECLAD の N-脱アルキル化合物に相当すると考えられるピークがみられている。(参照 5, 20) [ザクトランメリアル概要書  $p15-20\sim25$ ] [メリアル社 NBRC-RPT-111-01]

1

2

3 4

5

6

7 8

(5) タンパク結合試験

表 7-1 豚の血漿中タンパク質へのガミスロマイシンの結合率

照 5, 21) [ザクトランメリアル概要書 p12-9][ メリアル社\_12-02 PRD 0098401]

ガミスロマイシンの豚の血漿中タンパク質への結合能について、in vitro で検討した。 血漿中 $^{3}$ H標識ガミスロマイシン濃度として $0.1\sim3.0\,\mu g/mL$ の範囲で、ガミスロマイ

シンの豚血漿中タンパク質への結合率は表 7-19-に示すとおり約 23.1%であった。(参

動物種		添加濃度	(μg/mL)		平均 (%) a
到17/71里	0.1	0.3	1.0	3.0	十岁 (70) "
豚	$24.4 \pm 2.1$	$22.3 \pm 2.7$	$23.8 \pm 2.1$	$21.9 \pm 0.9$	$23.1 \pm 1.2$

平均値 ± 標準偏差

a:4添加濃度の平均

10 11 12

13

14

15

16

17 18

19

20

21

22

23

9

## (6) 残留

豚(ジャーマンランドレース×ピエトレン、約3.5か月齢、去勢雄及び雌各々3頭/ 時点)にガミスロマイシン製剤(ガミスソロマイシンとして6 mg(力価)/kg 体重) を単回筋肉内投与し、残留試験が実施された。投与1、2、4、7、10、15、22及び30 日後に、組織(肝臓、腎臓、心臓、腰部筋肉、脂肪付き背部皮膚、投与部位筋肉及び 投与部位周辺筋肉)及び血液を採材し、LC-MS/MS によってガミスロマイシン濃度 を測定した。

血漿中ガミスロマイシン濃度を表8に示した。血漿中濃度は、投与10日後には1 例を除いて検出限界(1.0 ng/mL)未満となった。

組織中残留濃度を表9に示した。心臓及び腰部筋肉の前例が、投与7日後に定量限 界 (50 ng/g) 以下となった。脂肪付き背部皮膚では 10 日後、肝臓及び腎臓では 15 日後、投与部位周辺筋肉組織では22日後、投与部位筋肉では30日後に全例が定量限 界未満となった。(参照 5, 22) [ザクトランメリアル概要書 p15-2, 26~58] [メリアル社\_0278601]

2425

26

表8 豚にガミスロマイシン製剤を単回筋肉内投与後の血漿中濃度(ng/mL)a

投与後日数 (日)									
1 2 4 7 10 15 22 30									
54.1 ± 17.0	$21.6 \pm 5.52$	4.98 ± 1.97	LOD(2) ~ 1.84	$LOD(5) \sim$ $2.65$	LOD(6)	LOD(6)	LOD(6)		

n=6 (投与1日後のみn=48)

LOD: 検出限界(1.0 ng/mL)未満

a: 平均 ± 標準偏差で示した。ただし、定量限界未満又は検出限界未満の例を含む場合は、範囲で示し た。括弧内の数値はn数。

2930 31

27

28

表9 豚にガミスロマイシン製剤を単回筋肉内投与後の組織中残留濃度(ng/g) a

ψη ψ <del>η</del> ν		投与後日数(日)							
組織	1	2	4	7	10	15	22	30	

肝臓	3,277 ± 939	$2,455 \\ \pm 706$	$778 \\ \pm 253$	153 ± 63	LOQ(5)~ 51	LOQ(6)	LOQ(6)	LOD(6)
腎臓	9,880 ± 3,177	6,144 ± 1,161	1,802 ± 361	394 ± 152	104 ± 33	LOQ(6)	LOQ(6)	LOQ(6)
心臓	1,560 ± 523	773 ± 242	161 ± 56	LOQ(6)	LOQ(6)	LOQ(6)	LOQ(6)	LOQ(6)
腰部筋肉	505 ± 129	333 ± 117	62 ± 21	LOQ(6)	LOQ(6)	LOD(3)~ LOQ(3)	LOD(6)	LOQ(6)
脂肪付 き背部 皮膚	509 ± 110	287 ± 106	96 ± 28	LOQ(3) ~58	LOQ(6)	LOQ(6)	LOQ(6)	LOQ(6)
投与部 位筋肉	17,463 ± 3,769	18,316 ± 11,082	4,530 ± 4,475	2,593 ± 1,400	692 ± 295	LOQ(1)~ 1,262	LOQ(1) ~122	LOD(1) ~ LOQ(5)
投与部 位周辺 筋肉	$1,165 \\ \pm 522$	4,079 ± 5,079	1,116 ± 2,064	LOQ(2) ~1,567	LOQ(2) ~1,144	LOQ(5)~ 88	LOQ(6)	LOQ(6)

n=6 LOQ:定量限界(50 ng/gmL)未満 LOD:検出限界(2.0 ng/gmL)未満

a: 平均  $\pm$  標準偏差で示した。ただし、定量限界未満又は検出限界未満の例を含む場合は、範囲で示した。括弧内の数値は n 数。

## 2. ガミスロマイシンにおける抗菌活性の作用機序

ガミスロマイシンの作用機序は他のマクロライド系抗生物質であるエリスロマイシン、アジスロマイシン、ツラスロマイシン、チルミコシン及びタイロシン等と同様に、細菌リボソームの構成ユニットの一つである 50S サブユニット中の 23S rRNA に結合することでペプチジルtRNAの転位を阻害し、細菌のタンパク質合成を阻害することにより、発育・増殖を阻止する静菌作用を示す。(参照 23-25) [Weisblum B\_1995] [Tenson T et al\_2003] [Yao ,IDC 1999]

#### 3. ガミスロマイシンの抗菌スペクトル及び感受性分布

#### (1) 抗菌スペクトル

獣医療で使用される一般的なマクロライド系抗生物質は、グラム陽性菌、一部のグラム陰性菌(Actinobacillus、Pasteurella 及びカンピロバクター等)及びマイコプラズマに対して抗菌活性示す。(参照 26, 26·1)[メリアル社 2007] [動物用抗菌剤研究会 2013] 表 10 及び 11 に示すように、グラム陽性菌に対して、ガミスロマイシンは他のマクロライド系抗生物質であるアジスロマイシンやエリスロマイシンと同様にの活性を示す。一方、グラム陽性菌及び一部のグラム陰性菌に対して、アザライド系のサブクラスであるガミスロマイシンとアジスロマイシンは、エリスロマイシンに比較してより広域な抗菌スペクトルを示す。(参照 26) [メリアル社 2007]

【事務局より】

2014年の牛用ガミスロマイシン注射剤に関する評価書の記載から、一部修文していますのでご確認ください。

#### (修文案)

表○及び○に示すように、ガミスロマイシンは<del>種々のグラム陰性菌及び陽性菌に対して、</del>他のマクロライド系抗生物質であるアジスロマイシンやエリスロマイシンと同様に、グラム陽性菌及び一部のグラム陰性菌に対して広域な抗菌スペクトルを示す。 (参照○)[メリアル社 2007]

ガミスロマイシンの有効菌種にはグラム陰性菌を含みますが、引用している参照 26 に以下の記述があります。同資料から引用している表 10 及び表 11 を比較すると、グラム陰性菌の MIC がグラム陽性菌よりやや高い傾向が見られます。

#### <参照 26> (p.9)

The spectrum of activity of most available macrolides used in veterinary mediace is primiarily against Gram-positive bacteria and mycoplasmas with some limited activity against Gram-negative fastidious bacteria but no activity against the naturally resistant *Enterobacteriaceae* including *Escherichia coli* and *Salmonella* spp. (Prescott, 2000).

#### 【12/5WG 池専門参考人指摘事項】

マクロライドは一般的にグラム陽性菌に対する抗菌薬であり、グラム陰性菌に対する効果を記載する場合は、効果のあるグラム陰性菌の菌種を MIC 値と共に明確に記載した方がよい。

#### ←【事務局より】

 $\frac{1}{2}$ 

3

参照 26 のセクション 2.3.1 (pp.9-11) 及び追加参照文献の記載に基づき、上記 2 パラグラフのように整理しました。御確認ください。

なお、今回申請のあったガミスロマイシンの有効菌種であるグラム陰性菌 2 種及びマイコプラズマ ( $A.\ pleuropneumoniae$ 、 $P.\ multocida$  及び  $Mycoplasma.\ hyopneumoniae$ ) の MIC については、以下の[III.3.(2)]に記載しています。

## 【池専門参考人コメント】

データも含めて大変解りやすくなっていると思います。

表 10 グラム陰性菌 (施設保存株) に対するガミスロマイシン及び他のマクロライド系抗 生物質の抗菌スペクトル

		MIC(µg/mL)				
菌種	菌株名	ガミスロマイシン	アジスロマイシ	エリスロマイシ		
		カベハロバインン	ン	ン		
Enterobacter:	CL4851	2	2	64		
aerogenes						
E. aerogenes	CL4854	8	16	>128		
Enterobacter: cloacae	CL4298	0.5	0.5	16		
E <u>schelichia</u> . coli	MB2884	1	1	32		
E. coli	MB4926	0.125	≦0.06	0.5		
E. coli	CL4527	1	1	32		
E. coli	AT25922	2	1	32		
H <u>aemophilus</u> . influenzae	AT43163	1	0.5	2		
H. influenzae	AT49247	1	1	4		

H. influenzae	MB5363	0.5	0.5	2
H. influenzae	CL1830	4	8	64
H. influenzae	CL1835	0.5	0.5	4
H. influenzae	CL2544	0.5	0.5	2
K <u>lebsiella.</u> pneumoniae	CL4005	1	1	32
K. pneumoniae	CL4829	2	2	32
K. pneumoniae	CL4871	4	4	64
Pseudomonas. aeruginosa	CL2411	128	128	>128
P <u>seudomona.s</u> stutzeri	MB1231	≦0.06	≦0.06	0.125

表 11 グラム陽性菌 (施設保存株) に対するガミスロマイシン及び他のマクロライド系抗 生物質の抗菌スペクトル

		MIC (µg/mL)				
菌種	菌株名	ガミスロマイシ	アジスロマイシ	エリスロマイシ		
		ン	ン	ン		
Enterococcus: faecalis	MB5407	2	4	1		
E. faecalis	AT29212	8	32	2		
Enterococcus: faecium	MB5416	0.125	0.25	0.125		
Staphylococcus. aureus	MB2865	0.25	0.5	0.25		
S. aureus	AT29213	0.5	1	0.5		
Staphylococcus. epidermidis	MB5414	0.25	0.25	0.125		
Staphylococcus. haemolyticus	MB5412	0.125	0.125	0.125		
Streptococcus: agalactiae	CL1343	≦0.06	≦0.06	≦0.06		
Streptococcus: pneumoniae	CL2883	≦0.06	≦0.06	≦0.06		
S <u>treptococcus</u> .  pyogenes	MB2874	≦0.06	≦0.06	≦0.06		
S. pyogenes	MB5403	>128	32	>128		
S. pyogenes	MB5406	16	8	16		
Streptococcus. viridans	CL2943	≦0.06	≦0.06	≦0.06		

## (2) 家畜の病原菌に対するガミスロマイシンの MIC の分布

【事務局より】

4 5

6

7 8

9

1 2

3

豊福専門委員からいただいた本セクションにおけるご修文及び[III. 3. (3)]に対するコメントを受け、[III. 3. (3)]と記載を揃えるように構成を修正しました。

評価対象動物用医薬品の対象家畜は豚であり、有効菌種は A. pleuropneumoniae、P. multocida 及び Myeoplasma. hyopneumoniae である。

メリアル社 (米国) が実施した国内外における豚由来のこれらの細菌に対するガミ

- 1 スロマイシンの薬剤感受性試験の結果を表 A1 及び A2 に示した。
  - ① 2010~2012 年に欧州において細菌性呼吸器疾患に罹患した豚の鼻腔、肺及び気管支等の組織から分離した菌株に対するガミスロマイシンの抗菌活性を調査した (表 A1)。その結果、豚の細菌性呼吸器疾患の起因菌となる3菌種に対するガミスロマイシンの MIC 範囲は小さく、調査に供した菌株の分離国間で同様の MIC 分布を示した。(参照 27) [メリアル社 0290701]
  - ② 2007~2013 年に国内において細菌性肺炎に罹患した豚の肺から分離した菌株に対するガミスロマイシンの抗菌活性を調査した(表 A2)。その結果、調査に供したすべての分離株がガミスロマイシンに対して感受性であり、二峰性とならない MIC 分布を示した。(参照 28) [メリアル社\_0307801]

表 A1 欧州における細菌性呼吸器疾患罹患豚由来病原菌に対するガミスロマイシンの MIC  $(2010 \sim 2012$  年)

菌種	株数	MIC <sub>50</sub> (μg/mL)	MIC <sub>90</sub> (μg/mL)	MIC 範囲 (μg/mL)
P <u>asteurella</u> . multocida	100	0.5	1	$0.25 \sim 2$
A <u>ctonobacillus.</u> pleuropneumoniae	100	4	4	2~16
M <u>ycoplasma</u> . hyopneumoniae	29	4	8	2~8

表 A2 国内における細菌性肺炎罹患豚由来病原菌に対するガミスロマイシンの MIC (2007~2013 年)

菌種	株数	MIC <sub>50</sub> (μg/mL)	MIC <sub>90</sub> (µg/mL)	MIC 範囲 (μg/mL)
P. multocida	60	1	2	0.25~2
A. pleuropneumoniae	60	4	16	4~16
<i>Mycoplasma</i> . spp.	60	1.56	6.25	0.39~12.5

#### (3) 指標細菌及び食品媒介性病原菌に対する MIC の分布

評価対象動物用医薬品の対象家畜は豚であり、豚に由来する主な食品媒介性病原細菌としては、グラム陰性菌であるサルモネラ及びカンピロバクターがある。また、薬剤感受性の指標細菌として重要な菌種はグラム陰性菌である大腸菌及びグラム陽性菌である腸球菌である。

#### 【豊福専門委員コメント】

STEC 以外の病原性大腸菌は入れなくていいの?

#### ←【事務局より】

2 3

4

56

7

8

9

101112

13

1415

16

17

18

19

20

2122

豚の食肉に由来する STEC 以外の病原性大腸菌として、どのような株を追加すればよろしいでしょうか。

なお、食品安全委員会が 2014 年 9 月に答申した豚の食肉の生食に係る食品健康影響評価書においては、豚肉における危害要因として以下のとおり特定されています。

<豚の食肉の生食に係る食品健康影響評価書> (p.7)

(http://www.fsc.go.jp/fsciis/evaluationDocument/show/kya20140910231)

#### II. 2. 評価の対象

#### (1) 危害要因

(前略) **豚の食肉の生食が原因と推定された食中毒事例で原因とされた食中毒菌であるサルモネラ属菌及びカンピロバクター・ジェジュニ/コリ**、(後略)

1 2

3

4

メリアル社 (米国) が実施した国内外における豚由来のサルモ $\rightarrow$ 2 ラ、カンピロバクター、大腸菌及び腸球菌に対するガミスロマイシンの薬剤感受性試験の結果を表 12 及び 13 に示した。

5 6

7

① 2012 年に国内の農場において子豚の糞便から分離した菌株に対するガミスロマイシンの抗菌活性を調査した(表 12)。その結果、ガミスロマイシンの MIC 範囲は二峰性(0.06 及び 0.12  $\mu$ g/mL 並びに 32 及び>32  $\mu$ g/mL の 2 グループ)を示した。(参照 29) [メリアル社\_0310501]

8

② 2008~2009 年に欧州のと畜場において健康豚から分離した菌株に対するガミスロマイシンの抗菌活性を調査した(表 13)。その結果、ガミスロマイシンの MICが高い分離株が認められた。(参照 30) [メリアル社\_0294101]

1112

13

10

表 121 国内における豚糞便由来 *C. coli* に対するガミスロマイシンの MIC (2012 年)

菌種	株数	MIC <sub>50</sub> (µg/mL)	MIC <sub>90</sub> (µg/mL)	MIC 範囲 (μg/mL)
Campylobacter: coli	18	32	>32	0.06~>32

14

## 【豊福専門委員コメント】

これは誰がどこで実施した、何のデータですか?

#### ←【事務局より】

[III. 3. (2)]と記載を揃え、表 12 の上部に説明を追記しました。

15 16

17

表 13 欧州における豚消化管由来の<u>指標細菌及び</u>食品媒介性病原菌<del>及び指標細菌</del>に対するガミスロマイシンの MIC (2008~2009 年)

菌種	株数	MIC <sub>50</sub> (µg/mL)	MIC <sub>90</sub> (µg/mL)	MIC 範囲 (μg/mL)
Salmonella spp. <sup>1)</sup>	60	4	8	4 <b>~&gt;</b> 32
Campylobacter spp. <sup>2)</sup>	60	0.12	>32	0.06~>32
E. coli	60	4		2~8
Enterococcus spp. <sup>3)</sup>	60	4	>32	0.25~>32

- 18 1): 株の内訳は不明。
- 19 2): C. coli 51 株、C. jejuni 9 株
- 20 3): E. faecalis 26 株、E. faecium 34 株

## 4. マクロライド系抗生物質に対する薬剤耐性機序及び薬剤耐性決定因子について

#### (1) ガミスロマイシンの阻害活性

マクロライド系抗生物質の作用機序は、細菌リボソームの 50S サブユニットの 23S rRNA にあるドメイン V の 2058 及び 2059 位のアデニン塩基付近に可逆的に 1:1 で 結合することによる。この結果、リボソームからのペプチジル tRNA の解離を促進し、タンパク質合成の延長反応を阻害する。(参照 6)[明石\_2007]

[II. 4]に記載したとおり、ガミスロマイシンも他のマクロライド系抗生物質と同様の作用機序を持ち、この過程が妨げられると細菌は感受性を失うと考えられている。

## (2) マクロライド系抗生物質に対する耐性の基本的機序

細菌におけるマクロライド系抗生物質に対する耐性の基本的な機序は以下のとおりである。(参照 31-33, A1) [Roberts\_1999] [Roberts\_201192] [Luangtongkum T\_2009] [小原\_2000] 耐性の獲得機構は、外来遺伝子を獲得する場合と遺伝子が変異する場合があり、遺伝子が変異して出現する薬剤耐性菌は、一般的に薬剤への暴露により選択される。(参照 6, 7, 34, 35) [明石 2007] [井上 2004] [Norcia 2004] [Harada 2006]

## ① 標的部位の変化及び修飾

内因性の耐性機序としては、マクロライドの結合部位である 23S rRNA のドメイン V の塩基置換及び 50S リボソームの構成要素である L4 及び L22 リボソームタンパクのアミノ酸置換等突然変異による標的部位の構造変化がある。外因性の耐性機序としては、伝達性プラスミド等を介した 23S rRNA の特定の塩基をメチル化するメチルトランスフェラーゼ(ErmB や ErmC 等)をコードした erm 遺伝子の獲得である。

#### ② 薬物不活性化作用

アミノ糖の 2'-ヒドロキシ基のリン酸化反応、マクロライド(エリスロマイシン)のラクトン環内のエステル結合の加水分解などにより生じる。なお、薬物不活性化作用を引き起こす遺伝子は外部からの獲得によるものであり、突然変異によるものではない。

## ③ 薬物の排出

既存の排出ポンプやそれを調節する遺伝子における突然変異、他の微生物からの排出ポンプをコードする遺伝子の獲得・発現又はファシリテータートランスポーターの獲得・発現によって生じる。

#### (3) 耐性遺伝子及び交差耐性

マクロライド耐性を発現する可能性がある獲得遺伝子について、表 14 に示した。 erm 遺伝子を有する細菌は遺伝子発現により、マクロライド・リンコマイシン・ストレプトグラミン B (MLS<sub>B</sub>) 群全体と交差耐性を示す。(参照 31, 32, 36, =3840) [Roberts\_1999] [Roberts\_201102] [Vester\_2001] [Leclercq\_1991] [Leclercq\_2002] [Singh\_2002] [Qin\_2014]

こ<u>れらのマクロライド獲得耐性遺伝子を発現する菌種</u>の中で、マクロライド系抗生物質耐性が問題となるヒトの主要な感染症原因菌はグラム陽性菌の黄色ブトウ球菌、

Streptcoccus. pyogenes、Streptococcus. pneumoniae 及び腸球菌である。これらの菌のマクロライド獲得耐性遺伝子の主なものは、erm 及び mef 遺伝子である。黄色ブドウ球菌では ermB、ermA 及び ermC遺伝子、S. pyogenes では、ermB、ermA、及び mefE 遺伝子、S. pneumoniae では ermB、mefE 及び mefA 遺伝子、腸球菌では ermB遺伝子が一般的であり、よく解析されている。(参照 31, 38, 41-4243, 48) [Roberts\_1999] [Leclercq\_2002] [Del Grosso\_2011] [Robinson\_2006] [Santagati\_2000] [Varaldo\_2009]

これらのマクロライド耐性決定因子は、細菌の可動性遺伝因子上に存在することがある。それらは、<u>腸球菌( $E.\ faecalis$ </u>)で最初に発見された最も一般的なトランスポゾンである  ${\rm Tn}3(\sim 5\ {\rm kb})$  ファミリーに属するトランスポゾン又は  ${\rm Tn}917(5,614\ {\rm kb})$  ermB遺伝子保有)( $E.\ faecalis$ )若しく又は接合トランスポゾンである  ${\rm Tn}916$ ( $\sim 18$  kb、tetM遺伝子保有)( $E.\ faecalis$ )を原型とする複合トランスポゾン( $20\sim 276\ {\rm kb}$ )上に存在することが多い。(参照  $44\cdot 4847$ )[ ${\rm Tomich}_1980$ ] [ ${\rm Ike}_1984$ ] [ ${\rm Clewell}_1988$ ] [ ${\rm Fr}_1^2$   ${\rm anke}_1981$ ] [ ${\rm Var}_2^2$   ${\rm Clewell}_2$   ${\rm C$ 

S. pneumoniae のこのような複合トランスポゾン上には ermB、mefA、mefE遺伝子等が存在する。S. pyogenes 及び S. pneumoniae の mefA 遺伝子は recombinase/integrase が関与する転移遺伝子上に存在することもある。このような転移遺伝子は腸球菌ではプラスミド上に、S. pyogenes 及び S. pneumoniae では染色体上に存在することが一般的である。(参照 48-51) [Varaldo\_2009] [Palmieri\_2012] [Banks 2003] [Giovanetti 2005]

