新経口セファロスポリンBMY-28100の細菌学的評価

神 智恵子・小川正俊・宮崎修一・金子康子・辻 明良・五島瑳智子 東邦大学医学部微生物学教室*

新経口セファロスポリンBMY-28100のin vitro抗菌力をcefaclor(CCL), cefixime(CFIX)及びcefteram (CFTM)と、さらにin vivo抗菌力にはCFTMの代わりにcefteram pivoxil(CFTM-PI)を加え、これらの薬剤と比較検討し次の結果を得た。

Staphylococcus aureus(methicillin sensitive S. aureus; MSSA)及びcoagulase陰性staphylococciに対するBMY-28100のin vitro抗菌力はCCL、CFIX及びCFTMよりも強く, Streptococcus pyogenes及びStreptococcus pneumoniaeに対してはCCL及びCFIXより強い抗菌力を示した。

陽内細菌科の菌種, Acinetobacter calcoaceticus, Haemophilus influenzae及びBordetella pertussisに対し, BMY-28100はCCLよりやや強いかほぼ同等, CFIX及びCFTMより弱い抗菌力を示した。Neisseria gonorrhoeae(non-penicillinase producing N. gonorrhoeae(non-PPNG), N. gonorrhoeae(PPNG)及びClostridium difficileに対しBMY-28100はCCL、CFIX及びCFTMより強い抗菌力を示した。

マウス全身感染モデルに対してBMY-28100は感染菌としてグラム陽性球菌のS. aureus, S. pneumoniae及びEnterococcus faecalisを用いた場合、CCL、CFIX及びCFTM-PIより優れた治療効果を示した。グラム陰性桿菌のEscherichia coli又はKlebsiella pneumoniaeを用いた場合BMY-28100は比較対照薬と同等かやや劣る治療効果であった。

局所感染モデルとしてK. pneumoniaeのマウス経鼻感染及びE. coliをマウス上行性尿路感染させた場合BMY-28100はCCLとほぼ同等の治療効果が得られた。

Key words: BMY-28100, in vitro抗菌力, in vivo抗菌力

BMY-28100は1983年にブリストル・マイヤーズ研究所株式会社、東京研究所において新しく創製された3位にpropenyl基を有する非エステル型の経口セフェム剤である¹¹(Fig. 1)。本抗菌薬はグラム陽性及びグラム陰性菌に対して広い抗菌スペクトルを有することが報告されている²⁻⁵)。

本報告はBMY-28100のin vitro及びin vivoの抗菌作用をcefaclor (CCL)⁶⁾, cefixime (CFIX)⁷⁾, cefteram pivoxil (CFTM-PI)⁸⁾と比較したものである。

I. 実験材料および方法

1. 使用菌株

当教室保存の標準菌株及び1982~1987年に臨床材料から分離したグラム陽性菌及びグラム陰性菌の多数株を使用した。

2. 使用抗菌薬

BMY-28100(969.8μg/mg, ブリストル・マイヤーズ 研究所)

cefaclor(CCL, 1000μg/mg, 塩野義製薬) cefixime(CFIX, 881μg/mg, 藤沢薬品) cefteram(CFTM, 962μg/mg, 富山化学) cefteram pivoxil(CFTM-PI, 766μg/mg, 富山化学)

3. 感受性測定

日本化学療法学会最小発育阻止濃度(MIC)測定法に準じ⁹⁾,前培養にはMueller Hinton broth(MHB; Difco),感受性測定にはMueller Hinton medium(MHM; Difco)を用いた。

Streptococcus属に対するMIC測定には5%馬脱繊血を添加したMHM, Enterococcus属の場合はBrain heart infusion agar (BHIA;Difco), Haemophilus influenzaeではFildes enrichment (Difco)を5%添加したMHMを使用した。Bordetella pertussisの場合には20%馬脱繊血添加のBor-

$$HO \xrightarrow{NH_2} O \\ CH - C - NH \\ O \\ N \\ COOH$$

$$CH = CHCH_3$$

(6R,7R)-7-[(R)-2-amino-2-(p-hydroxyphenyl)acetamido]-8-oxo-3-(1-propenyl)-5-thia-1-azabicyclo[4.2.0]oct-2-ene-2-carboxylic acid monohydrate

Fig. 1. Chemical structure of BMY-28100.