1 2

表 14  $MLS_B$ (マクロライド、リンコマイシン、ストレプトグラミン)に対する獲得耐性 遺伝子に関連した交差耐性

			耐性の表現型 1)		
耐性の機序	獲得耐性遺 伝子	マクロライド	リ <u>ンコマイシン</u>	ストレプトグラミ ン群	遺伝子の保有が報告された細菌 <u>属</u> <u>(一部)</u>
23S rRNA メ チラーゼ <del>(Erm)</del>	erm <sup>2)</sup>	R	R	R (ストレプ・トグ・ラミン B 群に耐性)	Actinobacillus, Actinomyces, Aeromicrobium,_ Bacillus, Bacteroides, Campylobacter, Clostridium, Corynebacterium, – Enterococcus, Escherichia,
					Eubacterium, Fusobacterium, Gardnerella, Haemophilus, Klebsiella, Lactobacillus, Micromonospora, Neisseria, Pediococcus, – Peptostreptococcus, Porphyromonas, Prevotella,
					Selenomonas, Staphylococcus, Streptococcus, Streptomyces, Treponema, Veillonella, Wolinella

_(Cfr)_	cfr³)	S	R	R	Staphylococcus, Streptococcus,
		(ただし、スピラ		(ストレプ トク ラミン A	
		マイシンなどの		群に耐性	Clostridium difficile
		一部の 16 員環			
		マクロライドに			
		低感受性を付			
		与)			
ATP トランス	msr	R	<u>S</u>	<b>R(</b> ストレフ゜トク゛ラミン	Staphylococcus,
ポーター				B群に耐性)	Enterococcus
	lsa	S	R	<b>R(</b> ストレフ゜トク゛ラミン	Enterococcus faecalis
				A群に耐性)	
主要なファシ	mef	R	S	S	Acinetobacter, Corynebacterium,
リテータート					Enterococcus, Neisseria,
ランスポータ					Micrococcus, Staphylococcus,
_					Streptococcus
ホスホリラー	mph	R	S	S	Enterococcus, Pseudomonas
ゼ					Staphylococcus
ヌクレオチジ	lnu	S	R	S	Staphylococcus
ルトランスフ					Enterococcus faccium
ェラーゼ					
エステラーゼ	ere	R	_	_	Citrobacter, Enterobacter,
					Escherichia, Klebsiella, Proteus

- 1 1) S=感受性、R=耐性
- 2 2) Erm は、マクロライド、リンコマイシン及びストレプトグラミン B 群の構成部位に作用し、交差耐
- 3 性を起こさせる。
- 4 3) Cfr は、Erm と同じような 23S rRNA メチラーゼであるが、フェニコール系、オキサゾリジノン系、
- 5 リンコマイシン系及びストレプトグラミン A 群に交差耐性を獲得させる。更にスピラマイシン、タイ
- 6 ロシン等の一部の 16 員環マクロライドに対しても低感受性を獲得させる。(参照 A2) [Shen\_2013] <mark>荒川</mark>

## 専門委員修文

8

9

11

1213

14

1516

17

18

19

20

一:参照文献に記載なし。

#### 【事務局より】

表 14 に記載の cfr遺伝子について、Streptococcus 及び Clostridium difficile は文献から得られるデータが不足しているため、今回の評価書からは削除したいと考えています。御確認ください。

#### 【荒川専門委員】(2/23)

添付ファイルの内容を確認しました。これで、結構と思います。

## 10 (4) 耐性遺伝子の伝達

染色体上のマクロライド耐性遺伝子及び転移遺伝子上のマクロライド耐性遺伝子は細菌に特異的な遺伝子伝達機構により他の菌に伝達することがある。また、接合転移遺伝子は菌と菌との接合により直接同種及び他菌種の他の菌に伝達することが可能である。

細菌の遺伝子伝達又は交換機構は腸球菌の接合伝達性プラスミド、S. pneumoniae の形質転換、黄色ブドウ球菌及び S. pyogenes のファージによる形質導入等が一般的である。(参照 46, 51) [Clewell\_19884] [Giovanetti\_2005] これらの機構により他の属又は種の菌にも遺伝子が伝達する可能性はあるが、同一菌種間又は同一属間での伝達が効率的で、一般的であると考えられる。家畜の腸管常在グラム陰性病原細菌では自然形質転換は稀であるが、カンピロバクターの遺伝子交換機構として自然形質転換が報告

1 されている。(参照 <u>5246</u>) [Wang\_1990] [Clewell\_1981]

[III. 4. (3)]で記載したマクロライド系抗生物質耐性が問題となるヒトの主要な感染症原因菌のうち腸球菌は、ヒト及び豚の腸内細菌叢に生息する。一方、豚由来の食品媒介性病原細菌であるカンピロバクターは豚の腸内細菌叢に生息する。(参照 B1) [Horrocks\_1999] そのため、腸球菌の薬剤耐性遺伝子により豚の体内でカンピロバクターが形質転換される可能性は否定できない。

#### 【豊福専門委員コメント】

これ(カンピロバクターは豚の腸内細菌叢に生息する)は事実?

#### ←【事務局より】

参照資料として、新規(参照 B1)[Horrocks\_1999] も追記しましたので、ご確認ください。

## 

## 5. 交差耐性を生じる可能性及び医療分野における重要性

#### (1)マクロライド系抗生物質及び他の系統の抗生物質との交差耐性

以下に、作用機序にリボソームの 50S サブユニットが関与する代表的な抗生物質を 挙げ、マクロライド系抗生物質との交差耐性の有無について記載する。

また、ヒト用医薬品として使用されている、主要なマクロライド系抗生物質であるエリスロマイシン、クラリスロマイシン、アジスロマイシン及びロキタマイシンの構造式等を表 12、マクロライド系抗生物質と交差耐性を示すリンコマイシン系抗生物質であるリンコマイシン及びクリンダマイシンの構造式等を表 13 並びにクロラムフェニコールの構造式等を表 14 に示した。(参照 6, 7, 25) [明石\_2007] [井上\_2004] [Yao,JDC\_ASMPress\_1999]

## ① マクロライド系

ガミスロマイシンは、動物用医薬品として開発された 15 員環のマクロライド系抗生物質であり、ヒトには使用されていない。しかしながら、ガミスロマイシンは、ヒト医療で使用されるエリスロマイシン (14 員環)、クラリスロマイシン (14 員環)、アジスロマイシン (15 員環) 及びツラスロマイシン (15 員環) 等と化学構造が類似しており、また、抗菌スペクトルもほぼ同じである。14 員環、15 員環及び 16 員環マクロライド系抗生物質間では交差耐性が認められることから、15 員環マクロライド系抗生物質間では交差耐性が認められることから、15 員環マクロライド系抗生物質であるガミスロマイシンについても、他のマクロライド系抗生物質と交差耐性を示すと考えられる。(参照 6, 7, 34) [明石\_2007] [井上\_2004] [Norcia\_2004]

#### ② リンコマイシン系

リンコマイシン系抗生物質は、表 16 に示すように、構造上は異なるが、マクロライド系抗生物質と同様に、細菌リボソームの 50S サブユニットに結合してタンパク質合成を阻害し、静菌的に作用する。[III. 4. (2)]に記載したマクロライド耐性機序のうち、特に薬剤の標的部位が変化した場合は、14 員環、15 員環及び 16 員環マクロライド並びにリンコマイシン全てに交差耐性を獲得する。(参照 6, 7, 34, 35) [明石 2007] [井上 2004] [Norcia 2004] [Harada 2006]

2001~2003年に欧州で牛から分離された E. faecalis について、ガミスロマイシン、エリスロマイシン、アジスロマイシン及びリンコマイシンの MIC を測定した結果では、9株中 3株がガミスロマイシンに耐性を示し、その他のマクロライド及

びリンコマイシンとの交差耐性が認められている。(参照53)[メリアル社\_0122501]

## ③ ケトライド系

ケトライド系抗生物質は、タンパク質合成阻害剤であり、50S サブユニットの 23S rRNA に結合する点はマクロライド系抗生物質と同じであるが、23S rRNA のドメイン V (2058 及び 2059 位アデニン) 及びドメイン II (752 位アデニン) の二か所に結合する点が異なる。ケトライド系抗生物質は、ペニシリン、マクロライド及びキノロン耐性肺炎球菌に対しても強い抗菌活性を有し、他の抗菌性物質との間に交差耐性を示さないという特徴を有する。(参照 7, 16, 36, 38) [井上2004] [ASTAG\_2015] [Vester\_2001] [Leclercq\_2002]

## ④ オキサゾリジノン系

リネゾリドもリボソーム 50S サブユニットの 23S rRNA に結合することによって、タンパク質合成を開始する 70S リボソーム複合体の形成を阻害する。ユニークな結合部位を持つこと及びタンパク質合成の初期段階に作用することから、他のクラスの薬剤との交差耐性はみられない。(参照 56) 「グッドマン・ギルマン薬理書「下」 2003b

### ⑤ その他

表 17 に示すクロラムフェニコールとその同系統の抗生物質は、マクロライド系 抗生物質と同様にリボソームの 50S のサブユニットに結合し、細菌のタンパク質合成を阻害するが、結合部位がマクロライド系と異なるため、通常では交差耐性は示さない。(参照 55) [グッドマン・ギルマン薬理書[下]\_2003a] なお、cfr遺伝子保有株は 16 員環マクロライド系抗生物質に対し低感受性を獲得するが、15 員環のガミスロマイシンには交差耐性を獲得しない。(参照 A1, A3) [小原 2000] [Wang 2012] 荒川専門委員 修文

ただし、プラスミド依存性に Cfr タンパク (23S rRNA メチルラーゼ) を産生する株は、フェニコール系のみならず、リンコマイシン系、オキサゾリジノン系、ストレプトグラミン A などにも広く交差耐性を獲得し、更に、Cfr 産生株は、スピラマイシンやタイロシンなどの一部の 16 員環マクロライドに対し低感受性を獲得する。(参照 A1, A3) [小原 2000] [Wang 2012] しかし、15 員環のガミスロマイシンに対する耐性獲得は報告されていない。

#### 【12/5WG 豊福専門委員・池参考人指摘事項】

本評価書案では 15 員環マクロライド系抗生物質であるガミスロマイシンの耐性について議論をしているため、「15 員環のガミスロマイシンに対する耐性獲得は報告されていない」のであれば、記載しなくてもよいのではないか。

#### ←【事務局より】(2/17)

cfr という獲得耐性遺伝子があることを[Ⅲ.4.(3)]の表 14 には記載し、[Ⅲ.5.(1)⑤]への記載は削除する形で、情報の重み付けをしたいと考えています。御確認ください。

#### 【荒川専門委員コメント】

ここでは、15 員環のガミスロマイシンも一括して「マクロライド系」として記述されているため、「結合部位がマクロライド系と異なるため、通常では交差耐性は示さない。」と断定的に書くと、最近、各種の菌種で報告が増えている cfr 保有株の存在について、評価委員会がしっかりと認識してい無いと誤解を与える可能性があるように思います。そこで、追記した様に、その点についてのみ簡単に記載する方が、良いと思います。

#### 【事務局より】(2/21)

削除部分から若干文章を補い、上記のとおり修正しました。御確認ください。 なお、表 14 の表中にも、Cfr についての記載及び一部 16 員環マクロライドに交差耐性を獲得させる旨の説明があります。

## 【荒川専門委員】(2/23)

添付ファイルの内容を確認しました。これで、結構と思います。

1 2

## 表 15 ヒト用医薬品として使用される主要なマクロライド系抗生物質の概要

表 15 ピ	ト用医楽品として使用される王要な	マクロノイトボ加土物員の帆安
一般名	エリスロマイシン	アジスロマイシン
	(動物用医薬品としても使用)	
構造式	H <sub>3</sub> C CH <sub>3</sub> OH CH <sub>3</sub> H <sub>3</sub> C CH <sub>3</sub> OCH <sub>3</sub> OC	H <sub>3</sub> C  OH  OH  OH  OH  OH  H <sub>3</sub> C  CH <sub>3</sub> OCH <sub>3</sub>
分子式	C <sub>37</sub> H <sub>67</sub> NO <sub>13</sub>	$C_{38}H_{72}N_2O_{12}$
適応症	皮膚感染症、リンパ管・リンパ節	皮膚感染症、リンパ管・リンパ節炎
	炎、骨髄炎等	等
一般名	クラリスロマイシン	ロキタマイシン
構造式	H <sub>3</sub> C CH <sub>3</sub> OH	H H H H H H H H H H H H H H H H H H H
分子式	C <sub>38</sub> H <sub>69</sub> NO <sub>13</sub>	$C_{42}H_{69}NO_{15}$
適応症	表在性皮膚感染症、リンパ管・リ	表在性皮膚感染症、リンパ管・リン
	ンパ節炎、感染性腸炎等	パ節炎、感染性腸炎等

表 16 ヒト用医薬品として使用される主要なリンコマイシン系抗生物質の概要

一般名	リンコマイシン	クリンダマイシン
	(動物用医薬品としても使用)	(動物用医薬品(イヌ用のみ)として
		も使用)

構造式	H <sub>3</sub> C  H  CH <sub>3</sub> H  CH <sub>3</sub> CH <sub>3</sub> H  CH <sub>3</sub> CH <sub>3</sub> H  CH <sub>3</sub> CH <sub>3</sub> CH <sub>3</sub> CH <sub>3</sub>	H <sub>2</sub> C H H H CI CH <sub>3</sub> CH <sub>4</sub> OPO <sub>3</sub> H <sub>2</sub>
分子式	$C_{18}H_{34}N_2O_6S$	$C_{18}H_{33}ClN_2O_5S$
適応症	敗血症、感染性心内膜炎、表在性皮 膚感染症、深在性皮膚感染症、リン パ管・リンパ節炎、乳腺炎、骨髄炎、 関節炎、咽頭・喉頭炎等	敗血症、咽頭・喉頭炎、扁桃炎、急性気管支炎、肺炎、慢性呼吸器病変の二次感染、中耳炎、副鼻腔炎等

表 17 ヒト用医薬品として使用されるクロラムフェニコールの概要

	Type Stephen Control of the Stephen Control o
一般名	クロラムフェニコール
	(動物用医薬品(イヌ、ネコ用のみ)としても使用)
構造式	
	NHCOCHCI <sub>2</sub> O <sub>2</sub> N — CH — CH  OH CH <sub>2</sub> OH
分子式	$C_{11}H_{12}Cl_2N_2O_5$
適応症	眼瞼炎、涙嚢炎、麦粒腫、結膜炎、角膜炎(角膜潰瘍を含む。)、 細菌性腟炎、深在性皮膚感染症、慢性膿皮症、外耳炎、中耳炎等

#### (2)マクロライド系抗生物質の医療分野における重要度

「食品を介してヒトの健康に影響を及ぼす細菌に対する抗菌性物質の重要度のランク付けについて」(平成 18 年 4 月 13 日食品安全委員会決定。以下「ヒト用抗菌性物質の重要度ランク付け」という。)において、エリスロマイシンを除く 14 員環及び 15 員環構造を有するマクロライド系抗生物質は、「ある特定のヒトの疾病に対する唯一の治療薬である又は代替薬がほとんどない」という理由から、「I:きわめて高度に重要」とランク付けされている。(参照 57) [食安委 ランク付け 2006]

ヒトの臨床現場において、マクロライド系抗生物質は、カンピロバクター感染症、レジオネラ症、百日咳、マイコプラズマ症、非結核性抗酸菌症<mark>管井専門委員指摘</mark>及び *Chlamydia trachomatis* による性感染症等の治療に用いられている。サルモネラ、大 腸菌及び腸球菌に起因する感染症の治療には用いられていない。(参照 16, 58, -6567-2, 133) [ASTAG\_2015] [Heymann\_20084] [Goodchild\_2001] [Nachamkin\_2002] [Travers\_2002] [Haranaga\_2007] [Aoyama\_1996] [Morozumi\_2005] [三鴨\_2006] [JAID/JSC\_2005\_抗菌薬使用ガイドライン] [JAID\_JSC\_2015\_感染症ガイド\_腸管感染症]

1 2

## 6. ハザードの特定に係る検討

## (1) マクロライド系抗生物質及びリンコマイシン系抗生物質で治療可能な主要感染症

ハザードの特定に当たって考慮すべき感染症として、感染症の予防及び感染症の患者に対する医療に関する法律(平成 10 年法律第 114 号)に基づく一類から五類までの感染症及び主要な腸管感染症(食中毒を含む。)として国立感染症研究所のウェブサイトに掲載されている感染症のうち、病原体が細菌であり、マクロライド系抗生物質又はマクロライド系抗生物質と交差耐性が認められるリンコマイシン系抗生物質が第一選択薬又は推奨治療薬とされている感染症を抽出した。それらの感染経路、発生状況等を検討した結果、国内の豚由来の畜産食品を介して感染・発症する可能性を考慮すべき感染症は、サルモネラ感染症及びカンピロバクター感染症であると考えられた。

ただし、サルモネラ感染症については、サルモネラはマクロライド系抗生物質に対する感受性が比較的低く、ヒトのサルモネラ感染症の治療にマクロライド系抗生物質は用いられていない。

## (2) カンピロバクター感染症

カンピロバクター感染症は、マクロライド系抗生物質が第一選択薬とされている主要な腸管感染症である。2015年におけるカンピロバクターを原因とする食中毒発生件数は318件、患者数は2,089名と報告されており、細菌による食中毒の原因として最も多い。(参照66) [厚労省食中毒統計 2006-2015]

国立感染症研究所感染症疫学センター(IDSC)が、日本国内におけるヒトの腸疾患由来カンピロバクター分離株のデータを収集しており、 $2004\sim201\underline{64}$ 年に報告された分離株数を表 18 に示した。この期間において、1 年間に報告された C. iejuni 及び C. coli 分離株数の幅は、551722 件 ( $201\underline{63}$ 年)  $\sim$ 1,240 件 (2005年) であった。C. iejuni 及び ieta で ieta で ieta の iet

カンピロバクター感染症の治療において<u>は</u>、マクロライド系抗生物質<u>が第一選択薬として推奨されているがの代替治療薬としては</u>、ホスホマイシン<u>(経口薬) 荒川専門委員修文</u>なども使用されていがある。(参照 67-2, 114, 132, 133) [JAID/JSC 2005\_抗菌薬使用ガイドライン\_腸管感染症] [国立感染症研究所\_2005\_IDWR] [相楽\_2006] [JAID\_JSC\_2015\_感染症ガイド腸管感染症]

表 18 国内におけるいてヒト腸疾患由来のカンピロバクター及び腸内細菌の分離株数 1

		分離株数(全体に対する%)														
	2004	2005	2006	2007	2008	2009	2010	2011	2012	2013	2014	<u>2015</u>	<u>2016</u>			
	年	年	年	年	年	年	年	年	年	年	年	年 <sup>2)</sup>	<u>年</u>			
C. jejuni <sup>1</sup> 3)	1,150 (96 <u>,4</u> )	1,189 (9 <u>65.</u> <u>9</u> )	995 (9 <del>3</del> 2. <u>6</u> )	1,039 (95 <u>.1</u> )	1,119 (92 <u>.3</u> )	863 ( <del>90</del> 89 <u>.8</u> )	892 (92 <u>.0</u> )	770 (92 <u>.4</u> )	763 (93 <u>.2</u> )	693 (96 <u>.0</u> )	846 (93 <u>.5</u> )	<u>178</u> (93.7)	<u>492</u> (89.3)			
C. coli <sup>13)</sup>	26	30	46	35	67	77	63	62	56	26	55	<u>12</u>	<u>58</u>			
	(2 <u>.2</u> )	(2 <u>.4</u> )	(4 <u>.3</u> )	(3 <u>.2</u> )	( <u>65.5</u> )	(8 <u>.0</u> )	(6 <u>.5</u> )	( <u>87.4</u> )	(7 <u>6.8</u> )	(4 <u>3.6</u> )	(6 <u>.1</u> )	(6.3)	(10.5)			

C. jejuni  coli <sup>24</sup>	17	21	34	19	26	21	15	1	-	3	4	<u>0</u>	1
C. jejuni 及 び coli の 合計 35	1,193 (2 <del>1.9</del> <u>2.0</u> )	1,240 (24.6)	1,075 (21.5)	1,093 (19.0)	1,212 (24.1)	961 (24.7)	970 (26.0)	833 (22.4)	819 (27.3)	722 (25.9)	905 (29.9)	190 (21.4)	<u>551</u> (30.4)
腸内細菌分離株全体	5,4 <u>28</u> <del>57</del>	5,0 <u>38</u> 41	5,008	5,741	5,022	3,886	3,731	3,727	2,997	2,787	3,031	<u>888</u>	<u>1811</u>

- 1 1) 分離株数は輸入症例を含む
- 2 2) 2015 年 8~12 月の分離数数
- 3 <u>31</u>) 下段括弧内は、カンピロバクター分離株全体数に対する *C. jejuni* 又は *coli* のそれぞれの菌種の割4 合(%)
- **42**) *C. jejuni* 又は *C. coli* として報告
- $\underline{53}$ )下段括弧内は、腸内細菌分離株全体数に対する C. jejuni 及び C. coli の分離株合計数の割合 (%)
- 7 64) 大腸菌 *E.coli*、シゲラ属菌、カンピロバクター属菌並びに<del>及び</del>チフス菌及びパラチフス A 菌以外の
- 8 サルモネラ属菌。2015及び2016年はシゲラ属菌の分離株がない

### (3) 常在菌による感染症の検討

動物の腸管常在細菌のうち、大腸菌や腸球菌等のヒトの腸管にも常在している菌についても、動物にマクロライド系抗生物質が投与された場合、マクロライド耐性菌が選択されヒトに感染する可能性が考えられる。

しかしながら、大腸菌はマクロライド系抗生物質に対する感受性が比較的低く、ヒトの大腸菌感染症の治療にマクロライド系抗生物質は用いられていない。また、腸球菌に対してマクロライド系抗生物質は抗菌活性を示し、マクロライド耐性腸球菌は薬剤耐性決定因子を保有している可能性があるが、ヒトの腸球菌感染症の治療にマクロライド系抗生物質は用いられていない。

#### 7. ハザードの特定

ハザードとして特定される感染症の原因菌は、ガミスロマイシンを有効成分とする注射剤を豚に使用することにより薬剤耐性菌が選択され、ヒトが豚由来の畜産食品を介してその薬剤耐性菌に起因する感染症を発症した場合に、ヒト用抗菌性物質による治療効果が減弱又は喪失する可能性がある細菌である。

豚由来の畜産食品を介して伝播する可能性がある感染症のうち、ヒトの医療分野において、マクロライド系抗生物質が第一選択薬とされている腸管感染症は、カンピロバクター感染症である。

豚は、腸内細菌叢に大腸菌及び腸球菌を保菌しており、また、サルモネラ及びカンピロバクターも保菌していることがある。したがって、豚の細菌性肺炎の治療のためにガミスロマイシンを投与した場合、薬物動態等を考慮すると、これらの細菌においてガミスロマイシン耐性株が選択される可能性があると考えられる。