^{*} 東京都大田区大森西 5 - 21 - 16

detet-Gengou medium (Difco)にて48時間培養した菌を 1% casamino acid (和光純薬)を含む0.35%塩化ナトリウム (和光純薬)液に懸濁し、1%グリセリン(和光純薬)及び5%馬脱繊血を含むBordetet-Gengou mediumに接種した後48時間培養した。Neisseria gonorrhoeaeの場合、GC medium (Difco)に supplement として別に調製した溶液 [cocarboxylase (和光純薬)0.001g, glucose (和光純薬) 20g, glutamine (和光純薬)0.5gを蒸留水100mlに溶解する。]を最終濃度2%となるように加え、37℃、18時間ろうそく培養した。

嫌気性菌のMIC測定は化学療法学会最小発育阻止濃度 (MIC)測定法に準じ、前培養にはGAM broth(日水)、測定用培地にはGAM agar(日水)を使用して37℃、18時間嫌気培養装置内で培養した。

4. マウスの各種の感染モデルにおける感染防御効果

マウスは特記しないかぎりICR系、雄、体重19±1gを

一群6匹用いた。

1) 単独菌感染モデル

Staphylococcus aureus Smith, Streptococcus pneumoniae TMS3, Enterococcus faecalis TMS3, Escherichia coli C-11, Klebsiella pneumoniae 3K-25を感染菌として用いた。

DEC. 1989

増菌培地としてS. aureus, E. coli及びK. pneumoniaeの場合は普通寒天培地(栄研)平板, S. pneumoniaeの場合は5%馬脱繊血加Heart infusion agar(HIA; Difco)平板, E. faecalisの場合はHIA平板を用い37℃, 18時間培養後, 菌体を集菌し、生理食塩液に懸濁後所定の菌量となるように調製し、最終濃度5%となるようにmucin(Difco)液を加え、腹腔内に接種した。感染1時間後にBMY-28100, CCL、CFIX及びCFTM-PIをそれぞれ経口投与した。観察は感染後5日間行い、マウスの生死によりたのをVan der Waerden法により算出した。

2) 混合感染モデル

S. aureus Smith株とE. faecalis TMS3株及びE. coli C-

Table 1. Antibacterial spectrum of BMY-28100, cefaclor (CCL), cefixime (CFIX) and cefteram (CFTM)

| Organism | MIC (μg/ml) | | | | | |
|---------------------------|-------------|------|-------|--------|--|--|
| Organism | BMY-28100 | CCL | CFIX | CFTM | | |
| S. aureus 209P | 1.56 | 3.13 | 25 | 6.25 | | |
| S. pneumoniae Type 1 | ≦0.025 | 1.56 | 0.1 | ≤0.025 | | |
| S. pneumoniae Type 2 | ≦0.025 | 6.25 | 0.05 | ≦0.025 | | |
| S. pneumoniae Type 3 | ≦0.025 | 6.25 | 0.05 | ≦0.025 | | |
| E. faecalis 216 | 12.5 | 50 | >100 | >100 | | |
| B. subtilis ATCC6633 | 0.1 | 0.1 | 3.13 | 0.39 | | |
| M. luteus ATCC9341 | 0.1 | 0.39 | 6.25 | 0.1 | | |
| S. typhi S60 | 1.56 | 1.56 | 0.39 | 0.2 | | |
| S. paratyphi B | 0.78 | 3.13 | 0.05 | 0.39 | | |
| S. typhimurium No.11 | 1.56 | 3.13 | 0.1 | 0.2 | | |
| S. sonnei 4 | 1.56 | 3.13 | 0.39 | 0.1 | | |
| E. coli NIHJ JC2 | 3.13 | 3.13 | 0.20 | 0.39 | | |
| K. pneumoniae IFO3512 | 0.78 | 1.56 | 0.025 | 0.2 | | |
| K. oxytoca 1 | 1.56 | 3.13 | 0.025 | 0.10 | | |
| P. mirabilis ATCC21100 | 1.56 | 3.13 | 0.025 | 0.025 | | |
| P. vulgaris IFO3851 | 6.25 | 12.5 | 0.025 | 0.025 | | |
| M.morganii IFO3848 | 1.56 | 25 | 0.025 | 0.025 | | |
| P. rettgeri IFO13501 | 6.25 | 12.5 | 0.025 | 0.025 | | |
| P. stuartii IFO12930 | 1.56 | 12.5 | 0.025 | 0.025 | | |
| C. freundii No.2 | 12.5 | 50 | 3.13 | 0.39 | | |
| E. cloacae 1 | 100 | >100 | 3.13 | 0.39 | | |
| S. marcescens IFO12648 | 100 | >100 | 0.1 | 0.2 | | |
| P. aeruginosa ATCC27853 | >100 | >100 | >100 | >100 | | |
| P. cepacia ATCC17759 | >100 | >100 | 6.25 | 6.25 | | |
| X. maltophilia TMS228 | >100 | >100 | >100 | >100 | | |
| A. calcoaceticus NCTC7844 | >100 | >100 | 100 | 100 | | |
| A. faecalis NCTC655 | 3.13 | 12.5 | 6.25 | 12.5 | | |
| A. xylosoxidans TMS73 | >100 | >100 | >100 | >100 | | |