このうち、サルモネラ及び腸球菌に対しては、ガミスロマイシンの抗菌活性は比較的 弱く、これらに起因するヒトの感染症の治療にマクロライド系抗生物質は用いられてい ない。

大腸菌に対しては、ガミスロマイシンは抗菌活性を示し、マクロライド耐性大腸菌は 薬剤耐性決定因子を保有している可能性があるが、ヒトの大腸菌感染症においてもマクロライド系抗生物質は治療に用いられていない。

カンピロバクターに対しては、ガミスロマイシンは抗菌活性を示し、豚由来のカンピロバクターにおいてマクロライド耐性株が報告されている。また、ヒトのカンピロバクター感染症において、マクロライド系抗生物質は第一選択薬として治療に用いられている。

以上のことから、リスク評価すべきハザードとして、豚に対してマクロライド系抗生物質であるガミスロマイシンを使用した結果として選択される薬剤耐性カンピロバクター (C. jejuni及び C. coli) を特定した。

#### 【事務局より】

1 2

3

4

56

7

8

9 10

11

1213

1415

16

17

20

21

2223

24

25

26

27

28

ハザードは、ヒトの主な腸管感染症であり、データのある C. jejuni 及び C. coli と特定してよいでしょうか。

- 2014年の牛用ガミスロマイシン注射剤に関する評価書では、ハザードは、「薬剤耐性カンピロバクター」と属全体の特定。評価におけるデータは、主に *C. jejuni* を用い、*C. coli* についても言及。
- 2012 年の豚用ツラスロマイシン注射剤に関する評価書では、ハザードは「薬剤耐性が選択された カンピロバクター」と属全体の特定。評価におけるデータは、主に *C. jejuni* を用い、*C. coli* に ついても言及。

#### 【12/5WG 議論のまとめ】

ヒトにおける食中毒・下痢症の原因となるカンピロバクターはほとんどが C. jejuni 及び C. coli であり、データもほとんどこの 2 菌種であることから、今回 2 菌種にハザードを特定しても結果的には今までの評価と変わらない。事務局案のとおり C. jejuni 及び C. coli で代表してよいのではないか。

### IV. 発生評価に関する知見

発生評価では、評価指針の第2章第2の1に基づき、評価対象動物用医薬品ガミスロマイシンが豚に使用された場合に、ハザードが選択される可能性及びその程度を評価する。

18 また、発生評価の範囲は、ガミスロマイシンを豚に使用した時点から、豚が農場から出荷19 される時点までとする。

#### 1. 畜産現場におけるマクロライド系抗生物質耐性の状況

## (1)健康家畜由来細菌の抗菌性物質感受性調査

JVARM における健康豚由来細菌の抗菌性物質感受性調査は、国内の都道府県で同じ細菌について、1999 年は全国で、2000 年から 2007 年までは 4 ブロックに分けて 1 年に 1 ブロックずつ調査を行い、4 年で全国を調査するという体制( $2000\sim2003$  年:第 1 クール、 $2004\sim2007$  年:第 2 クール)、2008 年からは、2 ブロックに分けて 2 年で全国を調査する体制( $2008\sim2009$  年:第 3 クール、 $2010\sim2011$  年:第 4 クール、 $2012\sim2013$  年:第 5 クール、 $2014\sim2015$  年:第 6 クール)で、様々な抗菌性

物質に対する感受性を調査している。(参照 68) [農水省動薬検\_JVARM 家畜由来細菌の抗生物質感受性実態調査]

 1999~2013 年に国内の農場にお<u>いて</u><del>ける</del>健康豚から分離された *C. jejuni* 及び *C. coli* のエリスロマイシンに対する耐性率を表 19、指標細菌である腸球菌(*E. faecalis* 及び *E. faecium*)のエリスロマイシンに対する耐性率をそれぞれ表 20 及び表 21 に示した。また、1999~2009 年における *E. faecalis* 及び *E. faecium* のリンコマイシンに対する耐性率をそれぞれ表 22 及び表 23 に示した。(参照 68) [農水省動薬検\_<u>IVARM</u> 家畜由来細菌の抗生物質感受性実態調査]

表 19 に示されたとおり、<u>健康</u>豚から分離された主要なカンピロバクターは  $C.\ coli$ であり、分離された  $C.\ coli$  のエリスロマイシン耐性率は  $1999 {\sim} 2014$  年<u>の間以降41.442.1</u>~61.9% の間と比較的高い値で推移しており、2015 年を除き大きな変動はないものと考えられた。一方、ヒトのカンピロバクター感染症の主な原因菌である  $C.\ jejuni$  が豚から分離されることはまれである。

表 19 国内における農場の健康豚由来カンピロバクター(C. jejuni 及び C. coli)のエリスロマイシン耐性の状況

								1 /	* III11	IT. ∧ ⊃ .								
										年 <u>度</u>								
		1999	2000	2001	2002	2003	2004	2005	2006	2007	2008	2009	2010	2011	2012	2013	2014	<u>2015</u>
	調査菌株数(株)	50	99	68	37	86	72	51	28	64	42	62	62	<u>4645</u>	<u>60</u> 59	44	<u>61</u> 60	<u>38</u>
	耐性率 (%)	52.0	44.4	47.1	54.1	47.7	61.1	45.1	50.0	43.8	61.96 1.8	48.4	59.7	43.44 4.4	40.04 0.5	40.9	42.64 3.3	<u>18.4</u>
合計	MIC最小 値 (μg/mL)	0.39	0.78	1	0.5	1	0.5	0.5	1	0.25	1	1	0.125	0.25	0.25	0.25	0.25	0.25
	MIC最大 値 (μg/mL)	≧ 200	≧ 200	> 512	> 512	> 512	> 512	512	> 512	512	> 512	> 512	256	256	256	256	256	<u>256</u>
	ブレイ クポ イント (μg/mL)	25	25	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	32	<u>32</u>
C.	調査菌株数 (株)	3	1	0	2	0	0	2	0	0	0	0	0	<u>1</u> 0	2	2	1	<u>0</u>
jejuni	耐性率 (%)	0	0	ı	0	ı	ı	0	ı	ı	ı	ı	_	<u>0</u> —	0	0	0	11
C.	調査菌株数 (株)	47	98	68	35	86	72	49	28	64	42	62	62	45	<u>58</u> 57	42	<u>60</u> 59	<u>38</u>
coli	耐性率 (%)	55.3	44.9	47.1	57.1	47.7	61.1	46.9	50.0	43.8	61.9	48.4	59.7	44.4	$\frac{41.44}{2.1}$	42.9	43.34 4.1	<u>18.4</u>

表 20 国内における農場の健康豚由来腸球菌(*E. faecalis*)のエリスロマイシン耐性の状況

		年 <u>度</u>															
	1999	2000	2001	2002	2003	2004	2005	2006	2007	2008	2009	2010	2011	2012	2013	<u>2014</u>	<u>2015</u>
調査菌株数(株)	121	40	37	38	39	36	11	27	17	21	18	30	13	39	22	<u>8</u>	<u>16</u>
耐性率 (%)	54.5	60	54.1	34.2	64.1	47.2	63.6	33.3	82.4	61.9	72.2	60 <u>.0</u>	76.9	53.8	59.1	<u>62.5</u>	<u>56.3</u>
MIC最小 値 (μg/mL)	0.1	≦ 0.1	0.25	$\leq$ $0.125$	$\leq$ $0.125$	$\leq$ $0.125$	1	$\leq$ $0.125$	$\leq$ $0.125$	0.25	0.5	1	1	0.25	0.5	<u>4</u>	$\underline{\leq} \\ \underline{0.125}$
MIC最大	>	>	512	512	512	>	>	>	>	>	>	>	<u>&gt;</u>	<u>&gt;</u>	<u>&gt;</u>	<u>&gt;</u>	<u>&gt;</u>

値 (µg/mL)	100	100				512	512	512	512	512	512	512	$\frac{1282}{56}$	$\frac{1282}{56}$	$\frac{1282}{56}$	<u>128</u>	<u>128</u>
ブ`レイ <i>ウ</i> ポ イント <b>(μg/mL</b> )	6.25	6.25	8	8	8	8	8	8	8	8	8	8	8	8	8	<u>8</u>	<u>8</u>

表 21 国内における農場の健康豚由来腸球菌( $\it E. faecium$ ) o における 耐性の状況

									年 <u>度</u>								
	1999	2000	2001	2002	2003	2004	2005	2006	2007	2008	2009	2010	2011	2012	2013	<u>2014</u>	2015
調査菌 株数(株)	110	59	31	21	17	21	41	21	19	35	21	33	30	33	18	<u>47</u>	<u>16</u>
耐性率 (%)	23.6	23.7	25.8	42.9	29.4	38.1	22.0	23.8	15.8	28.6	19.0	36.4	33.3	15.2	50	<u>27.7</u>	<u>37.5</u>
MIC 最 小値 (μg/mL)	0.1	< 0.1	$\leq$ 0.125	1	$\leq$ 0.125	$\leq$ $0.125$	$\leq$ 0.125	$\leq$ $0.125$	$\leq$ 0.125	$\leq$ $0.125$	$\leq$ $0.125$	<u>≦</u> 0.125	0.25			<u>≦</u> 0.125	<u>≦</u> 0.125
MIC 最 大値 (μg/mL)	> 100	> 100	512	512	512	> 512	> 512	> 512	> 512	> 512	> 512	512	$\frac{\geq}{1282}$	$\frac{\geq}{1282}$	$\frac{\geq}{1282}$	> 128	> 128
ブレイク ポイント (μg/mL)	100	100	8	8	8	8	8	8	8	8	8	8	8	8	8	<u>8</u>	<u>8</u>

表 22 国内における農場の健康豚由来腸球菌 (*E. faecalis*) <u>の</u>における</u>リンコマイシン耐性の状況

		年 <u>度</u>															
	1999	2000	2001	2002	2003	2004	2005	2006	2007	2008	2009	2010	2011	2012	<u>2013</u>	2014	<u>2015</u>
調査菌株数(株)	121	40	37	38	39	36	11	27	17	21	18	<u>30</u>	<u>13</u>	<u>39</u>	<u>22</u>	<u>8</u>	<u>16</u>
耐性率(%)	1	_	56.8	42.1	64.1	50 <u>.0</u>	63.6	37 <u>.0</u>	76.5	66.7	88.9	<u>56.7</u>	<u>76.9</u>	<u>56.4</u>	<u>63.6</u>	<u>62.5</u>	<u>62.5</u>
MIC 最小 値(μg/mL)	25	12.5	1	1	1	0.25	1	0.25	0.25	16	32	<u>32</u>	<u>16</u>	<u>0.5</u>	<u>32</u>	<u>32</u>	<u>16</u>
MIC 最大 値(μg/mL)	> 100	> 100	> 512	> 512	> 512	> 512	> 512	> 512	> 512	> 512	> 512	$\frac{>}{512}$	$\frac{>}{256}$	$\frac{>}{256}$	$\frac{>}{256}$	> 256	$\frac{>}{256}$
ブ レイ クポ イン ト <b>(μg/mL</b> )	ı	_	128	128	128	128	128	128	128	128	128	<u>128</u>	<u>128</u>	<u>128</u>	<u>128</u>	<u>128</u>	128

表 23 国内における農場の健康豚由来腸球菌( $\it E. faecium$ ) o における 世の状況

		年 <u>度</u>															
	1999	2000	2001	2002	2003	2004	2005	2006	2007	2008	2009	<u>2010</u>	2011	2012	<u>2013</u>	2014	<u>2015</u>
調査菌株数(株)	110	59	31	21	17	21	41	21	19	35	21	<u>33</u>	<u>30</u>	<u>33</u>	<u>18</u>	<u>47</u>	<u>16</u>
耐性率(%)	_	_	35.5	38.1	29.4	38.1	24.4	33.3	15.8	45.7	33.3	24.2	<u>43.3</u>	<u>39.4</u>	<u>38.9</u>	<u>40.4</u>	<u>37.5</u>
MIC 最小 値 (μg/mL)	0.39	0.39	$\leq$ $0.125$	$\leq$ $0.125$	$\leq$ $0.125$	$\leq$ $0.125$	0.25	0.25	$\leq$ $0.125$	0.25	0.5	0.25	0.5	0.25	1	0.5	0.5
MIC 最大 値 (μg/mL)	> 100	> 100	> 512	> 512	> 512	> 512	> 512	> 512	> 512	> 512	> 512	> <u>512</u>	> 256	> 256	> 256	> 256	> 256
ブレイクポイ ント (μg/mL)	_	_	128	128	128	128	128	128	128	128	128	<u>128</u>	<u>128</u>	<u>128</u>	<u>128</u>	<u>128</u>	<u>128</u>

1 また、2012 及び 2013 年に国内のと畜場において豚から分離された *C. coli* のエリ スロマイシンに対する耐性率を表 24、指標細菌である腸球菌 (*E. faecalis* 及び *E. faecium*) のエリスロマイシン、タイロシン及びリンコマイシンに対する耐性率をそ れぞれ表 24-1 及び表 24-2 に示した。(参照 68) [農水省動薬検\_IVARM]

表24に示したとおり、両年における C. colioの耐性率はそれぞれ 32.6%及び 44.3% と比較的高かであった。 C. jejuni は分離されなかった。

表 24-1 及び表 24-2 に示したとおり、エリスロマイシン、タイロシン及びリンコマイシンに対する腸球菌 (*E. faecalis* 及び *E. faecium*) の耐性率は、それぞれ 51.8~76.5%及び 20.0~60.0%と高かった。(参照 69) [動薬検 と畜場モニタリング]

## 表 24 国内におけると畜場の豚由来 C. coli のにおけるエリスロマイシン耐性の状況

	<u>年度</u>			
	2012年	2013年		
調査菌株数(株)	129	106		
耐性率 (%)	32.6	44.3		
MIC 最小值(µg/mL)_	<u>0.5</u>	0.5		
MIC 最大値(μg/mL)	<u>64</u>	<u>64</u>		
MIC <sub>50</sub> (μg/mL)	4	4		
MIC <sub>90</sub> (μg/mL)	<del>&gt;64</del>	<del>&gt;6</del> 4		
ブレイクポイント(μg/mL)	32	32		

## 表 24-1 国内におけると畜場の豚由来腸球菌 (*E. faecalis*) のマクロライド系抗生物質及 びリンコマイシン耐性の状況 (2012 年度) (n=85) <mark>浅井専門委員指摘</mark>

	マクロラ	マクロライド系			
	エリスロマイシン	タイロシン	リンコマイシン		
調査菌株数(株)	<u>85</u>	<u>85</u>	<u>85</u>		
耐性菌株数	44	<u>43</u>	<u>65</u>		
耐性率 (%)	<u>51.8</u>	<u>50.6</u>	<u>76.5</u>		
MIC 最小値(μg/mL)	0.25	<u>2</u>	<u>16</u>		
MIC 最大値(μg/mL)	<u>&gt;128</u>	$\ge \! 256$	$\ge 256$		
ブレイクポイント(μg/mL)	8	<u>64</u>	<u>128</u>		

## 

	マクロラ	マクロライド系						
	エリスロマイシン	タイロシン	リンコマイシン					
調査菌株数(株)	<u>20</u>	<u>20</u>	<u>20</u>					
耐性菌株数	<u>12</u>	<u>4</u>	<u>6</u>					
耐性率 (%)	<u>60.0</u>	<u>20.0</u>	<u>30.0</u>					
MIC 最小值(µg/mL)	<u>0.25</u>	<u>8</u>	<u>1</u>					
MIC 最大値(μg/mL)	<u>&gt;128</u>	$\ge \! 256$	$\ge 256$					
ブレイクポイント(μg/mL)	8	64	128					

#### 【12/5WG 浅井専門委員指摘】

と畜場の調査結果は腸球菌もあるので、カンピロバクターだけではなく腸球菌も追加するようにしてください。

#### ←【事務局より】

と畜場における JVARM の結果から、腸球菌のマクロライド系及びリンコマイシン系抗生物質に対する感受性に関するデータを追記しました。なお、公表されている 2012 及び 2013 年の調査結果のうち、2013 年については腸球菌の調査は実施されていませんでした。

# 2. 薬剤耐性菌の耐性機序及び薬剤耐性決定因子に関する情報

(1) カンピロバクターにおけるマクロライド耐性機序

カンピロバクターのマクロライド耐性は、リボソームの 50S サブユニットの 23S rRNA にあるドメイン V の遺伝子の突然変異に起因することが多い。

デンマークにおける調査では、牛、豚及び鶏由来するエリスロマイシン耐性 (MIC >8  $\mu$ g/mL) *C. coli* 9 株について遺伝子配列解析を行ったところ、9 株全てにおいて 23S rDNA の 2,230 位に点突然変異が認められた。(参照 70)[Jensen\_2001]

# (2) ハザードの遺伝学的情報

カンピロバクターのマクロライド耐性の機序として最も一般的で高度耐性(エリスロマイシンの MIC>128 μg/mL)となるものは、リボソーム 50S サブユニットの 23S rRNA における染色体 DNA の突然変異である。(参照 33, 70-77) [Luangtongkum T\_2009] [Jensen\_2001] [Yan\_1991] [Vacher\_2003] [Gibreel\_2005] [Niwa\_2001] [Gibreel\_2006] [Gibreel\_2000] [Ekkapobyotin\_2008]

それ以外のマクロライド耐性の機序として、3種類の耐性機構が知られている。

① 50S リボソームを構成する L リボソームタンパクのアミノ酸変異による標的部位の構造変異(参照 33, 75, 78) [Luangtongkum T\_2009] [Gibreel\_2006] [Tait-Kamradt\_2000]

2010 年に韓国において豚の糞中及びと体から分離された  $C.\ coli\ 58$  株中、エリスロマイシン耐性を示した 14 株のうち 1213 株が  $23S\ rRNA$  の遺伝子変異、L4 及び L22 リボソームタンパクのアミノ酸変異をともに有しており、2 株は L4 での変異を有していた。(参照 79) [Lim SK\_2016]

② 標的部位のリボソームを酵素的に修飾する耐性 位機序

国内の家畜及びヒトから分離されたカンピロバクターから標的部位の修飾に関与する *erm* 遺伝子が検出された報告はない。

中国においては、ヒト胃腸炎患者、豚、鶏及びあひる由来の C. jejuni 及び C. coli の染色体上 V はプラスミド上の多剤耐性遺伝子が集積した領域(multi-drug resistance genomic islands: MDRGIs)に erm 遺伝子が担われていることが報告された。(参照 40, 80, 80-1) [Qin\_2014] [Wang\_2014] [Deng F\_2015]

また、スペインにおいて、鶏由来のエリスロマイシン耐性 C. coli 1 株が erm B 遺伝子を含む MDRGI を 染色体上に 保有していることが報告された。 (参照 80-2)

[Florez-Cuadrado\_2016]

③ 細菌の細胞壁に存在する多剤排出ポンプ (*cmeB* トランスポーター) の制御異常 (参照 75, 81-85) [Gibreel\_2006] [Pumbwe\_2002] [Mamelli\_2003] [Randall\_2003] [Lin\_2002] [Cagliero\_2007]

この制御異常は、CmeR リプレッサー結合部位の点突然変異によってリプレッサーが結合できなくなるというものであり、ポンプの活性が上昇した結果 MIC が上昇する。

6 7 8

9 10

11

1213

14

15

16 17

1 2

3

4

5

# (3) 突然変異による薬剤耐性の獲得率 (突然変異率) 及び獲得の速度

黄色ブドウ球菌(S.~aureus)及び M.~haemolytica において、ガミスロマイシンの構造ときわめて類似した L-709,480 を用い、また、比較対照薬としてアジスロマイシン及びイソ-アジスロマイシンを用いて、耐性株出現頻度を評価した報告がある。耐性を生じる自然突然変異が観察された頻度は、3 つのマクロライド系抗生物質全てにおいて低く、 $\leq 1.8 \times 10^{-9}$ であった。(参照 86) [Merck\_1997]

カンピロバクターのマクロライド耐性株出現頻度は、約  $10^{-10}$ /cell/generation との報告がある。*in vitro* 及び鶏を用いた *in vivo* の実験において、*C. coli* の耐性獲得率は*C. jejuni* とほとんど違いがないことが示されている。(参照 86-1, 86-2) [Lin\_2007] [Hao\_2016]

# 【植田専門委員コメント】

S.aureus M. haemolytica 表記の統一はしなくて良いですか

#### ←【事務局より】

2014年のWGにおける整理から、本評価書においては、以下のとおり記載したいと思います。

## ①耐性菌の評価書での記載頻度が比較的高い、1つの和名で1つの菌種を表すもの

例: 黄色ブドウ球菌 (Staphylococcus aureus)、緑膿菌 (Pseudomonas aeruginosa)、大腸菌 (Escherichia coli)

これらについては、本文中で一回目に記載する際には和名・英名を併記し、以降は和名で表記することとするが、表や図において英名で表記される場合等もある。本文中でこれらの図表の説明として菌名を記載する場合には、()に表中の英名を併記等する。

#### ②耐性菌の評価書での記載頻度が比較的高い、複数の菌種の総称として一般的表される菌名

例:サルモネラ、カンピロバクター、腸球菌(*Enterococcus* spp.)

これらについては、菌種や血清型を特定しない場合は、原則的に「サルモネラ」のように記載し、特定する場合は、*Salmonella* Typhimurium、*Campylobacter jejuni* 又は *Enterococcus faecalis* のように菌種名(血清型)で記載する。なお、表や図において英名で表記される場合等もあるが、本文中でこれらの図表の説明として菌名を記載する場合には、()に表中の英名を併記等する。

# ③耐性菌の評価書の「ハザードの特定に関する知見」の抗菌スペクトル等で記載されるが、評価書全体 として通常は記載頻度が低いもの

例: Bacillus subtilis、Actinobacillus pleuropneumoniae、Klebsiella pneumoniae、Streptococcus pneumoniae等

これらについては、*Klebsiella pneumoniae* のように和名(肺炎桿菌)がある場合でも、原則的に国際細菌学命名規約に基づく菌名の記載とする。

# (4)薬剤耐性決定因子の細菌間での伝達の可能性

カンピロバクターのマクロライド耐性は、主に染色体 DNA の突然変異の結果とし て発現する。マクロライド耐性カンピロバクターが、プラスミド上の可動性遺伝因子 の伝達を通じて erm 遺伝子又は排出ポンプ遺伝子を獲得したとの報告はない。「IV. 2. (2) ]に記載した中国の調査では、プラスミド上の ermB 遺伝子が検出されてい るが、これについてはカンピロバクターの実験株への形質転換が起こらなかったこと が報告された。、その理由として、カンピロバクターでのはプラスミド DNA による形 質転換は染色体 DNA による形質転換より効率が悪いこと及び ermB 遺伝子を保有す るプラスミドのサイズが大きかったことが考察されている。(参照 40, 80) [Qin 2014] [Wang 2014]

カンピロバクターの遺伝子交換機構は自然形質転換が知られており、これによって いる。形質転換によりカンピロバクターが薬剤耐性因子を獲得する可能性はある。in *vitro* において *C. coli* で 23S rRNA の A2075G 置換を引き起こす遺伝子の突然変異が 自然形質転換によって伝達されたという報告はあるが、伝達率は七面鳥由来株で 10-6 から105、豚由来株で107以下となっている。一方で、前述の中国の調査では、ヒト 胃腸炎患者並びに豚、鶏及びあひる糞便由来 C. coliの ermB遺伝子は、染色体上に存 在する MDRGIs に担われて<u>いた。この MDRGI はおり</u>、本来はグラム陽性菌から由 来したものでありると考えられているが、更に C. jejuni 及び C. coli の間でに伝播し たことが考察つつあることが示唆された。また、スペインの報告では、鶏由来のエリ スロマイシン耐性 C. coli 1 株が染色体上に ermB遺伝子を含む MDRGI を保有してお り、co領域の一部が他の C.coli 由来プラスミド DNA の一部又はヒト 腸内細菌由来 DNA の一部 5と高い相同性を持つことが報告されている。 また、*ermB* 遺伝子を保 有するヒト由来1株及び豚由来2株のC. coliのMLST解析による遺伝子型が一致し、 PFGE パターンにおいても同一サブタイプに属していたことから、同一のクローンが <del>ヒト及び豚の間で伝播した可能性が示唆された。</del>(参照 40, 80, 80-1, 80-2, 86-88, 116) [Qin\_2014]— [Lucey\_2000] [Wang\_2014] [Deng\_2015] [Florez-Quadrado\_2016] [Merck\_1997] [Lucey\_2000] [Engberg\_2001] [Kim\_2006]

27 28 29

30

31

32

33

34

35

1

2

3

4

5 6

7 8

9 10

11

12 13

14

15

16

17

18

19

20

2122

23

24 25

26

#### (5) ガミスロマイシンの耐性選択圧

ガミスロマイシンは、指標細菌である腸球菌に対して抗菌活性を有し、豚にガミス ロマイシンを使用した場合に、耐性遺伝子を持った腸球菌を選択する可能性がある。 しかし、ヒトの腸球菌感染症にマクロライド系又はリンコマイシン系抗生物質は使用 されず、腸球菌はハザードとして特定されていない。

[III. 4. (2)] に記載したとおり、細菌のマクロライドに対する薬剤感受性低下 のメカニズムとして、標的部位となるリボソームのメチル化及び薬剤排出亢進がよく

4 米国産鶏肉由来 C. coli CVM N29710-1

<sup>&</sup>lt;sup>5</sup> ヒト臨床分離 Bacteroides uniformis WH207 (米国)及び Eggerthella sp. YY7918 (日本)

知られている。リボソームのメチル化では、23S rRNA の 2058 位のアデニン・ジメチル化によって薬剤結合部位がの構造が変化し、マクロライド結合能が低下する。この耐性機序は、14、15 及び 16 員環マクロライドのほとんどに共通することが知られている。また、薬剤排出亢進によるマクロライド系抗生物質の感受性低下では、mefA遺伝子の関与が知られている。この薬剤排出亢進による薬剤感受性の低下は軽度~中程度であり、14 及び 15 員環マクロライド系抗生物質に対してみられるが、16 員環マクロライド系抗生物質に対してみられるが、16 員環マクロライド系抗生物質に対しては感受性を示す。(参照 7) [#上 2004]

ガミスロマイシンはカンピロバクターに対して抗菌活性を有するとともに、ヒトのカンピロバクター感染症で第一選択薬とされている他のマクロライド系抗生物質と交差耐性を示すと推定されることから、ガミスロマイシンの耐性選択圧の影響を受ける重要な菌はカンピロバクターである。

ヒトのカンピロバクター感染症では治療を必要としない場合が多いが、治療が必要な場合での第一選択薬はマクロライド系抗生物質であり、マクロライド耐性カンピロバクターの出現は危惧される問題である。

## 【12/5WG 浅井専門委員指摘】

「第一選択薬」又は「第一次選択薬」の表現を統一するようお願いします。

## ←【事務局より】

ヒト臨床における推奨薬については、一般的に使用される「第一選択薬」「第二選択薬」に統一します。 なお、本評価書案には記載はありませんが、畜産における動物用抗菌性物質製剤ついて記載する際は、 農林水産省のリスク管理指針に基づき、「第一次選択薬」「第二次選択薬」を使用する予定です。

#### (参考)

農林水産省「動物用抗菌性物質製剤のリスク管理措置策定指針」 http://www.maff.go.jp/j/syouan/tikusui/yakuzi/pdf/risk\_shishin.pdf

ガミスロマイシンは、牛の細菌性呼吸器疾患の治療薬として、2008 年以降欧州 29 か国で、また米国では 2011 年に承認され、使用されてきた。また、豚の細菌性呼吸器疾患の治療薬として、2016 年に EU で承認された。更に、マクロライド系抗生物質も豚に対して国内、EU 及び米国で数十年間使用されてきた。

[IV. 1. (1)] <u>に記載したとおり、</u>日本では、<u>健康</u>豚由来 *C. coli* <u>の</u>でエリスロマイシンに対する耐性率<u>はが</u>1999<u>~2014</u>年<u>の間以降</u>、42.1~61.9%と比較的高い値で推移している。(参照 68) [農水省動薬検\_JVARM <del>家畜由来細菌の抗生物質感受性実態調査</del>]

欧州における豚由来 C. jejuni (1999~2005年)及び C. coli (1999~2015年)の エリスロマイシンに対する耐性率は国によって異なっており、C. coli では 0~79.5%であった。豚からの C. jejuni の分離は少ない。(表 25 及び表 26)

USDA の Collaboration in Animal Health and Food Safety Epidemiology (CAHFSE) という調査における豚由来 *C. coli* のエリスロマイシンの米国耐性率は59.7% (2004年) 及び 28.4% (2005年) であった。また、USDAFDA の National Antimicrobial Resitance Monitoring System (NARMS) の 2013 及び 20142006年から 2007年にかけての調査では、豚由来 *C. coli* のエリスロマイシン及びアジスロマイシンの耐性率はともにそれぞれ 17.2~40.259.4%及び 59.1%であった。 *C. jejuni* は

1 豚からの分離が少ない。(参照 <u>92-11</u>89-91) [FDA\_NARMS\_2014\_2016<del>2009</del>] [Belanger\_2007]
2 [USDA/APHIS Swine2006\_2007]

EU における 2009 年の豚由来 *C. coli* のエリスロマイシンの耐性率は、国によって 異なり 12~70%(5 か国)であった。(参照 92) [EFSA 2009]

ガミスロマイシンが豚に使用された場合、ハザードが選択される可能性があるが、ヒトのカンピロバクター感染症の主要な原因菌である *C. jejuni* は豚からはほとんど分離されない。

1997 年から 2005 年にかけてデンマークにおいて豚から分離された *C. jejuni* に対するエリスロマイシンの耐性率は 0~8%、*C. coli* に対するエリスロマイシンの耐性率は 20~71%と報告されている。(参照 90) [Belanger 2007]

米国における 2004 及び 2005 年の豚牛由来 *C. coli* に対するエリスロマイシンの耐性率は、それぞれ 59.7 及び 28.4%であった。(参照 90) [Belanger 2007]

欧州における豚由来 *C. jejuni* (1999~2005年) 及び *C. coli* (1999~2012年) に 対するエリスロマイシンの耐性率は、国によって異なっており、*C. coli* では 11~39% であった (表 25 及び 26)。

表 25 欧州における豚由来 C. jejuni のエリスロマイシン耐性の状況

	分離国*	分離年	分離株数	耐性率-(%)	ブレイクポ イント (μg/mL)	参照
	DK, ES, NL, SE 欧州*1	1999-2000	122	<u>15.6</u> 4.9	8	(参照 92-1) [Bywater_2004]
<u>EU</u>	<u>DE, DK, ES,</u> <u>FR, NL 紫州*<sup>2</sup></u>	2002-2003**3	<u>7</u> —	_	<u>32</u> —	(参照 92-2) [de Jong_2009]
	<u>DE, DK, ES,</u> <u>FR, NL </u> 欧州*2	2003-2005*4	<u>4</u> —	_	<u>32</u> —	(参照 <b>92-3)</b> [de Jong_2012]

-:記載なし

3

4

5

6 7

8

9 10

11

1213

14

1516

17

18

19

20 21

22

23

 $\begin{array}{c}
\overline{24} \\
25 \\
26
\end{array}$ 

\*1:デンマーク、オランダ、スウェーデン

\*2:ドイツ、フランス、デンマーク、オランダ、スペイン

\*3: Campylobacter spp. 785 分離株中、2%であった。

\*4: Campylobacter spp. 940 分離株中、1%であった。

: 複数の分離国の略名は以下のとおり

 $\overline{\mathrm{DE}}: \overline{\mathrm{F}}/\overline{\mathrm{C}} \times \overline{\mathrm{C}} \times \overline{\mathrm{C$ 

表 26 欧州における豚由来 C. coli のエリスロマイシン耐性の状況

	分離国 <u>*</u>	分離年	分離株数	耐性率の 範囲(%)	<u>平均</u> 耐 性率- (%)	ブレイ クポイ ント (μg/mL)	参照
	<u>DK, ES, NL,</u> <u>SE </u> 欧州* <sup>1</sup>	1999-2000	418		<u>32.1</u> 14.1	8	(参照 <b>92-1)</b> [Bywater_2004]
EU	DE, DK, ES, FR, NL 欧州*2	2002-2003	346	$\frac{5.1}{62.1}$	32.8	32	(参照 <b>92-2)</b> [de Jong_2009]
	<u>DE, DK, ES,</u> <u>FR, NL </u>	2003-2005	407	$\frac{10.8}{62.5}$	33.2	32	(参照 <b>92-3)</b> [de Jong_2012]

AT, DK, FR 弊 艸*³	2004	<u>543</u> <del>564</del>	$\frac{15.9^{\sim}}{53.6}$	<u>23.9</u> 24	32	(参照 <b>92-4)</b> [EFSA_ <u>CSR_</u> 2010]
AT, DK, ES, FR, IT, NL, SE 欧州*4	2005	<u>391</u> 807	<u>0~69.5</u>	<u>28.7</u> 25	32	(参照 <b>92-4)</b> [EFSA_ <u>CSR_</u> 2010]
DE, DK, ES, FR, IT, NL 欧州 *5	2006	669	<u>6.8~</u> <u>59.1</u>	25 <u>.1</u>	32	(参照 <b>92-4)</b> [EFSA_ <u>CSR_</u> 2010]
<del>242</del>	<del>2006</del>	<del>52</del>		12	<u>32</u>	<del>(参照 92-4)</del> [EFSA_2010]
DE, DK, ES, FR, IT, NL 欧州 *5	2007	662	$\frac{10.6}{62.5}$	<u>38.7</u> 39	32	(参照 <b>92-4)</b> [EFSA_ <u>CSR_</u> 2010]
AT, ES, HU, NL	<u>2008</u>	<u>372</u>	$\frac{4.3}{52.7}$	<u>24.7</u>	<u>32</u>	<u>(参照 92-6)</u> [EFSA 2010]
DK, ES, FR, HU, NL	<u>2009</u>	<u>551</u>	$\frac{12.1^{\sim}}{70.1}$	<u>35.0</u>	<u>32</u>	<u>(参照 92)</u> [EFSA 2011]
DK, ES, FI, HU, NL, PL	<u>2010</u>	<u>537</u>	<u>0~67.0</u>	<u>25.0</u>	<u>32</u>	(参照 92-9) [EFSA_2012]
DK, ES, FR, HU, NL, SE	2011	<u>580</u>	<u>0~63.0</u>	<u>24.5</u>	<u>32</u>	<u>(参照 92-7)</u> [EFSA 2013]
<del>717</del>	<del>2007</del>	<del>46</del>		<del>11</del>	<del>32</del>	<del>(参照 92-4)</del> [EFSA_2010]
DK, ES, FR, GB, HU, NL 弊 艸*6	2012	557	$\frac{6.8 \sim}{79.5}$	23.9	16	(参照 <b>92-5)</b> [EFSA_201 <u>4<del>5</del></u> ]
ES, FI, FR, GB, HU, NL	2013	748	2.3~ 58.3	20.7	<u>16</u>	<u>(参照 92-8)</u> [EFSA_2015]
HR, EE, DE, LU, SI, ES, SE	<u>2015</u>	<u>704</u>	<u>0~62.4</u>	<u>21.6</u>	<u>16</u>	<u>(参照 92-10)</u> [EFSA_2017]
<del>242</del>	<del>2012</del>	144		9.0	<del>16</del>	<del>(参照 92-5)</del> [EFSA_2010]
<u>スイス</u>	2006-2007 2009-2011	<u>666</u>	<u>7.0~11.5</u>	<u>8.6</u>	<u>32</u>	(参照 92-4, 92, 92-9, 92-7) [EFSA_CSR_2010] [EFSA_2011] [EFSA_2012] [EFSA_2013]
	2012, 2013 2015	<u>526</u>	4.5~9.9	<u>8.1</u>	<u>16</u>	(参照 92-5, 92-8, 92-10) [EFSA_2014] [EFSA_2015] [EFSA_2017]
ノルウェー	<u>2009</u>	<u>67</u>		<u>0</u>	<u>32</u>	<u>(参照 92)</u> [EFSA_2011]
<u>/ /* /</u>	<u>2015</u>	<u>217</u>	_	<u>0</u>	<u>16</u>	<u>(参照 92-10)</u> [EFSA 2017]

<sup>-:</sup>記載なし

<sup>\*:</sup>複数の分離国の略名は以下のとおり

AT: オーストリア、DE: ドイツ、DK: デンマーク、EE: エストニア、ES: スペイン、FI: フィンランド、FR: フランス、GB: 英国、HR: クロアチア、HU: ハンガリー、IT: イタリア、LU: ルクセンブルク、NL: オランダ、PL: ポーランド、SE: スウェーデン、SI: スロバキア 1:

```
    デンマーク、オランダ、スウェーデン
    *2:ドイツ、フランス、デンマーク、オランダ、スペイン
    *3:オーストリア、デンマーク、フランス
    *4:オーストリア、デンマーク、フランス、イタリア、オランダ、スペイン、スウェーデン
    *5:デンマーク、フランス、ドイツ、イタリア、オランダ、スペイン
    *6:デンマーク、ハンガリー、オランダ、スペイン
```

表 26-1 米国における豚糞便由来 C. jejuniのマクロライド系抗生物質耐性の状況

抗生物質	採材試料	分離年	分離株数	<u> 耐性率(%)</u>	ブレイクポイ ント(μg/mL)
	Market swine	<u>2013</u>	<u>4</u>	<u>0</u>	<u>0.5</u>
アジスロマイシン	<u>Market swine</u>	<u>2014</u>	<u>9</u>	<u>22.2</u>	<u>0.5</u>
7 7 7 4 7 7 7	Corre	<u>2013</u>	<u>6</u>	<u>33.3</u>	<u>0.5</u>
	Sows	<u>2014</u>	<u>12</u>	<u>0</u>	<u>0.5</u>
	Market swine	<u>2013</u>	<u>4</u>	<u>0</u>	<u>8</u>
エリスロマイシン	<u>Market swiffe</u>	<u>2014</u>	<u>9</u>	<u>22.2</u>	<u>8</u>
エッハロマインン	Corre	<u>2013</u>	<u>6</u>	<u>33.3</u>	<u>8</u>
	$\underline{\text{Sows}}$	2014	12	0	8

表 26-2 米国における豚糞便由来 C. coliのマクロライド系抗生物質耐性の状況

抗生物質	採材試料	<u>分離年</u>	分離株数	<u> 耐性率(%)</u>	ブレイクポイ ント(μg/mL)
	Market swine	<u>2013</u>	<u>190</u>	<u>31.6</u>	<u>1</u>
アジスロマイシン	<u>Market swine</u>	<u>2014</u>	<u>174</u>	<u>40.2</u>	<u>1</u>
7 7 7 4 7 7 7	Sows	<u>2013</u>	<u>163</u>	<u>17.2</u>	<u>1</u>
	<u>50W8</u>	<u>2014</u>	<u>148</u>	<u>20.9</u>	<u>1</u>
	Manlrot arring	<u>2013</u>	<u>190</u>	<u>31.6</u>	<u>16</u>
エリスロマイシン	Market swine	<u>2014</u>	<u>174</u>	40.2	<u>16</u>
エッハロマインン	Corre	<u>2013</u>	<u>163</u>	<u>17.2</u>	<u>16</u>
	$\underline{\mathbf{Sows}}$	<u>2014</u>	<u>148</u>	<u>20.9</u>	<u>16</u>

中国では、多剤耐性 C. coli の高頻度な分離の報告がある。2008~2009 年に中国の2 県から分離された豚由来 C. coli 190 株の薬剤耐性の調査では、エリスロマイシン、シプロフロキサシン、カナマイシン、アンピシリン等の耐性株が高頻度に分離された。また、調査株のうちでは、多剤耐性株の割合が高かった(76.8%)。(参照 93) [Qin\_2011] この190 株のうち、エリスロマイシン高度耐性を示す2 株(MIC  $\geq$  128  $\mu$ g/mL)の中に ermB遺伝子を保持している多剤耐性株が1 株存在した。(参照 40) [Qin\_2014] また、2001~2012 年にヒト胃腸炎患者並びに豚、鶏及びあひる糞便から分離されたカンピロバクター1,554 株(C. coli 1,157 株、C. jejuni 397 株)の解析では、58 株(3.7%)から ermB遺伝子が検出された。ermB遺伝子は染色体上の MDRGI に存在した。(参照 40, 80, 98) [Qin\_2014] [Wang\_2014] [Qin\_2012] 中国においては、年間 21,000 トン(推定)の抗菌性物質が生産され、このうち半分が家畜に使用されていること及びこのような環境において、抗菌性物質を使用する豚農場由来の糞便等から薬剤耐性遺伝子が高頻度に検出されることが報告されている。(参照 98, 100-102) [Qin\_2012] [Larson\_2015] [Zhu\_2013] [Hvistendahl\_2012]

これらのことから、中国における調査の結果は多種類の薬剤による長期的かつ過剰な選択圧によると推測される。(参照 98) [Qin\_2012] このように多剤耐性遺伝子が集積

する機構は不明であるが、各種抗菌剤の使用等により腸管内の正常細菌叢が乱れた中で、細菌間で耐性因子の伝達が起こり、耐性菌が選択された可能性が推測される。(参照 103) [Sullivan 2001]

今後の海外での動向及び国内への耐性菌の輸入に充分注意を払う必要がある。

# V. 暴露評価に関する知見

暴露評価では、評価指針の第2章第2の2に基づき、ヒトがハザードに暴露されうる経路を明らかにするとともに、各経路でのハザードの増加又は減弱の程度を推定し、畜産食品を介してハザードの暴露を受ける可能性及びその程度を評価する。暴露評価の範囲は、豚が農場から出荷されてから、ヒトがこれらの畜産食品を入手し、摂取するまでとする。

# 1. 豚由来食品の消費量

国内における豚肉の需給の推移は表27のとおりである。(参照104)[農水省\_食料需給表]

表 27 国内における豚肉の年間 1 人当たり消費量(純食料ベース)

		年								
	2005	2006	2007	2008	2009	2010	2011	2012	2013	2014
消費量(kg)	12.1	11.5	11.5	11.7	11.5	11.7	11.9	11.8	11.8	11.9
自給率(%)	50	52	52	52	55	53	52	53	54	51

# 2. ハザードとなりうる当該細菌の生物学的特性

ハザードとして特定したガミスロマイシン耐性カンピロバクターについては、耐性の 獲得により当該感受性菌と生物学的特性が異なること等を示すデータは報告されておら ず、カンピロバクターの一般的な生物学的特性の概要についてまとめた。

## (1)抵抗性、生残性及び増殖性

C. jejuni 及び C. coli は、増殖に比較的高い温度 (である 30.5~45°C) を必要とし、恒温動物の腸内に近い温度(37~42°C)で最も良く増殖する。本菌は 30°C以下では増殖できない。そのため室温(21°C)では増殖しないが、低温で保存した食品中では生存することが可能である。また、環境中では生きているが人工培地で培養できない、いわゆる VBNC(Viable But Nonculturable)と呼ばれる状態となる。(参照 105) [三澤 2005] C. jejuni の生存率は、凍結、加熱、乾燥、pH 5.0 未満又は 9.0 以上、消毒剤及び放射線照射によって低下する。

C. jejuni 及び C. coli がと体の加工及び肉の流通の過程で遭遇する環境条件の下では生存できないとの報告が多く存在する。それらの報告では、カンピロバクターが酸素に対して感受性があることも示している。カンピロバクターは牛肉や豚肉の加工中に遭遇する処理、例えば、強制換気空気による乾燥、冷却及び凍結に対しても感受性があり、(参照 94, 105-110) [Balamurugan\_2011] [三澤\_2005] [Altekruse\_1999] [Snelling\_2005] [Food Safty Authrity of Ireland 2002] [Stern 1989] [FDA 1992] 牛肉や豚肉の一般的な流通形

態での長期保存においては、温度等の条件や菌株によって菌数が減少すると報告されている。(参照 94-96) [Balamurugan\_2011] [Gill\_1982] [Hänninen\_2011] 一方で、牛肉においては、流通における菌数の減少は認められないという報告もあった。(参照 97) [Dykes\_2001]

456

7

8

9

10

1112

3

1 2

# (2) 生存能力及び分布状況等

C. jejuni 及び C. coli は微好気性細菌であり、in vitro 培養時  $2\sim10\%$ の  $CO_2$  を添加した低濃度の酸素( $3\sim15\%O_2$ )を必要とする。本菌は、増殖のための条件が限定されているにもかかわらず、様々な環境中で 3 か月間、土壌中では 1 か月間生存することができる。(参照 105-108, 111-113) [三澤\_2005] [Altekruse\_1999] [Snelling\_2005] [Food Safty Authrity of Ireland\_2002] [伊藤\_2000] [Nicholson\_2005] [Lake\_2003]

また、*C. jejuni* は牛、めん羊、鶏等家きん類の腸管内に広く<u>分布し常在菌として保</u> <u>高されており</u>、*C. coli* は豚での保菌率が高いとされている。(参照 106, 114, B1) [Altekruse\_1999] [国立感染症研究所\_2005\_IDWR] [Horrocks\_1999]

1314

#### 【豊福専門委員コメント】

C.jejuni は家禽の常在菌ですかね?