Inoculum size: 106 cells/ml

11株とBacteroides fragilis GM-7004株の2種類の組合わせを用いた。

S. aureus 及びE. coliの場合,普通寒天平板, E. faeca-lisの場合はHIA平板で37℃,18時間,またB. fragilisの場合はGAM寒天平板で37℃,18時間嫌気培養装置内で増菌した菌を集菌し、生理食塩液に懸濁後,所定の菌量となるように調製し、最終濃度5%となるようにmucin液を加えて腹腔内に接種した。感染1時間後、BMY-28100、CCL、CFIX及びCFTM-PIをそれぞれ経口投与した。観察は感染後5日間行いマウスの生死によりED50をVan der Waerden法により算出した。

3) 白血球減少症マウスの単独菌感染モデル

感染 4 日前にcyclophosphamide(sigma)250mg/kgをマウスの腹腔内に投与し、白血球減少症マウスを作製した10)。感染菌としてE. coli C-11株を用いた。普通寒天平板で37℃, 18時間培養した菌を集菌し、生理食塩液に懸濁後所定の菌量となるように調製し、最終濃度5%

となるようにmucin液を加えて腹腔内に接種した。感染 1時間後BMY-28100, CCL, CFIX及びCFTM-PIをそれ ぞれ経口投与した。観察は感染後5日間行い, ED50は マウスの生残率からVan der Waerden法により算出した。

4) 呼吸器感染モデル

感染菌のK. pneumoniae 3K-25を普通寒天平板で37℃, 18時間増菌させ生理食塩液に懸濁後所定の菌液を調製し、その菌液の0.02mlをエーテル麻酔下のマウスに経鼻接種した。薬剤は感染6時間後より1日1回、5mg/mouseを4日間経口投与した。治療効果の判定は肺内生菌数の測定により行い、感染直後、感染後6時間、1日、2日、3日、5日及び7日後に放血死させたマウスの肺を無菌的に摘出した後、生理食塩液2mlを加えてホモジナイズし、これを原液として10倍希釈した液0.1mlを普通寒天平板に滴下後コンラージ棒により塗布し、37℃、18時間培養を行い肺1g当たりの生菌数を算出した。生菌数は一群6匹の対数平均値であらわした。

Table 2. Antibacterial spectrum of BMY-28100, cefaclor (CCL), cefixime (CFIX) and cefteram (CFTM)