#### ←【事務局より】

(参照 114) [国立感染症研究所\_2005\_IDWR]からの抜粋は以下のとおりです。

「本菌はウシ、ヒツジ、野鳥及びニワトリなど家禽類の腸管内に広く常在菌として保菌されており、 C. coli はブタでの保菌率が極めて高いことを特徴とする。」

参照資料として、既存参照資料(参照 106) [Altekruse\_1999] 及び新規参照資料(参照 B1)[Horrocks\_1999] も追記しましたので、ご確認ください。

なお、今までの評価書(牛ツラスロマイシン(2015年7月)、牛ガミスロマイシン(2014年9月)、 豚ツラスロマイシン(2012年9月))において、同じ文献(参照114)を参照しています。

#### 【12/5WG 豊福専門委員指摘事項】

C. jejuni は鶏の常在菌ではないのではないか。「腸管内に高率で保菌が報告されており」などと書けば問題はないと思う。

#### ←【事務局より】(2/17)

微生物学の書籍やカンピロバクターに関する論文について、すでに参照文献リストに記載しているものを中心に確認しました。カンピロバクターと豚及び鶏の関係は、日本語では、「常在する」「宿主」、英語では、「commensal」「coloniaze」「natural gut microflora」等の用語が見られました。また、正常細菌叢、常在菌(細菌叢)、normal microflora, commensal microflora 等の用語は、各書籍・文献等で使用方法が異なることがあるように見られました。

したがって、上記のとおり、「牛、めん羊、鶏等家きん類の腸管内に広く分布し」と修正しました ので、御確認ください。

なお、カンピロバクター属菌の保菌について、様々な動物種を列記している文献では、豚及び鶏におけるカンピロバクターの常在/常在菌の既述には特段の差が見られませんでした。

# (参考書籍)

- ・机上配付資料1 獣医微生物学(第2版)文永堂出版(2003年)抜粋
- ·机上配付資料2 最新家畜微生物学(訂正版)朝倉書店(1998年)抜粋

1516

2010~2011 年の国内における豚のカンピロバクター保有率の調査によれば、C. coli

及び *C. jejuni* の陽性率はそれぞれ 42.4%(106/250)及び <u>0%</u>であったと報告されている。(参照 A4) [Haruna 2013]

#### 【事務局より】

[V. 6.] における豊福専門委員指摘に基づき、国内における豚のカンピロバクター保有率の調査結果を本項に追記しました。

#### 【事務局より】(3/1)

国内における豚のカンピロバクター保有率の調査について、参照文献を確認し、*C. jejuni*の保有率がゼロであった旨記載しました。

3

5

6

7

8 9

1 2

# 3. ヒトの腸内細菌叢として定着する可能性

カンピロバクター <u>C. jejuni 及び C. coli</u>はヒトの<u>消化腸</u>管内で一過性に<u>定着コロニーを形成</u>することができる。この菌がヒトの<u>正常な腸管及び</u>糞便<del>細菌叢</del>から日常的に分離されることはない。<mark>植田専門委員・菅井専門委員・豊福専門委員指摘・修文 C. coli</mark>の病原性には様々な病原因子が寄与すると考えられているが、特定の機序は解明されていない。

(参照 106, 107, 114) [Altekruse\_1999] [Snelling\_2005] [国立感染症研究所\_2005\_IDWR]

#### 【豊福専門委員コメント】

(カンピロバクターはヒトの消化管内で一過性にコロニーを形成することができる) Refrence は?

#### ←【事務局より】

パラグラフ全体として、(参照 106, 107, 114) [Altekruse\_1999] [Snelling\_2005] [国立感染症研究所 2005 IDWR]を参照引用する形式になっています。

なお、今までの評価書(牛ツラスロマイシン(2015年7月)、牛ガミスロマイシン(2014年9月)、 豚ツラスロマイシン(2012年9月))において、同じ3文献を参照しています。カンピロバクターが ヒトの腸内細菌叢として定着する可能性等について記述している新たな総論文献等をご存じでした ら御教示ください。

1011

12

13

14

1516

17

18 19

20

21

22

23

2425

薬剤耐性カンピロバクターの定着性については、C. jejuni については、マクロライド耐性を獲得した菌の生存性が著しく低下するという報告がある。(参照 115) [Hao\_2009] 一方、 $in\ vitro$  及び鶏を用いた  $in\ vivo$  試験において、マクロライド感受性及び耐性  $C.\ coli$  を別々及び同時に競合的に接種した場合、その生存率及び<u>腸管への定着の程度 コロニー</u>形成は同様であるという報告がある。(参照 115-1) [Zeitouni\_2012]

<u>ヒト及び食用動物由来のカンピロバクターの血清型及び遺伝子型が調査され、ヒトの菌株と牛の菌株との間に遺伝的関連性のあることが明らかにされているが、この関係はヒトと豚由来の *C. jejuni* 分離株の間には認められないことが多い。(参照 115-2, 115-3) [Neilsen\_1997] [Hopkins\_2004]</u>

デンマークのヒト及び食用動物中のカンピロバクターのサブタイプを検討した結果、豚に認められる C. jejuni の主なサブタイプ(23,36)は、ヒトでほとんどみられなかった(2%未満)。(参照 115-4)[Neilsen\_2006]

一方、ermB遺伝子を保有するヒト由来1株及び豚由来2株の C. coliの MLST 解析による遺伝子型が一致し、PFGE パターンにおいても同一サブタイプに属していたことから、同一のクローンがヒト及び豚の間で伝播した可能性が示唆された。(参照 80)

26 [Wang\_2014]

# 4. ヒトの常在菌又は病原菌に薬剤耐性決定因子が伝達する可能性

カンピロバクターの遺伝子交換機構は自然形質転換が知られている。カンピロバクターのマクロライド耐性は染色体 DNA 上の突然変異の結果として発現するものであり、自然形質転換による伝達の報告はあるが、一般的には可動性遺伝因子上の薬剤耐性決定

因子によるものではない。(参照 87, 88, 116) [Lucey\_2000] [Engberg\_2001] [Kim\_2006]-

中国のヒト胃腸炎患者並びに豚、鶏及びあひる糞便由来カンピロバクターの調査において、*C. coliの ermB*遺伝子が *C. jejuni*の標準株に自然形質転換したこと、<u>腸球菌 *C. coli*</u>の MDRGI 上の *ermB*遺伝子が <u>Tn 917により </u>*C. coli* の間でに伝播した可能性等が示唆されているが、。また、スペインの報告では、鶏由来エリスロマイシン耐性 *C. coli* 1 株が染色体上に *ermB*遺伝子を含む MDRGI を保有しており、この領域の一部がヒト腸内細菌由来 DNA の一部 <sup>5</sup>と高い相同性を持つことが報告されている。(参照 40, 80, 80-1, 80-2) [Qin 2014] [Wang 2014] [Deng 2016] [Florez-Cuadrado 2016]

カンピロバクターにおいて、マクロライド耐性遺伝子がヒトの常在菌に伝達されたという報告はない。(参照 40,80) [Qin 2014] [Wang 2014]

# 5. 家畜及び畜産食品が農場から出荷されヒトに摂取されるまでの経路

豚が農場から出荷され、消費者に摂取されるまでの経路の一例は表 <u>28</u>\*のとおりで、 と殺・加工から販売・調理等までの詳細な過程の一例は表 <u>29</u>\*のとおりである。

と畜場では、平成8年に改正されたと畜場法施行規則(昭和28年9月28日厚生省令第44号)において、HACCPの考え方が導入されたと畜場における食肉の取扱いの規定が盛り込まれ、平成9年に改正された同法施行令(昭和28年8月25日政令第216号)において、と畜場の衛生管理基準及び構造設備基準にかかる規定が追加され、食肉処理段階における微生物汚染防止が図られている。また、平成26年4月に改正されたと畜場法施行規則において、と畜業者の講ずべき衛生措置の基準が改正され、従来の基準に加え、新たにHACCPを用いて衛生管理を行う基準が規定された。(参照117)「厚労省」と畜場法施行規則の改正

更に、豚の食肉(内臓を含む。)については、2015 年 6 月に、食品衛生法(昭和 22 年法律第 233 号)に基づく食品、添加物等の規格基準(昭和 34 年厚生省告示第 370 号)の改正により、食肉販売店、飲食店等において生食用としての提供が禁止された。(参照 118) [厚労省\_規格基準一部改正\_2015]

表 28 豚が農場から出荷され消費者に摂取されるまでの経路(例示—例)

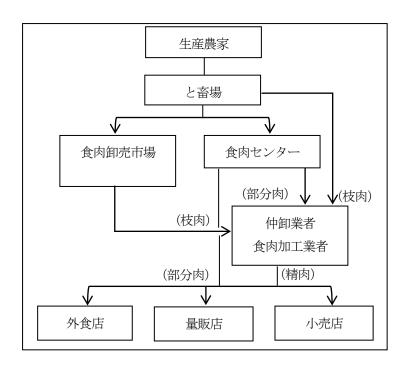
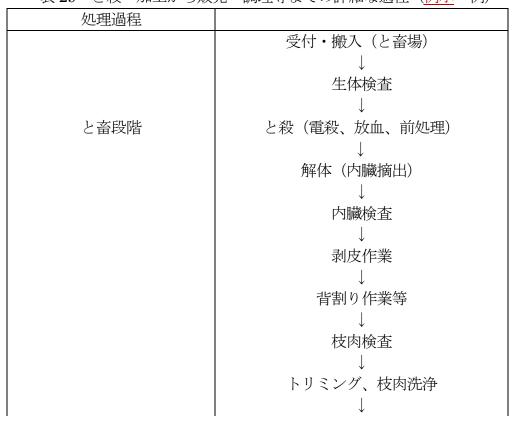
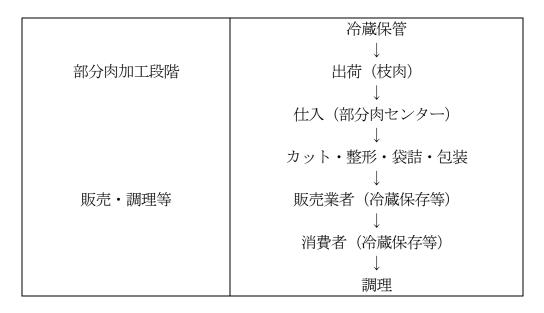


表 29 と殺・加工から販売・調理等までの詳細な過程(例示—例)





## 【豊福専門委員コメント】

- ・と殺(電殺または、CO2殺、放血、前処理)
- ・剥皮せず、毛焼きする工程のとちく場もある

# ←【事務局より】

「と殺・加工から販売・調理等までの詳細な過程 (一例)」を記載しています。個別のと畜場の工程事例の記載は省略させていただきたいと考えております。

2 3

4

5

6

7

# 6. 豚由来食品がハザードに汚染される可能性及び汚染状況

(1) 豚由来食品がハザードとなりうるカンピロバクターに汚染される可能性

カンピロバクターによる食肉等の可食部位の汚染の可能性として、豚の処理段階で腸内容物による暴露が考えられる。なお、カンピロバクターは感染力が強く、少量菌感染が成立する。(参照 111) [伊藤 2000]

#### 【豊福専門委員コメント】

もともと、豚の体表にカンピロバクター汚染があるのでは?

# ←【事務局より】

(参照 111) [伊藤\_2000] (p.31) の以下の記述から、豚の処理段階での主な細菌汚染は腸内容物と記載しています。

(2) と場や食肉処理場における衛生管理

ウシやブタなどの大動物についてはと場衛生の推進、特にカンピロバクターは腸管に分布すること から、腸管を結紮し、腸内容物が漏れ出ないこと。

なお、今までの評価書(豚ツラスロマイシン(2012年9月))において、同じ文献を参照しています。

【12/5WG 豊福専門委員コメント】 体表の汚染があるのではないか。 【12/5WG 吉川専門委員コメント】 豚は直腸結紮をしない。

←【事務局より】(3/1)

国内の豚枝肉のカンピロバクター汚染の原因を考察した文献が見つからなかったため、追記をしていません。

1

8

また、本菌は発育温度が高く、<u>微好気性細菌であるため、</u>通常食品中では増殖しないと考えられているが、輸送又は保存中の冷蔵及び冷凍保存下でも増殖はしないが生残するため(ただし、凍結・解凍を繰り返すと減少する。)、<u>と殺解体工程で汚染された後、食肉及び内臓がトリミングや洗浄等の適切な処理が十分されずに食肉及び内臓が十分に洗浄されず</u>出荷され、飲食店の調理場施設や家庭の台所等に持ち込まれた場合、調理前及び調理中に他の食材を汚染する可能性が<u>あ生じる豊福専門委員修文</u>。(参照

111, 114) [伊藤\_2000] [国立感染症研究所\_2005\_IDWR]

## 【豊福専門委員コメント】

洗浄しても、そんなに Campy の菌数さがらないのでは?

#### ←【事務局より】

御提供いただいた文献を含め、と畜場処理工程における大腸菌、腸内細菌科細菌及びサルモネラの生菌数に関する調査及びレビュー(Barco 2014等)を確認しましたが、現時点では、これら細菌に対する洗浄の効果について定まった結論はないようです。カンピロバクターについては文献がなく、洗浄の効果が確認できませんでした。

厚生労働省が通知していると畜場における衛生管理の重要事項(http://www1.mhlw.go.jp/houdou/0807/0726-1.html)には枝肉洗浄があり、枝肉が「と殺解体工程で汚染された後」、「食肉及び内臓が十分に洗浄されず」に出荷されることはないため、「食肉及び内臓が十分に洗浄されず」の記載は元に戻したいと考えています。

なお、今までの評価書(牛ツラスロマイシン(2015年7月)、牛ガミスロマイシン(2014年9月)、豚ツラスロマイシン(2012年9月))において、同じ記述をしています。

#### 【事務局より】(2/17)

12/5WG の議論において、豚肉由来食品のカンピロバクター汚染に関するリスクシナリオの記載について検討することとなりましたが、日本特有のと畜解体工程におけるリスクファクターについて調査・研究した文献を見つけられませんでした。

そのため、リスク発生については追記を行わず、厚生労働省が上述の通知により、リスク低減措置として指導している事項(生体の洗浄、枝肉のトリミング・洗浄等)を参照し、上記パラグラフに「食肉及び内臓がトリミングや洗浄等の十分な処理を行われずに」を追記しました。御確認ください。

9 10

# (2) ハザードとなりうるカンピロバクターによる豚由来食品の汚染状況

① 豚のと体におけるカンピロバクターの陽性率<br/>豊福専門委員指摘

国内において処理された豚のと体におけるカンピロバクターの陽性率について表 29·1 に示した。

1415

11

12

13

# 表 29-1 国内における豚のと体からの C. jejuni 及び C. coli の検出状況

由来	陽性率(%)	検体数	調査年次	参考文献
枝肉ドリップ	0.0%	21	2008.5~2009.9	(参照 B10)

16

#### 【豊福専門委員追記】

- (2) 豚におけるカンピロバクターの保有率
- (3) 豚枝肉におけるカンピロバクター汚染率

#### ←【事務局より】

枝肉の汚染状況調査について、追記しました。 豚における保有率については、[V. 2.] に案文を記載しました。

1

# 2

3

4

5 6

7

8

9

10

#### 市販豚肉におけるカンピロバクターの陽性率 2

国内において、厚生労働省が市販流通食品を対象にした食中毒菌の汚染実態調査を 実施している。2005~2015年における豚ひき肉、牛豚混合ひき肉及び豚肉における カンピロバクター (C. jejuni 及び C. coli) の検出状況は表 30 のとおりである。(参照 119) 「厚労省 食品汚染実態調査 2005-2015」

また、その他公表文献で報告された市販流通豚肉等の汚染状況調査結果を表 31 に 示した。

この間の豚ひき肉等のカンピロバクター(C. jejuni及び C. coli) 陽性率は  $0.0\sim0.6\%$ であった。したがって、調査数が少ないものの、当該細菌による豚由来食品の汚染は 概ね小さいものと考えられた。

11 12

13

14

# 表 30 国内における市販豚肉等からの C. jejuni 及び C. coli 検出状況 (厚生労働省指定品 目上りまとめ)

	<u> </u>										
-	調査年度	<del>2006</del>	<del>2007</del>	2008	2009	2010	2011	2012	2013	2014	2015
肉 豚	検体数	=	=	177	-	-	-	-	3	1	3
T)	陽性検体数	=	=	1	-	-	-	-	0	0	0
き	陽性率 (%)	=	_	0.6	-	-	-	-	0.0	0.0	0.0
ひ牛	検体数	=	=	-	-	-	-	-	6	2	5
き 豚肉 混	陽性検体数	=	=	-	-	-	-	-	0	0	0
合	陽性率 (%)	=	=	-	-	-	-	-	0.0	0.0	0.0
脓	検体数	<del>na</del>	<del>na</del>	=	=	=	=	=	4	=	=
肉	陽性検体数	<del>na</del>	<del>na</del>	=	=	=	=	=	0	=	=
*	<del>陽性率 (%)</del>	<del>na</del>	<del>na</del>	=	=	=	=	=	0.0	=	=

※:実施自治体選定品目一:調査していない。

na:調査実施の有無について不明。 植田先生ご指摘 16

# 【事務局より】

厚生労働省から、厚生労働省指定品目としてのカンピロバクター検査は 2007 年度から実施を開始し たが、同年度は鶏ひき肉及び牛レバーの検体のみを検査に用いたとの情報提供がありました。

したがって、2006及び2007年度は表から削除しました。

また、実施自治体選定品目における豚肉の調査結果は、2013年度の1検体のみだったため削除しまし

17 18

15

# 表 31 国内における市販豚肉等からの C. jejuni 及び C. coli 検出状況 (その他の文献)

検体	陽性率(%)	検体数	調査年次	参考文献
豚肉	0.0%	24	$2006^{1)}$	(参照 B2)
豚肉	0.0%	15	2006	(参照 B3)
豚肉	0.0%	16	2007	(参照 B4)
豚肉	0.0%	28	2008	(参照 B5)

豚肉	0.0%	15	2008	(参照 B6)
豚肉	0.0%	15	2009	(参照 B7)
豚肉	0.0%	20	2010~2011	(参照 B8)
豚肉	0.0%	20	2011	(参照 B9)
豚内臓肉	0.0%	16	$2006^{1)}$	(参照 B2)
豚ひき肉	0.0%	50	2001	(参照 B11)
豚ひき肉	0.3%	367	2005~2008	(参照 B5)

## 1) 調査結果の公表年次

# ③ 市販豚肝臓

2013 年に実施した食品安全確保総合調査「畜水産食品における薬剤耐性菌の出現実態調査」において、と畜場で採取された豚の肝臓 500 検体からカンピロバクターの分離を行ったところ、74 検体(14.8%)(*C. jejuni* 3 株及び *C. coli* 72 株)が陽性であった。また、調査株数が多い豚由来 *C. coli* で 44.4%のエリスロマイシン耐性が認められた(表 32)。(参照 119-1) [食安委 調査 2013]

# 表 32 国内におけると畜場の豚肝臓由来カンピロバクターのエリスロマイシン耐性の状況 (2013年)

<u>対象</u>	<u>菌種</u>	<u>調査</u> <u>菌株数</u>	MIC 範囲 (μg/mL)	<u>MIC<sub>50</sub></u> (μg/mL)	<u>MIC<sub>90</sub></u> (μg/mL)	耐性 数 <sup>1)</sup>	耐性率(%)
<u>豚肝臓 2)</u>	<u>C. jejuni</u>	<u>3</u>	$0.25 \sim 4$	0.5	<u>4</u>	<u>0</u>	0.0
<u>於不月「別較 47</u>	<u>C. coli</u>	<u>72</u>	$\leq 0.125 \sim > 256$	<u>8</u>	<u>256</u>	<u>32</u>	<u>44.4</u>

1) エリスロマイシンのブレイクポイント: 32 μg/mL

2) 豚肝臓 500 検体中、74 検体がカンピロバクター陽性 (うち 1 検体からは *C. jejuni* と *C. coli* が分離 された)

## 1 <3/5 第9回WG>

# VI. 影響評価に関する知見

影響評価では、評価指針の第2章第2の3に基づき、本評価書で特定したハザードに暴露されることにより起こりうるヒトの健康上の影響及びマクロライド系抗生物質のヒト医療における重要性を考慮して、ヒトにおける治療効果が減弱又は喪失する可能性及びその程度を評価する。

# 1. ハザードとなりうる細菌の暴露に起因して生じる可能性のあるヒトの疾病

ハザードとなりうる細菌であるカンピロバクターによる暴露の結果、生じる可能性のあるヒトの疾病は、腸管感染症の一種であるカンピロバクター感染症であり、日本における代表的な食中毒である。

# (1)発生原因及び発生状況

本症は、少ない菌量で感染が成立することや、潜伏期間が 2~5 日と長いこと、大気条件下では菌が急速に死滅すること等により、発生原因の特定が困難である。(参照 111,114) [伊藤 2000] [国立感染症研究所 2005 IDWR]

<u>国内における</u>本症の原因菌の<u>約</u>90~96%は *C. jejuni* であり、*C. coli* は数%のみである。(参照 67) [国立感染症研究所\_病原微生物検出情報\_2004-2014]

C. jejuni は感染力が強く、 $8 \times 10^2$  CFU で感染が認められたとの報告がある。また、人への投与実験では、C. jejuni を  $5 \times 10^2$  個牛乳に加えて飲んだところ下痢と腹痛を発症したとの一報告もあることから、 $10^2$  オーダー以下の低い菌量でも発症が認められるものと考えられる。(参照 121, 122) [Black\_1988] [Robinson\_1981]

原因食品として、生肉料理(牛レバー、鶏肉の刺身やたたき等)や鶏肉調理食品等が推定されているが、食品以外でも井戸水等の水系感染事例も報告されている。(参照 114) [国立感染症研究所 2005 IDWR]

本菌は空気、乾燥、熱に弱く、速やかに死滅するため、調理前の手洗いや食材は十分に加熱する等の一般的な食中毒対策に加え、調理器具・器材の洗浄・消毒・乾燥・二次汚染を防ぐ保管、生肉の喫食は避けること等により、感染の予防が可能であると考えられる。(参照 114) [国立感染症研究所 2005 IDWR]

なお、豚の食肉については、[V.5.]で記載したとおり、2015 年 6 月に食品衛生法に基づく規格基準の一部改正により飲食店等においての生食としての提供が禁止された。また、同規格基準の改正により、2012 年 7 月には、牛肝臓の生食用としての販売・提供は禁止された。(参照 118, 123) [厚労省\_規格基準一部改正\_2015] [厚労省\_規格基準一部改正\_2012]

本症は、国内における代表的な食中毒であり、食中毒統計におけるカンピロバクター・ジェジュニ/コリによる食中毒は、2006~2015年の10年間で事件数は約3,500件、患者数は約224,000名、死者数は0名と報告され、2003年以降2015年現在、細菌性食中毒の病因物質別事件数で第一位となっている。(参照66) [厚労省\_食中毒統計\_2006-2015]

近年、学校等の大規模事例が減少し、飲食店等の小規模事例が増加してきたため、

患者数は大幅に増減せず推移している。発生時期は $5\sim6$ 月に多く、 $7\sim8$ 月はやや減少、 $9\sim10$ 月に上昇する傾向となっている。(参照66,114) [厚労省\_食中毒統計\_2006-2015] [国立感染症研究所\_2005\_IDWR]

<u>なおまた</u>、2006年~2015年に、人口動態統計において死因がカンピロバクター腸炎による腸管感染症となっている死亡者数6は40名と報告されている。(参照 124) [厚労省\_人口動態統計]

(2)重篤度

1 2

本症は、汚染された食品の摂取後 2~57-日で、下痢、腹痛、発熱、嘔吐、頭痛、全身倦怠感、血便等の症状が認められる。下痢の回数は 1 日 4~12 回にも及び、また、便性は水様性又は泥状で、膿、粘液又は血液が混じることも少なくない。本症の患者の多くは自然治癒し、一部の免疫不全患者を除いて死亡例もなく予後も良好である場合が多いが、合併症として敗血症、肝炎、胆管炎、髄膜炎、関節炎、ギラン・バレー症候群等を起こすことがある。ギラン・バレー症候群は、急激に筋力低下が発症、進行する運動神経障害優位の末梢性多発神経炎である。疫学的データからカンピロバクター感染がギラン・バレー症候群の先行感染症の一つとして考えられているが、その発症機序については未解明の部分がある。疫学的データによれば、*C. jejuni* 感染症からギラン・バレー症候群に進展する確率は 1/1,000~1/3,000 と考えられている。(参照 114, 125) [国立感染症研究所 2005 IDWR] [食安委 鶏肉中のカンピロバクター・ジェジュニ/コリ]

2. 疾病の病原菌の薬剤耐性化の状況

国内のヒト臨床医療分野において分離されたカンピロバクター(*C. jejuni*及び *C. coli*)のマクロライド系等の抗生物質に対する耐性率について、以下の報告がある。

- 1996~2000 年の国内の病院における感染性腸炎の調査において、海外由来を含む *C. jejuni* 及び *C. coli* をそれぞれ 243 及び 15 株分離し、*C. jejuni* 204 株の薬剤耐性 試験の結果は、エリスロマイシン耐性率は 2.5%、オフロキサシン耐性率は 26.0% であった。(参照 126) 「小花 2002]
- ② 2001~2003年の調査において、ヒト下痢便から分離された *C. jejuni* 及び *C. coli* のエリスロマイシンに対する耐性率はそれぞれ 0 及び 62.5% (8 株中 5 株) であり、また、シプロフロキサシンに対する耐性率はそれぞれ 22.0 及び 62.5%、テトラサイクリンに対する耐性率はそれぞれ 42.8 及び 87.5%であったと報告されている。(参照 127) 「高山 2005]
- ③ 2005~2008 年に国内で発生した集団及び散発のカンピロバクター腸炎患者から分離された菌株のカンピロバクターの薬剤耐性に関する調査では、カンピロバクターの臨床分離株のエリスロマイシン耐性率は *C. jejuni* で 0.7%と非常に低かったが、テトラサイクリン耐性は 35.2%、フルオロキノロン耐性の割合は 33.3%であった。これ

6 厚生労働省人口動態統計において、基本死因分類「A04.5 カンピロバクター腸炎」となっているもの。

- に対し  $C.\ coli$ ではエリスロマイシン耐性率は 21.3% と高く、テトラサイクリン耐性は 74.7%、フルオロキノロン耐性の割合は 62.7%であった。(参照 128) [IASR\_2010]
- ④ 2012~2013年のカンピロバクター属菌による下痢症(散発事例)の調査結果では、 県内のカンピロバクター下痢症患者から 174 株が分離された。薬剤感受性試験はホ スホマイシン、オフロキサシン、ノルフロキサシン、ナリジクス酸及びエリスロマイ シンの 5 種類の薬剤の感受性を調査した。ホスホマイシン耐性率は 11.5%、キノロ ン系抗菌性物質のオフロキサシン、ノルフロキサシン、ナリジクス酸の耐性率は、そ れぞれ 32.2%、31.0%、32.8%で、エリスロマイシンにはほとんど耐性株 (2.9%) は 認められなかった。(参照 129) [広島県保健環境センター報告\_2013]
- ⑤ 2014~2015 年に分離された腸管由来カンピロバクターの薬剤感受性データでは、マクロライド系抗生物質クラリスロマイシンおよびエリスロマイシンに対して耐性率はいずれも 1%を切っていた。それに対し、ホスホマイシンでは全 531 株中 174株(32.8%)が耐性を示し、フルオロキノロン系のシプロフロキサシン、ノルフロキサシン、プルリフロキサシン、トスフロキサシンはいずれも全 531 株の 66%以上が耐性を示し、レボフロキサシンの耐性率は 42.2%と、フルオロキノロン系薬剤への高い耐性率が報告されている。(参照 130) [広島市医師会だより\_2015]

# 3. ハザードの暴露によるヒトの疾病に対する治療(カンピロバクター感染症)

# (1)治療方針及び第一選択薬

カンピロバクター感染症の患者の多くは自然治癒し、また、予後も良好である場合が多く、特別治療を必要としないが、重篤な症状や敗血症などを呈した患者では、対症療法と共に適切な化学療法が必要である。カンピロバクター感染症に対して、抗菌性物質で治療されることは稀であるが、抗菌性物質を投与する場合は、第一選択薬としては、マクロライド系抗生物質(クラリスロマイシン、ロキタマイシン等)が推奨されている。セファロスポリン系抗生物質に対してカンピロバクターは自然耐性を示すために、治療効果は望めないとされている。カンピロバクター感染症の他の治療オプションにはホスホマイシン(経口薬)荒川専門委員修文がある。(参照 67-2, 114, 132, 133) [JAID/JSC\_2005\_抗菌薬使用ガイドライン\_腸管感染症] [国立感染症研究所\_2005\_IDWR] [相楽\_2006] [JAID\_JSC\_2015\_感染症ガイド\_腸管感染症]

# (2) 当該疾病の治療におけるハザードの影響

カンピロバクター感染症が抗菌性物質で治療されることは稀であるが、マクロライド系抗生物質は第一選択薬である。[IV. 2.]に記載したとおり、ヒトからの臨床分離株におけるエリスロマイシン耐性の割合は、国内で長年にわたり低い値で安定している。(参照 67-2, 114, 132, 133) [JAID/JSC\_2005\_抗菌薬使用ガイドライン\_腸管感染症] 国立感染症研究所\_2005\_IDWR] [相楽\_2006] [JAID\_JSC\_2015\_感染症ガイド\_腸管感染症]

# WI. 食品健康影響評価

# 1. 発生評価、暴露評価及び影響評価の考え方

評価指針(参照 1) [食安委] 評価]に基づき、発生評価、暴露評価及び影響評価に係る現時点での知見から、特定したハザードの定性的な評価を実施した。

各評価に当たっては、原則として、表 33 に示した考え方に基づき、主に三つの判断項目について懸念の程度を判断した結果を踏まえ、総合的に評価することとした。

表 33 発生評価、暴露評価及び影響評価における評価区分の判断の考え方

	表 33 発生評価、暴露評価及び影響評価における評価区分の判断の考え方									
	判断項目		評価区分							
発	① ハザードの出現に係る情報(薬剤耐性	「大」2項目	「高度」: ハザードが選択される可							
生	機序、遺伝学的情報等)が懸念されるか	以上	能性があり、その程度も大きい。							
評	② ハザードを含む当該細菌の感受性分									
価	布が懸念されるか	「大」1項目	「中等度」: ハザードが選択される							
	③ その他要因(薬物動態、使用方法、使	又は「中」2	可能性があり、その程度は中程度							
	用量等) が懸念されるか	項目以上	である。							
		「大」0項目	「低度」: ハザードが選択される可							
	①~③について懸念の程度を以下のとお	かつ「中」1	能性があるが、その程度は小さい。							
	り判断	項目								
	○懸念が大きい「大」	「小」3項目	「無視できる程度」: ハザードが選							
	○懸念が中程度「中」		択される可能性及びその程度は無							
	○懸念が小さい「小」		視できる程度である。							
暴	① ハザードを含む当該細菌の生物学的	「大」2項目	「高度」: ハザードの暴露を受ける							
露	特性(生残性、増殖性等)が懸念される	以上	可能性があり、その程度も大きい。							
評	カュ									
価	② ハザードを含む当該細菌による食品	「大」1項目	「中等度」: ハザードの暴露を受け							
	の汚染状況が懸念されるか	又は「中」2	る可能性があり、その程度は中程							
	③ その他要因(食肉処理工程、流通経路	項目以上	度である。							
	等)が懸念されるか	「大」0項目	「低度」: ハザードの暴露を受ける							
		かつ「中」1	可能性があるが、その程度は小さ							
	①~③について懸念の程度を以下のとお	項目	い。							
	り判断		<u> </u>							
	○懸念が大きい「大」	「小」3項目	「無視できる程度」: ハザードの暴							
	○懸念が中程度「中」		露を受ける可能性及びその程度は							
	○懸念が小さい「小」		無視できる程度である。							
影	① 対象薬剤が、「ヒト用抗菌性物質の重	「大」2項目	「高度」: ハザードに起因する感染							
響	要度ランク付けがI(きわめて高度に重	以上	症に対する治療効果が減弱又は喪							
評	要)」かつ「当該疾病の推奨薬」である		失する可能性があり、その程度も							
価	<i>λ</i> <sup>1</sup>		大きい。							
	② ハザードに起因する感染症の重篤性	「大」1項目	「中等度」: ハザードに起因する感							
	等(発生状況、発生原因、症状等)が懸	又は「中」2	染症に対する治療効果が減弱又は							
	念されるか	項目以上	喪失する可能性があり、その程度							
	③ その他要因(代替薬の状況、医療分野		は中程度である。							
	の薬剤耐性の状況等)が懸念されるか	「大」0項目	「低度」: ハザードに起因する感染							
		かつ「中」1	症に対する治療効果が減弱又は喪							
	①~③について懸念の程度を以下のとお	項目	失する可能性があるが、その程度							
	り判断		は小さい。							

○懸念が大きい(①は該当する)「大」	「小」3項目	「無視できる程度」: ハザードに起
○懸念が中程度(①はどちらか一方のみ該		因する感染症に対する治療効果が
当する)「中」		減弱又は喪失する可能性及びその
○懸念が小さい(①はどちらも該当しな		程度は無視できる程度である。
٧١) [/ <u>]</u> ১]		

# 2. 発生評価について

# (1) ハザードの出現(薬剤耐性機序、遺伝学的情報等)

カンピロバクターのマクロライド耐性の機序として最も一般的なものは、リボソーム 50S サブユニットの 23S rRNA における染色体 DNA の突然変異である。この機序によりマクロライド耐性を獲得した *C. jejuni* は生存性が著しく低下することが報告されていること及び *C. jejuni* が豚から分離されることは稀であることから、豚にガミスロマイシンが投与された場合にマクロライド系抗生物質耐性 *C. jejuni* が選択される可能性は低いと考えられる。一方、JVARM でも豚由来 *C. coli* で耐性が報告されており、マクロライド系抗生物質耐性カンピロバクターが選択される可能性はある。

マクロライド耐性遺伝子である erm 遺伝子は細菌間で伝達される。erm 遺伝子を保有するカンピロバクターの報告は稀であり、現時点で国内での分離報告はない。中国で豚由来 C. coli の保有する ermB遺伝子が、C. jejuni 標準株に in vitroで MDRGI 領域とともに自然形質転換されたとの報告が一例ある 荒川専門委員修文。 また、スペインでは鶏由来の C. coli から ermB保有株が検出されている。更に、中国における 2011~2012 年の食用家畜およびヒト下痢症患者の調査で分離解析したカンピロバクター1,554 株の中で、58 株において MDRGI 領域により媒介された ermBが検出されている。 荒川専門委員修文 これらの結果は多種類の薬剤による長期かつ過剰な選択圧によると推測される。 このように多剤耐性遺伝子が集積する機構は不明であるが、各種抗菌剤の使用等により腸管内の正常細菌叢が乱れた中で、細菌間で耐性因子の伝播が起こり、耐性菌が選択される可能性が推測される(懸念は中程度)。

## (2) ハザードとなりうる細菌の感受性分布

JVARM の調査結果において、豚から分離された C. coli におけるエリスロマイシンの耐性率は、調査を開始した 1999 年から 2014 年までの間に明らかな上昇は見られていないが、耐性率は  $41.4 \sim 61.9\%$  と比較的高く推移している(懸念は中程度)。

# (3) 発生評価に係るその他要因(薬物動態、使用方法、使用量等)

評価対象動物用医薬品であるガミスロマイシンを有効成分とする豚の注射剤については、承認事項における使用期間や使用方法の限定、法令による獣医師の関与の義務付け等の適正使用の確保のための措置、全国規模の薬剤耐性菌のモニタリング調査等が措置されることとなる。また、本製剤は単回投与の注射剤であり、治療を必要とする動物に限定的に使用されるものと考えられる。更に、本製剤については、フルオロキノロン製剤と同様に、適正使用確保のための措置及び薬剤耐性菌に関する情報の収集等のリスク管理措置が講じられるものと考えられる。また、豚においては、ヒトの

カンピロバクター感染症の主要な原因菌である *C. jejuni* はほとんど分離されない。 したがって、本製剤が適切に使用される限りにおいて、ハザードの発生について、 大きな懸念を生じさせるようなその他の要因はないものと考えられた(懸念は小さい)。

1 2

# (4)発生評価の結果

発生評価の結果を表34に示した。

集は重要であると考えられる。

本製剤が豚に使用された場合にハザードが選択される可能性があり、国内のJVARMによるモニタリング調査において豚由来 *C. coli*のエリスロマイシン耐性率に明らかな上昇は見られていないが、比較的耐性レベルが高いことから、その程度は中等度であると考えられる。

なお、国内における豚由来カンピロバクターの erm 遺伝子の保有は、現時点では不明であり、発生のリスクに影響を与える可能性もあることから、それに関する情報収

表 34 発生評価の内容

		2	
区分		評価項目	カンピロバクター
発生評	評価結果		中等度
価	①ハザードの出現に係る懸		中程度
	各項目の評	②ハザードの感受性に係る懸	中程度
	価	念	
		③その他要因に係る懸念	小さい

## 3. 暴露評価について

#### (1) ハザードを含む当該細菌の生物学的特性

カンピロバクターは豚の腸内に存在し、かつ、食肉中で生存が可能であることから、ヒトが食品を介してハザードに暴露される可能性があると考えられた。本菌の生物学的特性については、比較的高い温度で増殖するが、低い温度でも生存率は低いものの生存することが可能である。また、本菌は、輸送中又は保存中の冷蔵及び冷凍保存下でも増殖はしないが生残する。国内の家畜由来カンピロバクターにおいて、ermB遺伝子を保有しているという報告はない。マクロライド耐性遺伝子がヒトの病原菌に伝達される可能性はあるが、国内の豚由来の食品についてはその可能性は低いと考えられる(懸念は中程度)。

#### (2) ハザードを含む当該細菌による食品の汚染状況

豚が衛生的にと殺、解体、処理され、かつ豚肉が適切に衛生管理される限りにおいては、カンピロバクターによる豚肉の汚染は少なく、マクロライド耐性カンピロバクターによる汚染は更に少ないと考えられた。と<mark>畜場で採取された豚肝臓からはエリス</mark>

ロマイシン耐性 *C. coli* が分離されたが、ヒトのカンピロバクター感染症の主要な原因菌である *C. jejuni* の陽性率は低く、エリスロマイシン耐性株は報告されなかった (懸念は小さい)。

1 2

# (3) 暴露評価に係るその他の要因(食肉処理工程、流通経路等)

豚肉が適切に処理、保管、流通及び消費される限りにおいては、大きな懸念を生じさせるようなその他の要因はないと考えられた。また、カンピロバクターは一般的に空気、乾燥及び熱に極めて弱く、速やかに死滅するため、調理前に手を洗うこと、他の食材、特に調理済み食品との交差汚染を防ぎ、食材を十分に加熱する等の一般的な食中毒対策により、予防可能であると考えられた。また、豚肉の生食を禁止する規格基準の設定により、リスクはさらに低くなったと考えられる(懸念は小さい)。

# (4) 暴露評価の結果

暴露評価の結果を表35に示した。

ヒトが豚由来食品を介してハザードによる暴露を受ける可能性があるが、一般的な食中毒対策等により、豚由来食品が適切に管理及び消費される限りにおいては、暴露の程度は無視できる程度と考えた。

ただし、ハザードを含む当該細菌において、マクロライド耐性率や食品の汚染率が 上昇すること等により、暴露のリスクが高まる可能性もあることから、それらに関す る情報収集は重要であると考える。

表 35 暴露評価の内容

区分		カンピロバクター	
暴露評価	評価結果		低度
		①生物学的特性に係る懸念	中程度
	各項目の評価	②食品の汚染状況に係る懸念	小さい
		③その他要因に係る懸念	小さい

## 4. 影響評価について

# (1) 当該疾病治療における重要度

ガミスロマシンは、15 員環マクロライド系抗生物質であり、ヒト用抗菌性物質の重要度ランク付けにおいて、「ランク I (きわめて高度に重要)」とランク付けされている。また、マクロライド系抗生物質は、カンピロバクター感染症に対して第一選択薬とされている(ランク I かつ推奨薬、どちらも該当)。

## (2) 当該疾病の重篤性

カンピロバクター感染症については、食品を介した発生件数が多く、ギラン・バレー症候群との関連性も指摘されているが、患者の多くは自然治癒し、症状が重篤化する可能性が大きいとはいえないと考えられた(懸念は中程度)。

# 2 3

# 4

# 5

# 6

# 8

# 9

10

11

12

13

14

# 表 36 影響評価の内容

(3) 影響評価に係るその他要因(代替薬の状況、医療分野における薬剤耐性の状況等)

医療分野におけるカンピロバクターのマクロライド系抗生物質に対する耐性率はフ ルオロキノロン等に比べて低く抑えられている。また、カンピロバクター感染症につ

いては、系統の異なる薬が存在することから、大きな懸念を生じさせるその他の要因

医療分野における現状を総合的に考慮すると、ハザードに起因する感染症に対する マクロライド系抗生物質の治療効果が減弱又は喪失する可能性があり、その程度は、

区分		評価項目	カンピロバクター
影響評価	評価結果		中等度
		①重要度ランク I かつ推奨薬	どちらも該当
	各項目の評価	②当該疾病の重篤性に係る懸念	中程度
		③その他要因に係る懸念	小さい

15

16 17

18

19

20

21

22

23

# 5. リスクの推定について

(4) 影響評価の結果

# (1) リスクの推定の考え方

はないものと考えられた(懸念は小さい)。

影響評価の結果を表36に示した。

中等度であると考えられた。

評価指針に基づき、発生評価、暴露評価及び影響評価に係る現時点での評価結果か ら、ハザードのリスクを推定した。

リスクの推定に当たっては、原則として、表 370 に示した考え方に基づき、発生評 価、暴露評価及び影響評価の結果を踏まえ、総合的に判断することとした。

なお、影響評価において極めて重篤性が高いと考えられる悪影響が懸念される場合 等にあっては、表37の考え方にかかわらず、影響評価の結果の重み付けを高くするこ と等、リスクを総合的に推定することが必要であると考える。

表 37 リスクの推定の判断の考え方

	201 /	· > •>1EVC•>   JEN   •>	\$ · = > \$
	評価項目		
①発生評価	②暴露評価	③影響評価	
<ul><li>◎スコア</li><li>高度(3)</li><li>中等度(2)</li><li>低度(1)</li><li>無視できる程度(0)</li></ul>	<ul><li>◎スコア</li><li>高度(3)</li><li>中等度(2)</li><li>低度(1)</li><li>無視できる程度(0)</li></ul>	<ul><li>◎スコア</li><li>高度(3)</li><li>中等度(2)</li><li>低度(1)</li><li>無視できる程度(0)</li></ul>	リスクの推定の区分

・スコア合計 8~9	高度:ハザードによるリスクは大きい。
<ul><li>・スコア合計 5~7</li></ul>	中等度:ハザードによるリスクは中程度である。
<ul><li>・スコア合計 2~4</li></ul>	低度:ハザードによるリスクは小さい。
<ul><li>・スコア合計 0~1</li></ul>	無視できる程度:ハザードによるリスクは無視できる程度である。

# (2) リスクの推定の結果

カンピロバクターについては、評価対象動物用医薬品が豚に使用されることにより ハザードが選択される可能性がある。1999~2014年の国内の JVARM によるモニタ リング調査において、ヒトのカンピロバクター感染症の主要な原因菌である *C. jejuni* は豚からほとんど分離されない。豚由来 *C. coli* のマクロライド系抗生物質に対する耐性率のデータは、明らかな上昇は見られていないが、比較的耐性レベルが高いことから、発生評価は「中等度」と判断された。

暴露評価においては、ハザードが食品を介してヒトへ暴露する可能性があると考えられたが、当該細菌の豚肉における汚染が少ないこと、一般的な食中毒対策により感染が予防できること等から、「低度」と判断された。

影響評価としては、ガミスロマイシンがヒト用抗菌性物質の重要度ランク付けにおいて「ランク I (きわめて高度に重要)」とランク付けされている 15 員環マクロライド系抗生物質であること、マクロライド系抗生物質はカンピロバクター感染症に対する第一選択薬とされているが、当該感染症は症状が重篤化する可能性が大きいとは言えないこと、医療分野におけるカンピロバクターのマクロライド系抗生物質に対する耐性率は比較的低く抑えられていること等から、影響評価は「中等度」と判断された。

以上の各評価項目の結果を踏まえ、総合的にリスクを推定した結果、ハザードによ

表 38 リスクの推定の内容

区分	評価項目		評価結果
リスクの推定			中等度
		①発生評価 (スコア)	中等度(2)
	各項目の評価	②暴露評価 (スコア)	低度(1)
		③影響評価 (スコア)	中等度(2)
	(	(スコア合計)	(5)

#### 6. 食品健康影響評価について

るリスクは中等度と判断された(表38)。

以上のことから、これまでに得られている科学的知見に基づく現時点でのガミスロマイシンを有効成分とする豚の注射剤(ザクトラン メリアル)の承認に係る薬剤耐性菌

に関する食品健康影響評価は、以下のとおりと考えられた。

1 2 3

4

(1) 評価対象動物用医薬品が、豚に使用された結果としてハザードが選択され、豚由来 の畜産食品を介してヒトがハザードに暴露され、ヒト用抗菌性物質による治療効果が 減弱又は喪失する可能性は否定できず、リスクの程度は中等度であると考えられた。

5 6 7

8

9 10 (2) なお、薬剤耐性菌については、現時点では詳細な科学的知見や情報が必ずしも十分 とは言えず、また、リスク評価の手法についても国際的に十分確立されていないと考 えられるため、国際機関における検討状況等を含む新たな科学的知見・情報の収集が 必要である。

# Ⅷ. その他の考察

1

6

7

8

9

10

16

2 今回の評価結果においては、リスクの程度は中等度としたが、本評価対象動物用医薬品 3 について、適正使用の確保のための措置、薬剤耐性菌に関する情報収集等のリスク管理措 4 置の徹底が図られるとともに、薬剤耐性菌に関する科学的知見・情報を収集した上で随時 5 検証を行い、必要となるリスク管理措置が講じられることが不可欠である。

併せて、薬剤耐性菌に係るモニタリングについては、平成 22 年 3 月 25 日付け府食第 240 号により食品安全委員会委員長から農林水産大臣に通知した「牛及び豚に使用するフルオロキノロン系抗菌性物質製剤に係る薬剤耐性菌に関する食品健康影響評価」(参照 134) [食安委\_牛&豚 フルオロキノロン]の「Ⅷ. その他の考察」の内容を受けて農林水産省が実施しているところだが、引き続きその充実が望まれる。

11 本評価対象動物用医薬品は、承認後、特に市販後の耐性状況のデータ等を踏まえたリス 12 ク評価が必要とされることから、承認後のリスク管理状況やモニタリング調査結果の検証 13 並びに新たな科学的知見・情報等の収集及び検証を行った上で、国際機関等における検討 14 状況等も踏まえ、医薬品医療機器等法に基づく再審査時のみならず必要に応じ、それらの 15 情報に基づき改めて評価を実施することが必要であると考える。

# 1 <別紙 検査値等略称>

略称	名称		
C <sub>max</sub>	血(漿)中最高濃度		
CDC 米国疾病管理予防センター (Centers for Disease Control Prevention)			
CLSI	臨床検査標準協会(Clinical and Laboratory Standards Institute)		
EMA	欧州医薬品庁(European Medicines Agency)		
EU	欧州連合(European Union)		
FDA	米国食品医薬品庁(Food and Drug Administration)		
HACCP	危害分析重要管理点(Hazard Analysis and Critical Control Point)		
JVARM	我が国の家畜衛生分野における <u>動物由来</u> 薬剤耐性 <u>菌</u> モニタリン グ <del>システム</del> (Japanese Veterinary Antimicrobial Resistance Monitoring System)		
LC-MS/MS液体クロマトグラフィー・タンデム質量分析 chromatography-tandem mass spectrometry)			
LSC	液体シンチレションカウンター(liquid scintillation counting)		
MIC	最小発育阻止濃度(Minimum Inihibitory Concetnration)		
MIC <sub>50</sub>	50%最小発育阻止濃度		
MIC <sub>90</sub> 90%最小発育阻止濃度			
MLST	multilocus sequence typing		
NARMS全米薬剤耐性菌監視システム (National Antimic Resistance Monitoring System)			
PCR-RFLP Polymerase Chain Reaction - Restriction Fragment I Polymorphism			
PFGE	パルスフィールドゲル電気泳動 (pulsed-field gel electrophoresis)		
T <sub>1/2</sub>	消失半減期		
$T_{\text{max}}$	最高濃度到達時間		
USDA	米国農務省(United States Department of Agriculture)		

#### 1 〈参照〉

- 2 1. 食品安全委員会. 家畜等への抗菌性物質の使用により選択される薬剤耐性菌の食品健康影響に関する評価指針. 2004.
- 4 2. 食品安全委員会. ガミスロマイシンを有効成分とする牛の注射剤(ザクトラン)の承認に係る薬剤耐 5 性菌に関する食品健康影響評価. 2014.
- 6 3. 食品安全委員会. ツラスロマイシンを有効成分とする豚の注射剤(ドラクシン)の承認に係る薬剤耐 7 性菌に関する食品健康影響評価. 2012.
- 8 4. 食品安全委員会. ツラスロマイシンを有効成分とする牛の注射剤(ドラクシン C)の承認に係る薬剤
- 9 耐性菌に関する食品健康影響評価. 2015.
- 10 5. メリアル・ジャパン株式会社: ザクトラン メリアル、動物用医薬品製造販売承認申請書 添付資料11 概要(未公表)
- 12 5-1. EMA. Zactran, EPAR-Procedural steps taken and scientific information after the authorization, 2016.
- 14 5-2. 食品安全委員会. 動物用医薬品評価書 ガミスロマイシン. 2014.
- 15 6. 明石 敏. マクロライド系抗菌薬を中心に. 日本薬理学雑誌. 2007;130: 294-298.
- 167.井上松久,兼子謙一,中野竜一,佐藤義則,新井進.マクロライド及びケトライド耐性肺炎球菌の分子解析による評価. The Japanese Journal of Antibiotics. 2004;57: 425-437.
- 18 8. EMEA: Committee for Medicinal Products for Veterinary Use, Gamithromycin (Bovine species), 2009.
- 20 http://www.ema.europa.eu/ema/index.jsp?curl=pages/medicines/veterinary/medicines/000129/vet 21 \_med\_000198.jsp&mid=WC0b01ac058008d7a8
- 22 9. EMA/CVMP. CVMP assessment report for ZACTRAN for pigs. (EMEA/V/C/000129/X/0027)
   23 International non-proprietary name: gamithromycin. 2015.
- 24 10. 農林水産省動物医薬品検査所. 動物用医薬品販売高年報 (別冊) 各種抗生物質・合成抗菌剤・駆虫剤・
- 25 抗原虫剤の販売高と販売量-(2007  $\sim$  2014-5 年度) [Internet]. Available from:
- 26 <a href="http://www.maff.go.jp/nval/iyakutou/hanbaidaka/attach/pdf/h27-koukinzai re.pdf">http://www.maff.go.jp/nval/iyakutou/hanbaidaka/attach/pdf/h27-koukinzai re.pdf</a> (accessed 27 2017-2-14)
- 28 11. FDA/CVM. U.S. Guidance for Industry #152 of Evaluating the safety of antimicrobial new animal drugs with regard to their microbiological effects on bacteria of human health concern.
- 30 2003.
- 31 12. FDA/CVM. U.S. Tulathromycin solution for parenteral injection microbiological effects on bacteria of human health concern. 2004.
- 33 13. FDA/CVM. Freedom of information summary- Original new animal drug application. 2011.
- 34 14 EMA. Reflection paper on the use of macrolides, lincosamides and streptogramins (MLS) in
- food-producing animals in the European Union: development of resistance and impact on human
- and animal health. 2011.
- 37 15. (現在欠番)
- 38 16. Australian Strategic and Technical Advisory Group on AMR (ASTAG). Importance Ratings and Summary of Antibacterial Uses in Humans in Australia- Version 1.1, 2015.
- 40 17. メリアル社. Evaluation of the pharmacokinetic profile of ML-1,709,460 in swine plasma after

- single dose administration of ML-1,709460 intravenously, intramascularly of subcutaneously at 6 mg/kg body weight. in PR&D Study number 0143001. 2007.
- 3 18. メリアル社. Distribution, metabolism and excretion of total residues in swine after a single
- 4 intramuscular dosing of [3H] ML-1,709,460 at 6 mg/kg body weight: Analysis of total radioactive
- 5 residue, determination of marker residue and metabolite profiles from selected. in PR&D Study
- 6 number 0166201. 2012.
- 7 19. メリアル・ジャパン株式会社: ザクトラン メリアル、動物用医薬品製造販売承認申請書 添付資料8 12-3 (未公表)
- 9 20. メリアル社. Comparison of the metabolism of [3H] ML-1,709,460 in swine, cattle, and dog. in Document Number NBRC-RPT-111-01, 2013.
- 21. メリアル・ジャパン株式会社: ザクトラン メリアル、動物用医薬品製造販売承認申請書 添付資料
   12 12-2 (未公表)
- 13 22. メリアル社. A definitive study to determine the depletion of gamithromycin residues in swine
- edible tissues after a single intramuscular dosing of gamithromycin at 6 mg/kg body weight. in
- PR&D Study number 0278601. 2014.
- Weisblum B. Erythromycin resistance by ribosome modification. Antimicrobial Agents and Chemotherapy. 1995;39: 577-585.
- 18 24. Tenson T, Lovmar M, Ehrenberg M. The mechanism of action of macrolides, lincosamides and
- streptogramin B reveals the nascent peptide exit path in the ribosome. Journal of Molecular
- 20 Biology. 2003;330: 1005-<del>10</del>14.
- 21 25. Yao J, Moellering Jr R, Chapter 116. Antibacterial agents, in Manual of Clinical Microbiology 7th
- 22 ed., M PR, B EJ, P MA, T FC, Y RH, Eds. 1999, ASM Press: Washington DC. p. 1474-1504.
- 23 26. メリアル社. Microbiology safty expert report for GAMITHROMYCIN MERRIAL 150mg/ml
- solution for injection. 2007.
- 25 <u>26-1</u> 動物用抗菌剤研究会編. 最新データ動物用抗菌剤マニュアル第 2 版. 2013. 株式会社インターズー:
- 26 東京.
- 27 27. メリアル社. Minimum inhibitory concentration (MIC) determination of gamithromycin against
- target animal pathogens from pigs. in PR&D Study number 0290701. 2014.
- 29 28. メリアル社. Minimum inhibitory concentration (MIC) determination of gamithromycin against
- target animal pathogens from pigs in Japan. in PR&D Study number 0307801. 2014.
- 31 29. メリアル社. Minimum inhibitory concentration (MIC) determination of gamithromycin against
- 32 18 Campylobacter coli isolates from the feces of pigs from Japan. in PR&D Study number
- 33 0310501. 2014.
- 34 30. メリアル社. Determination of co- and cross-resistance between gamithromycin and a panel of 13
- antimicrobial agents against 52 foodborne commensal and pathogenic isolates from the
- gatrointestinal tract of pigs. in PR&D Study number 0294101.
- 37 31. Roberts M, Sutcliffe J, Courvalin P, Jensen L, Rood J, Seppala H. Nomenclature for macrolide
- 38 and macrolide-lincosamide-streptogramin B resistance determinants. Antimicrobial Agents and
- 39 Chemotherapy. 1999;43: 2823-2830.
- 40 32. Roberts MC. Environmental macrolide-lincosamide-streptogramin and tetracycline resistant

- bacteria. Frontiers in Microbiology. 2011;2:1-8. http://faculty.washington.edu/marilynr/Roberts M.
- 2 Resistance to tetracycline, macrolide-lincosamide-streptogramin, trimethoprim, and sulfonamide
- drug classes. Molecular Biotechnology. 2002;20: 261-284.
- 4 33. Luangtongkum T, Jeon B, Han J, Plummer P, Logue C, Zhang Q. Antibiotic resistance in
- 5 Campylobacter: emergence, transmission and persistence. Future Microbiology. 2009;4: 189-200.
- 6 34. Norcia L, Silvia A, Santoro S, Retsema J, Letavic M, Bronk B, et al. In vitro microbiological
- 7 characterization of a novel azalide, two triamilides and an azalide ketal against bovine and
- 8 porcine respiratory pathogens. The Journal of Antibiotics (Tokyo). 2004;57: 280-288.
- 9 35. Harada K, Asai T, Kojima A, Sameshima T, Takahashi T. Characterization of
- 10 Macrolide-Resistant Campylobacter coli Isolates from Food-Producing Animals on Farms Across
- Japan during 2004. The Journal of Veterinary Medical Science. 2006;68: 1109-111.
- 12 36. Vester B, Douthwaite S. Macrolide resistance conferred by base substitutions in 23S rRNA.
- Antimicrobial Agents and Chemotherapy. 2001;45: 1-12.
- 14 37. (現在欠番) Leelereq R, Courvalin P. Bacterial resistance to macrolide, lincosamide, and
- 15 streptogramin antibiotics by target modification. Antimicrobial Agents and Chemotherapy.
- 16 <del>1991;35: 1267-1272.</del>\_
- 17 38. Leclercq R. Mechanisms of resistance to macrolides and lincosamides: nature of the resistance
- elements and their clinical implications. Clinical Infectious Diseases. 2002;34: 482-492.
- 19 39. (現在欠番) Singh K, Weinstock G, Murray B. An Enterococcus faccalis ABC homologue (Lsa) is
- 20 required for the resistance of this species to clindamycin and quinupristin-dalfopristin.
- 21 Antimicrobial Agents and Chemotherapy. 2002;46: 1845-1850.
- 22 40. Qin S, Wang Y, Zhang Q, Zhang M, Deng F, Shen Z, et al. Report of ribosomal RNA methylase
- gene erm(B) in multidrug-resistant Campylobacter coli. Journal of Antimicrobial Chemotherapy.
- 24 2014;69: 964-<mark>96</mark>8.
- 25 41. Del Grosso M, Camilli R, Barbabella G, Northwood J, Farrell D, Pantosti A. Genetic resistance
- elements carrying mef subclasses other than mef(A) in Streptococcus pyogenes. Antimicrobial
- 27 Agents and Chemotherapy. 2011;55: 3226-3230.
- 28 42. Robinson D, Sutcliffe J, Tewodros W, Manoharan A, Bessen D. Evolution and global
- 29 dissemination of macrolide-resistant group A streptococci. Antimicrobial Agents and
- 30 Chemotherapy. 2006;50: 2903-2911.
- 31 43. (現在欠番) Santagati M, Iannelli F, Oggioni MR, Stefani S, Pozzi G. Characterization of a
- 32 genetic element carrying the macrolide efflux gene mef(A) in Streptococcus pneumoniae.
- 33 Antimicrobial Agents and Chemotherapy. 2000;44: 2585-2587.
- 34 44. Tomich P, An F, Clewell D. Properties of erythromycin-inducible transposon Tn917 in
- 35 Streptococcus faecalis. Journal of Bacteriology. 1980;141: 1366-1374.
- 36 45. Ike Y, Clewell D. Genetic analysis of the pAD1 pheromone response in Streptococcus faecalis,
- using transposon Tn917 as an insertional mutagen. Journal of Bacteriology. 1984;158: 777-783.
- 38 46. Clewell D, Flannagan S, Ike Y, Jones J, Gawron-Burke C. Sequence analysis of termini of
- 39 conjugative transposon Tn916. Journal of Bacteriology. 1988;170: 3046-3052.
- 40 47. Franke A, Clewell D. Evidence for a chromosome-borne resistance transposon (Tn916) in

- Streptococcus faecalis that is capable of "conjugal" transfer in the absence of a conjugative plasmid. Journal of Bacteriology. 1981;145: 494-502.
- Waraldo P, Montanari M, Giovanetti E. Genetic elements responsible for erythromycin resistance in streptococci. Antimicrobial Agents and Chemotherapy. 2009;53: 343-353.
- 5 49. Palmieri C, Mingoia M, Massidda O, Giovanetti E, Varaldo P. Streptococcus pneumoniae
- 6 transposon Tn1545/Tn6003 changes to Tn6002 due to spontaneous excision in circular form of
- 7 the erm(B)- and aphA3-containing macrolide-aminoglycoside-streptothricin (MAS) element.
- 8 Antimicrobial Agents and Chemotherapy. 2012;56: 5994-5997.
- 9 50. Banks D, Porcella S, Barbian K, Martin J, Musser J. Structure and distribution of an unusual
- 10 chimeric genetic element encoding macrolide resistance in phylogenetically diverse clones of
- group A Streptococcus. The Journal of Infectious Diseases. 2003;188: 1898-1908.
- 12 51. Giovanetti E, Brenciani A, Vecchi M, Manzin A, Varaldo P. Prophage association of mef(A)
- elements encoding efflux-mediated erythromycin resistance in Streptococcus pyogenes. Journal
- of Antimicrobial Chemotherapy. 2005;55: 445-451.
- 15 52. (現在欠番) Wang Y, Taylor DE. Natural transformation in Campylobacter species. Journal of
- 16 <u>Bacteriology</u>. 1990;172:949-955.
- 17 53. メリアル社. Comparative antibacterial activit of ML-1,709,460 and 10 other antimicrobial agents
- against bovine enteric bacteria: determination of minimum inhibitory concentration (MIC). in
- 19 Merial Study Number PR&D 0122501. 2006.
- 20 54. (現在欠番)
- 21 55. 高折修二, 福田英臣, 赤池昭紀, 第 47 章 抗微生物薬. クロラムフェニコール, in グッドマン・ギルマ
- 22 ン薬理書 [下], 高折修二、福田英臣、赤池昭紀, Editor. 2003, 廣川書店: 東京. p. 1582-<del>158</del>8.
- 23 56. 高折修二, 福田英臣, 赤池昭紀, 第 47 章 抗微生物薬. リネゾリド, in グッドマン・ギルマン薬理書
- 24 [下], 高折修二、福田英臣、赤池昭紀監訳, Editor. 2003, 廣川書店: 東京. p. 1601-1603.
- 25 57. 食品安全委員会. 食品を介してヒトの健康に影響を及ぼす細菌に対する抗菌性物質の重要度のラン
- 26 ク付けについて. 2006.
- 27 58. Heymann D. <u>Campylobacter Enteritis, in Control of eCommunicables dDiseases mM</u>anual.
- 28 189th ed. 2008, Washington, DC: American Public Health Association. p. 94-72004;81-84.
- 29 59. (現在欠番) Goodchild C, Dove B, Riley D, Morris A. Antimicrobial susceptibility of
- 30 Campylobacter species. The New Zealand medical journal. 2001;114: 560-1.
- 31 60. (現在欠番) Nachamkin I, Ung H, Li M. Increasing fluoroquinolone resistance in Campylobacter
- 32 <u>jejuni, Pennsylvania, USA, 1982-2001. Emerg Infect Dis. 2002;8: 1501-1503.</u>
- 33 61. (現在欠番) Travers K, Barza M. Morbidity of infections caused by antimicrobial-resistant
- 34 bacteria. Clinical Infectious Diseases. 2002;34 Suppl 3: S131-S134.
- 35 62. (現在欠番) Haranaga S, Tateyama M, Higa F, Miyagi K, Akamine M, Azuma M, et al.
- 36 Intravenous ciprofloxacin versus crythromycin in the treatment of Legionella pneumonia. Intern
- 37 Med. 2007;46: 353-357.
- 38 63. (現在欠番) Aoyama T, Sunakawa K, Iwata S, Takeuchi Y, Fujii R. Efficacy of short-term
- 39 treatment of pertussis with clarithromycin and azithromycin. The Journal of Pediatrics.

- 1 64. <u>(現在欠番)</u> Morozumi M, Hasegawa K, Kobayashi R, Inoue N, Iwata S, Kuroki H, et al.
- 2 Emergence of macrolide-resistant Mycoplasma pneumoniae with a 23S rRNA gene mutation.
- 3 Antimicrob Agents Chemother. 2005;49: 2302-2306.
- 4 64-1. 日本感染症学会/日本化学療法学会. JAID/JSC 感染症治療ガイドライン-呼吸器感染症-. 日本化学
- 5 療法学会雑誌. 2014;62(1):1-109. Available from:
- 6 http://www.chemotherapy.or.jp/guideline/index.html#jaidjsc-kansenshochiryo kokyuki (accessed
- 7 <u>2017-2-14</u>)
- 8 65. (現在欠番) 三鴨廣繁, 玉舎輝彦, 田中香お里, 渡邉邦友. クラミジア咽頭感染の現状と治療方針に関
- 9 する検討. The Japanese Journal of Antibiotics. 2006:59: 35-40.
- 10 66. 厚生労働省. 食中毒統計.食中毒発生状況 (-2006~=2015;年) [Internet]. Available from:
- 11 <a href="http://www.mhlw.go.jp/stf/seisakunitsuite/bunya/kenkou\_iryou/shokuhin/syokuchu/04.html">http://www.mhlw.go.jp/stf/seisakunitsuite/bunya/kenkou\_iryou/shokuhin/syokuchu/04.html</a>.
- 12 (accessed 2016-4-24)
- 13 67. 国立感染症研究所. 病原微生物検出情報...<u>(</u>2004<u>~</u>-2014 <u>年)[Internet]. Available from:</u>
- http://www.nih.go.jp/niid/ja/iasr-sp/230-iasr-data/3037-iasr-table-b-pm.html (accessed 2017-2-14)
- 15 67-1. 国立感染症研究所. 病原微生物検出情報(2015 年 8 月~2017 年 1 月)[Internet]. Available from:
- 16 http://www.nih.go.jp/niid/ja/iasr/511-surveillance/iasr/tables/1525-iasrb.html (accessed 2017-2-14)
- 17 <u>67-2</u>. 日本感染症学会,日本化学療法学会 編. II-4-2. (内科系感染症)腸管感染症. In: 抗菌薬使用のガイ
- 18 ドライン. 2005;129-133.
- 19 68. 農林水産省.動物医薬品検査所. 食品媒介性病原細菌・指標細菌の薬剤耐性調査. (健康家畜由来細菌の
- 20 <u>モニタリング)の結果</u>  $\div$  (平成  $11 \sim 276$  年度) [Internet]. Available from:
- 21 <a href="http://www.maff.go.jp/nval/yakuzai/yakuzai\_p3-3.html">http://www.maff.go.jp/nval/yakuzai/yakuzai\_p3-3.html</a> (accessed 2016-12-2).
- 22 69. (現在欠番)農林水産省、と畜場及び食鳥処理場における家畜由来細菌の薬剤耐性モニタリング結果
- 23 (平成 24, 25 年).
- 24 70. Jensen L, Aarestrup F. Macrolide resistance in Campylobacter coli of animal origin in Denmark.
- Antimicrobial agents and chemotherapy. 2001;45: 371-2.
- 26 71. Yan W, Taylor D. Characterization of erythromycin resistance in Campylobacter jejuni and
- Campylobacter coli. Antimicrob Agents Chemother. 1991;35: 1989-1996.
- 28 72. Vacher S, Ménard A, Bernard E, Mégraud F. PCR-Restriction Fragment Length Polymorphism
- 29 Analysis for Detection of Point Mutations Associated with Macrolide Resistance in
- Campylobacter spp. Antimicrobial Agents and Chemotherapy. 2003;47: 1125-1128.
- 31 73. Gibreel A, Kos V, Keelan M, Trieber C, Levesque S, Michaud S, et al. Macrolide resistance in
- 32 Campylobacter jejuni and Campylobacter coli: molecular mechanism and stability of the
- resistance phenotype. Antimicrobial agents and chemotherapy. 2005;49: 2753-2759.
- 34 74. Niwa H, Chuma T, Okamoto K, Itoh K. Rapid detection of mutations associated with resistance
- 35 to erythromycin in Campylobacter jejuni/coli by PCR and line probe assay. International Journal
- of Antimicrobial Agents. 2001;18: 359-364.
- 37 75. Gibreel A, Taylor DE. Macrolide resistance in Campylobacter jejuni and Campylobacter coli. J
- 38 Antimicrob Chemother 2006;58:243—255
- 39 76. Gibreel A, Sköld O. An integron cassette carrying dfr1 with 90-bp repeat sequences located on
- 40 the chromosome of trimethoprim-resistant isolates of Campylobacter jejuni. Microbial Drug

- 1 Resistance (Larchmont, N.Y.). 2000;6: 91-8.
- 2 77. Ekkapobyotin C, Padungtod P, Chuanchuen R. Antimicrobial resistance of Campylobacter coli isolates from swine. International Journal of Food Microbiology. 2008;128: 325-328.
- 4 78. Tait-Kamradt A, Davies T, Appelbaum P, Depardieu F, Courvalin P, Petitpas J, et al. Two new
- 5 mechanisms of macrolide resistance in clinical strains of Streptococcus pneumoniae from
- 6 Eastern Europe and North America. Antimicrobial Agents and Chemotherapy. 2000;44:
- 7 3395-<del>3</del>401.
- 8 79. Lim S, Moon D, Chae M, Kim HJ, Nam H, Kim S, et al. Macrolide resistance mechanisms and
- 9 virulence factors in erythromycin-resistant Campylobacter species isolated from chicken and
- swine feces and carcasses. The Journal of Veterinary Medical Science. 2016;in press.
- 11 80. Wang Y, Zhang M, Deng F, Shen Z, Wu C, Zhang J, et al. Emergence of multidrug-resistant
- 12 Campylobacter species isolates with a horizontally acquired rRNA methylase. Antimicrobial
- 13 Agents and Chemotherapy. 2014;58: 5405-5412.
- 14 80-1. Deng F, Shen J, Zhang M, Wu C, Zhang Q, Wang Y. Constitutive and inducible expression of the
- 15 rRNA methylase gene erm(B) in Campylobacter. Antimicrobial Agents and Chemothrapy.
- 16 <u>2105;59:6661-6664.</u>
- 17 80-2. Florez-Cuadrado D, Ugarte-Ruiz M, Quesada A, Palomo G, Domínguez L, Porrero C. Description
- of an erm(B)-carrying Campylobacter coli isolate in Europe. Journal of Antimicrobial
- 19 <u>Chemotherapy. 2016;71:841-847.</u>
- 20 81. Pumbwe L, Piddock L. Identification and molecular characterisation of CmeB, a Campylobacter
- jejuni multidrug efflux pump. FEMS Microbiol Lett. 2002;206: 185-189.
- 22 82. Mamelli L. A phenylalanine–arginine β-naphthylamide sensitive multidrug efflux pump involved
- 23 in intrinsic and acquired resistance of Campylobacter to macrolides. International Journal of
- 24 Antimicrobial Agents. 2003;22: 237-241.
- 25 83. Randall L, Ridley M, Cooles S, Sharma M, Sayers R, Pumbwe L, et al. Prevalence of multiple
- antibiotic resistance in 443 Campylobacter spp. isolated from humans and animals. The Journal
- of antimicrobial chemotherapy. 2003;52: 507-10.
- 28 84. Lin J, Overbye M, Zhang Q. CmeABC functions as a multidrug efflux system in Campylobacter
- jejuni. Antimicrobial Agents and Chemotherapy. 2002;46: 2124-2131.
- 30 85. Cagliero C, Maurel M-C, Cloeckaert A, Payot S. Regulation of the expression of the CmeABC
- 31 efflux pump in Campylobacter jejuni: identification of a point mutation abolishing the binding of
- 32 the CmeR repressor in an in vitro-selected multidrug-resistant mutant. FEMS Microbiology
- 33 Letters. 2007;267: 89-94.
- 34 86. メルク社. Frequency of spontanous resistance to L-709,480, azithromycin and iso-azithromycin
- 35 in Staphylococcus aureus ATCC29213 and Pasteurella haemolytica MB5200: Memorandum
- 36 86-1 Lin J, Yan M, Sahin O, Pereira S, Chang Y-J, Zhang Q. Macrolide Usage on Emergence of
- 37 Erythromycin-Resistant Campylobacter Isolates in Chickens. Antimicrobiol Agents Chemother.
- 38 2007;51(5):1678-86.
- 39 86-2 Hao H, Sander P, Iqbal Z, Wang Y, Cheng G, Yuan Z. The Risk of Some Veterinary Antimicrobial
- 40 Agents on Public Health Associated with Antimicrobial Resistance and their Molecular Basis.

- 1 Front Microbiol. 2016;7(1626):1-11.
- 2 87. Lucey B, Crowley D, Moloney P, Cryan B, Daly M, O'Halloran F, et al. Integronlike structures in 3 Campylobacter spp. of human and animal origin. Emerging Infectious Diseases. 2000;6: 50-5.
- 4 88. Engberg J, Aarestrup F, Taylor D, Gerner-Smidt P, Nachamkin I. Quinolone and macrolide
- 5 resistance in Campylobacter jejuni and C. coli: Resistance mechanisms and trends in human 6
- isolates. Emerging Infectious Diseases. 2001;7: 24-34.
- 7 89. FDA/CVM. U.S. NARMS. Retail meat annual report, 2009. 2009.
- 8 90. Belanger A, Shryock T, Macrolide-resistant Campylobacter: The meat of the matter, in Journal of 9 Antimicrobial Chemotherapy. 2007. p. 715-723.
- 10 91. USDA/APHIS. USDA. 2007. Swine 2006, PartII: Reference of swine health and health 11 management prectices in the United States, 2006. 2007.
- 12 92. EFSA. The european uninon summary report on antimicrobial resistance in zoontic and 13 indicator bacteria from humans, animals and food in the European Union in 2009. EFSA 14 Journal. 2011;9: 2154.
- 15 92-1. Bywater R, Deluyker H, Deroover E, de Jong A, Marion H, McConville M, et al. A European 16 survey of antimicrobial susceptibility among zoonotic and commensal bacteria isolated from
- 17 food-producing animals. Journal of Antimicrobial Chemotherapy. 2004;54:744-754.
- 18 92-2. de Jong A, Bywater R, Butty P, Deroover E, Godinho K, Klein U, et al. A pan-European survey of 19 antimicrobial susceptibility towards human-use antimicrobial drugs among zoonotic and 20 commensal enteric bacteria isolated from healthy food-producing animals. Journal of 21Antimicrobial Chemotherapy. 2009;63:733-744.
- 2292-3. de Jong A, Thomas V, Simjee S, Godinho K, Schiessl B, Klein U, et al. Pan-European monitoring 23 of susceptibility to human-use antimicrobial agents in enteric bacteria isolated from healthy 24food-producing animals. Journal of Antimicrobial Chemotherapy. 2012;67:638-651.
- 25 92-4. EFSA. The community summary report. Antimicrobial resistance in zoonotic agents from 26 animals and food in the European Union in 2004-2007. The EFSA Journal. 2010;8:1309.
- 27 92-5. EFSA, ECDC. SCIENTIFIC REPORT OF EFSA AND ECDC. The European Union Summary 28 Report on antimicrobial resistance in zoonotic and indicator bacteria from humans, animals and 29 food in 2012. EFSA Journal. 2014;12:3590.
- 30 92-6. EFSA. The Community Summary Report on antimicrobial resistance in zoonotic and indicatoer 31 bacteria from animals and food in the European Union in 2008. The EFSA Journal. 2010;8:1658.
- 32 EFSA, ECDC. The European Union Summary Report on antimicrobial resistance in zoonotic 33 and indicator bacteria from humans, animals and food in 2011. The EFSA Journal. 34 2013;11:3196.
- 35 EFSA, ECDC. EU Summary Report on antimicrobial resistance in zoonotic and indicator 92-8. 36 bacteria from humans, animals and food in 2013. The EFSA Journal. 2015;13:4036.
- 37 92-9. EFSA, ECDC. The European Union Summary Report on antimicrobial resistance in zoonotic 38 and indicator bacteria from humans, animals and food in 2010. The EFSA Journal. 39 2012;10:2598.
- 40 EFSA, ECDC. The European Union summary report on antimicrobial resistance in zoonotic and

- 1 indicator bacteria from humans, animals and food in 2015. EFSA Journal. 2017;15(2):4694.
  2 Available from: https://www.efsa.europa.eu/en/efsajournal/pub/4694
- 3 92-11. FDA. National Antimicrobial Resistance Monitoring System Enteric Bacteria (NARMS):
- 4 Integrated Report 2014. Rockville, MD: U.S. Department of Health and Human Services, Food
- 5 and Drug Administration, 2016. Available from
- 6 <u>https://www.fda.gov/AnimalVeterinary/SafetyHealth/AntimicrobialResistance/NationalAntimicro</u>
- 7 bialResistanceMonitoringSystem/ucm059103.htm (accessed 2017-2-14)
- 8 93. Qin S-S, Wu C-M, Wang Y, Jeon B, Shen Z-Q, Wang Y, et al. Antimicrobial resistance in
- 9 Campylobacter coli isolated from pigs in two provinces of China. International Journal of Food
- 10 Microbiology. 2011;146: 94-8.
- 11 94. Balamurugan S, Nattress F, Baker L, Dilts B. Survival of Campylobacter jejuni on beef and pork
- 12 under vacuum packaged and retail storage conditions: Examination of the role of natural meat
- microflora on C. jejuni survival. Food Microbiology. 2011;28: 1003-1010.
- 14 95. Gill C, Harris L. Survival and growth of Campylobacter fetus subsp. jejuni on meat and in
- 15 cooked foods. Applied and Environmental Microbiology. 1982;44: 259-263.
- 16 96. Hanninen M, Korkeala H, Pakkala P. Effect of various gas atmospheres on the growth and
- survival of Campylobacter Jejuni on beef. Journal of Applied Bacteriology. 1984;57: 89-94.
- 18 97. Dykes G, Moorhead S. Survival of Campylobacter jejuni on vacuum or carbon dioxide packaged
- 19 primal beef cuts stored at -1.5??c. Food Control. 2001;12: 553-557.
- 20 98. Qin S, Wang Y, Zhang Q, Chen X, Shen Z, Deng F, et al. Identification of a novel genomic island
- 21 conferring resistance to multiple aminoglycoside antibiotics in Campylobacter coli. Antimicrobial
- 22 Agents and Chemotherapy. 2012;56: 5332-5339.
- 23 99. (現在欠番)
- 24 100. Larson C. China's lakes of pig manure spawn antibiotic resistance. Science. 2015;347: 704.
- 25 101. Zhu Y-G, Johnson TA, Su J-Q, Qiao M, Guo G-X., Stedtfeld RD, et al. Diverse and abundant
- antibiotic resistance genes in Chinese swine farms. 2013;110(9):3435-40.
- 27 102. Hvistendahl M. China Takes Aim at Rampant Antibiotic Resistance. Science. 2012;336: 795-795.
- 28 103. Sullivan Å, Edlund C, Nord C. Effect of antimicrobial agents on the ecological balance of human
- 29 microflora. The Lancet Infectious Diseases. 2001;1:-101-144.
- 30 104. 農林水産省. 食糧需給表.
- 31 105. 三澤尚明. カンピロバクター感染症. モダンメディア. 2005;51:45.
- 32 106. Altekruse S, Stern N, Fields P, Swerdlow D. Campylobacter jejuni-an emerging foodborne
- pathogen. Emerging Infectious Diseases. 1999;5: 28-35.
- 34 107. Snelling W, Matsuda M, Moore J, Dooley J. Campylobacter jejuni. Letters in Applied
- 35 Microbiology. 2005;41: 297-302.
- 36 108. Food Safety Authority of Ireland. Control of Campylobacter species in the food chain. 2002.
- 37 109. Stern N, Kazmi S, Chapter 3 Campylobacter jejuni. Foodborne Bacterial Pathogens, ed. M-Doyle
- 38 <u>MP</u>. 1989, New York: Marcel Dekker Inc. 71-110.
- 39 110. FDA. Center for food safty and applied nutrition. Campylobacter jejuni. 1992.
- 40 111. 伊藤 武. カンピロバクター食中毒. 現状と対策 . 月刊フードケミカル. 2000;6: 27-32.

- 1 112. Nicholson F, Groves S, Chambers B. Pathogen survival during livestock manure storage and following land application. Bioresource Technology. 2005;96: 135-143.
- 3 113. Lake R, Hudson A, Cressey P, Gilbert S. Risk Profile: Campylobacter jejuni/coli in poultry (whole and pieces). 2003.
- 5 114. 感染症情報センター. 国立感染症研究所. 感染症の話. カンピロバクター感染症 [Internet].
- 6 2005;7(19):11-3. Available from: http://idsc.nih.go.jp/idwr/kanja/idwr/idwr2005/idwr2005-19.pdf
- 7 (accessed 2016-11-22)
- $8 \hspace{0.5cm} 115. \hspace{0.5cm} \text{Hao H, Dai M, Wang Y, Peng D, Liu Z, Yuan Z. } 23S \hspace{0.1cm} \text{rRNA mutation A2074C conferring high-level}$
- 9 macrolide resistance and fitness cost in Campylobacter jejuni. Microbial Drug Resistance.
- 10 2009;15: 239**-2**44.
- 11 115-1 (ファイル未保存) Zeitouni S, Collin O, Andraud M, Ermel G, Kempf I. Fitness of macrolide
- 12 resistant Campylobacter coli and Campylobacter jejuni. Microb Drug Resist. 2012;18(2):101-8.
- 13 115-2. Nielsen EM, Engberg J, Madsen M. Distribution of serotypes of Campylobacter jejuni and C. coli 14 from Danish patients, poultry, cattle and swine. FEMS Immunol Med Microbiol. 1997; 19:47-56.
- 15 115-3. Hopkins KL, Desai M, Frost JA, Stanley J, Logan JM. Fluorescent amplified fragment length
- polymorphism genotyping of Campylobacter jejuni and Campylobacter coli strains and its
- 17 relationship with host specificity, serotyping, and phage typing. J Clin Microbiol. 2004;
- 18 <u>42:229-235.</u>
- 19 115-4. Nielsen EM, Fussing V, Engberg J, Nielsen NL, Neimann J. Most Campylobacter subtypes from
- 20 sporadic infections can be found in retail poultry products and food animals. Epidemiol Infect.
- 21 <u>2006; 134:758-767.</u>
- 22 116. Kim J-S, Carver D, Kathariou S. Natural transformation-mediated transfer of erythromycin
- 23 resistance in Campylobacter coli strains from turkeys and swine. Applied and Environmental
- 24 Microbiology. 2006;72: 1316-<del>13</del>21.\_
- 25 117. 厚生労働省. と畜場法施行規則及び食鳥処理の事業の規制及び食鳥検査に関する法律施行規則の一
- 26 部を改正する省令の公布等について (平成 26 年 5 月 12 日食安発 0512 第 3 号厚生労働省医薬食品局
- 27 食品安全部長通知).
- 28 118. 厚生労働省. 食品、添加物等の規格基準の一部を改正する件について(平成 2-7-年 6-月 2-日食安発
- 29 0602 第 1 号厚生労働省医薬食品局食品安全部長).
- 30 119. 厚生労働省. 食品の食中毒菌汚染実態調査. 2006-2015.
- 31 A1. 小原康治. 今日のマクロライド系抗菌薬の耐性化の傾向. 日本化学療法学会雑誌. 2000;48(3):169-90.
- 32 A2. Shen J, Wang Y, Schwarz S. Presence and dissemination of the multiresistance gene cfr in
- Gram-positive and Gram-negative bacteria. J Antimicrob Chemother. 2013;68(8):1697-706.
- 34 A3 Wang Y, Zhang W, Wang J, Wu C, Shen Z, Fu X, Yan Y, Zhang Q, Schwarz S, Shen J.
- 35 Distribution of the multidrug resistance gene cfr in Staphylococcus species isolates from swine
- farms in China. Antimicrob Agents Chemother. 2012;56(3):1485-90.
- A4. Haruna M, Sasaki Y, Murakami M, Mori T, Asai T, Ito K, et al. J Vet Med Sci. 2013;75(5):625-8...
- 38 B1 Horrocks SM, Anderson RC, Nisbet DJ, Ricke SC. Anaerobe. 2009;15:18-25...
- 39 B2. 齊藤志保子, 八柳潤, 今野貴之. 秋田県における食中毒起因菌の侵淫実態と分離株の性状に関する調
- 40 査研究. 秋田県健康環境センター年報. 2006; 2:49-56.

- 1 B3. 濱崎光宏,村上光一,野田多美枝,堀川和美,竹中重幸,石黒靖尚.平成 18 年度収去食品中の食中毒
- 2 細菌検査. 福岡県保健環境研究所年報. 2007; 34: 96·98.
- 3 B4. 中村祥子, 江藤良樹, 濱崎光宏, 村上光一, 竹中重幸, 堀川和美. 平成 19 年度収去食品中の食中毒細菌及び貝毒検査. 福岡県保健環境研究所年報. 2008; 35: 105-107.
- 5 B5. 鈴木穂高,山本茂貴.日本とヨーロッパ各国の食品の食中毒菌汚染実態の比較. 「食品の食中毒菌
- 6 汚染実態調査」の結果の有効活用ー. 国立医薬品食品衛生研究所報告. 2011; 129: 118-128. 118. 市 原
- 7 祥子, 江藤良樹, 濱崎光宏, 村上光一, 竹中重幸, 堀川和美. 平成 20 年度収去食品中の食中毒細菌及
- 8 び貝毒検査. 福岡県保健環境研究所年報. 2009; 36: 110-112.
- 9 B6. 市原祥子, 江藤良樹, 濱崎光宏, 村上光一, 竹中重幸, 堀川和美. 平成 20 年度収去食品中の食中毒細
- 10 菌及び貝毒検査. 福岡県保健環境研究所年報. 2009; 36: 110-<del>11</del>2.
- 11 B7. 江藤良樹, 市原祥子, 濱﨑光宏, 村上光一, 竹中重幸, 堀川和美. 平成 21 年度収去食品中の食中毒細
- 12 菌及び貝毒検査. 福岡県保健環境研究所年報. 2010 ;37: 86-88.
- 13 B8. 江藤良樹, 市原祥子, 濱崎光宏, 村上光一, 竹中重幸, 堀川和美. 平成 22 年度収去食品中の食中毒細
- 14 菌及び貝毒検査. 福岡県保健環境研究所年報. 2011; 38: 81-84.
- 15 B9. 市原祥子, 江藤良樹, 濱﨑光宏, 村上光一, 竹中重幸, 堀川和美. 平成 23 年度収去食品中の食中毒細
- 16 菌及び貝毒検査. 福岡県保健環境研究所年報. 2012; 39: 93-96.
- 17 B10. 熱田純子, 黒崎守人, 高橋起男, 川瀬遵. 島根県における食肉のカンピロバクターとサルモネラの汚
- 18 染状況及びヒト由来株との関連性について. 島根県保健環境科学研究所報. 2009; 51: 52-56.
- 19 B11. 森田幸雄,壁谷英則,石岡大成,阪脇廣美,長井章,鈴木宣夫,他. 家畜および市販挽き肉における
- 20 Acrobacter, Campylobacter, Salmonella の分布状況. 日本獣医公衆衛生学会誌. 2004; 57: 393-397.
- 21 120. 食品安全委員会. 平成 25 年度食品安全確保総合調査. 畜水産食品における薬剤耐性菌の出現実態調
- 22 查報告書. 2014年.

- 24 <3/8WG 影響評価から>
- 25 121. Black R, Levine M, Clements M, Hughes T, Blaser M. Experimental Campylobacter jejuni
   26 infection in humans. The Journal of Infectious Diseases. 1988;157: 472-9.
- 27 122. Robinson D. Infective dose of Campylobacter jejuni in milk. British Medical Journal. 1981;282: 28 1584.
- 29 123. 厚生労働省. 食品、添加物等の規格基準の一部を改正する件について(平成 24 年 6 月 25 日食安発
- 30 <u>0625 第 1 号厚生労働省医薬食品局食品安全部長) [Internet]. Available from:</u>
- 31 <a href="http://www.mhlw.go.jp/seisakunitsuite/bunya/kenkou\_iryou/shokuhin/syouhisya/110720/dl/12062">http://www.mhlw.go.jp/seisakunitsuite/bunya/kenkou\_iryou/shokuhin/syouhisya/110720/dl/12062</a>
- 32 5 01.pdf
- 33 <u>124. 厚 生 労 働 省 . 人 口 動 態 統 計 . Available from:</u>
- 34 http://www.e-stat.go.jp/SG1/estat/OtherList.do?bid=000001041646&cycode=7
- 35 <u>125.</u> 食品安全委員会. 鶏肉中のカンピロバクター・ジェジュニ/コリ. 2009. Available from:
- 36 https://www.fsc.go.jp/fsciis/evaluationDocument/show/kya20041216001
- 37 <u>126</u>. 小花光夫, 相楽裕子, 青木知信, 金龍起, 滝沢慶彦, 角田隆文, et al. 『感染性腸炎の最近の動向』:1996
- 38 ~2000年における感染性腸炎研究会の調査成績より. 感染症学雑誌. 2002;76: 355-68.
- 39 <u>127.</u> 高山貞男, 佐竹幸子, 石原加奈子. ヒトの下痢便から分離された Campylobacter jejuni と
- 40 Campylobacter coli の抗菌薬感受性. 感染症学雑誌. 2005;79: 169-75.

1	128.	国立感染症研究所. 感染症情報センター(IASR). わが国における腸炎由来 Campylobacter jejuni の
2		血清型別検出動向およびキノロン剤に対する耐性菌の出現状況、2005~2008-カンピロバクター・
3		レファレンスセンター [Internet]. 2010;31(359):15-7. Available from:
4		http://idsc.nih.go.jp/iasr/31/359/dj3599.html (accessed 2017-2-27)
5	129.	広島県保健環境センター. カンピロバクター感染症の患者等から分離された菌株の薬剤耐性(当セン
6		<u>タ ー 解 析 分 ) [Internet]. 2013. Available from:</u>
7		http://www.pref.hiroshima.lg.jp/soshiki/25/bu-biseibutu1-campylobacter-yakuzai-kaiseki.html
8		(accessed 2017-227)
9	130.	広島市医師会だより. カンピロバクター腸炎増加の季節です!~年間検出数と薬剤感受性の最近の
10		<u>傾向~. 2015;</u>
11	131.	(現在欠番)
12	132.	相楽裕子. カンピロバクター感染症. 化学療法の領域. 2006;22: 25-32.
13	133.	日本感染症学会/日本化学療法学会, 編. 感染症治療ガイドライン 2015. ―腸管感染症―. 日本化学療
14		法学会雑誌. 2016;64: 31-65.
15	134.	食品安全委員会. 牛及び豚に使用するフルオロキノロン系抗菌性物質製剤に係る薬剤耐性菌に関す
16		<u>る 食 品 健 康 影 響 評 価 . 2010. Available from:</u>
17		https://www.fsc.go.jp/fsciis/evaluationDocument/show/kya20060424000