| Organism | $MIC (\mu g/ml)$ | | | | |
|--|------------------|------|-------|--------|--|
| —————————————————————————————————————— | BMY-28100 | CCL | CFIX | CFTM | |
| S. aureus 209P | 1.56 | 12.5 | 25 | 12.5 | |
| S. pneumoniae Type 1 | 0.78 | 12.5 | 1.56 | 0.1 | |
| S. pneumoniae Type 2 | 0.78 | 6.25 | 0.05 | ≦0.025 | |
| S. pneumoniae Type 3 | 0.78 | 6.25 | 0.1 | ≦0.025 | |
| E. faecalis 216 | 25 | 100 | >100 | >100 | |
| B. subtilis ATCC6633 | 0.2 | 0.2 | 100 | 0.39 | |
| M.luteus ATCC9341 | 0.39 | 0.39 | 50 | 12.5 | |
| S. typhi S60 | 50 | 12.5 | 0.78 | 25 | |
| S. paratyphi B | >100 | 12.5 | 0.78 | 25 | |
| S. typhimurium No.11 | >100 | 50 | 6.25 | 25 | |
| S. sonnei 4 | 3.13 | 12.5 | 0.78 | 25 | |
| E. coli NIHJ JC2 | 6.25 | 25 | 0.39 | 0.78 | |
| K. pneumoniae IFO3512 | 1.56 | 1.56 | 0.025 | 0.39 | |
| K. oxytoca 1 | 3.13 | 3.13 | 0.05 | 0.39 | |
| P. mirabilis ATCC21100 | >100 | >100 | 0.2 | 50 | |
| P. vulgaris IFO3851 | >100 | >100 | 0.2 | 25 | |
| M.morganii IFO3848 | >100 | >100 | 0.39 | 25 | |
| P. rettgeri IFO13501 | >100 | >100 | 0.39 | 25 | |
| P. stuartii IFO12930 | >100 | >100 | 1.56 | 25 | |
| C. freundii No.2 | >100 | >100 | 3.13 | 25 | |
| E. cloacae 1 | >100 | >100 | 6.25 | 12.5 | |
| S. marcescens IFO12648 | >100 | >100 | 6.25 | 12.5 | |
| P. aeruginosa ATCC27853 | >100 | >100 | >100 | >100 | |
| P. cepacia ATCC17759 | >100 | >100 | 25 | 50 | |
| X. maltophilia TMS228 | >100 | >100 | >100 | >100 | |
| A. calcoaceticus NCTC784+ | >100 | >100 | >100 | >100 | |
| A. faecalis NCTC655 | >100 | >100 | 6.25 | >100 | |
| A. xylosoxidans TMS73 | >100 | >100 | >100 | >100 | |

Inoculum size: 108 cells/ml

5) 上行性尿路感染モデル

感染菌のE. coli KU-3を普通寒天平板で、37℃、18時間増菌させ生理食塩液に懸濁後所定の菌液を調製した。 感染前20時間給水を止めたICR系雌マウス(4週齢、体重19±1g、1群6匹)をエーテル麻酔下で下腹部を強く圧迫排尿させ、下腹部をエタノール消毒後、調製菌液0.05mlをポリエチレンカテーテルを用いて経尿道的に膀胱内に接種した。外尿道口を小型クリップで直ちに閉塞し、1時間後に解除した。マウスへの給水は感染2時間後より行った。薬剤は感染24時間後より5mg/mouseを1日2回、3日間、計6回経口投与した。

腎内生菌数の測定は感染後1日,2日,3日及び5日後に放血死させたマウスの腎臓を無菌的に摘出し、生理食塩水2mlを加えてホモジナイズした後これを原液として10倍希釈した液0.1mlを普通寒天平板に滴下後、コンラージ棒により塗布し、37℃、18時間培養を行い、腎1g当たりの生菌数を算出した。生菌数は一群6匹の対数平均値であらわした。

5. マウス血清中濃度測定

感染実験に用いた同条件のマウスを一群5匹とし BMY-28100, CCL, CFIX及びCFTM-PIを0.5mg/mouse又 は1mg/mouseそれぞれ経口投与した。5分,15分,30分,1時間,2時間,3時間後に断頭採血した血液の一定量を一群5匹ずつプールし,遠心分離した後の血清中濃度をBMY-28100、CCLはBacillus subtilis ATCC 6633、CFIX、CFTM-PIはMicrococcus luteus ATCC 9341を検定菌とする薄層ディスク法にて測定した。

6. マウス腎及び肺内濃度測定

感染実験に用いた同条件のマウスを一群5匹とし、BMY-28100、CCL、CFIX及びCFTM-PIをそれぞれ1mg/mouse経口投与した。30分、1時間、2時間、3時間後に摘出した腎及び肺に生理食塩液2mlを加えた後、ホモジナイズし、遠心分離後の上清の濃度を測定した。測定法はマウス血清中濃度測定と同様に行った。

Ⅱ. 実験成績

1. 抗菌スペクトル

グラム陽性菌、グラム陰性菌に対する抗菌力を測定した結果をTable 1、2に示した。10⁶cells/ml接種においてBMY-28100のグラム陽性菌に対する抗菌力はCCLより強いが、グラム陰性菌に対しては、わずかに強いか、ほぼ同等であった(Table 1)。本剤は他の対照抗菌薬と同様接種菌量の影響を受け10⁸cells/ml接種時のMIC値は大

Table 3. Antibacterial activity against anaerobic bacteria

| 0 | MIC (μg/ml) | | | | | |
|-----------------------------|----------------|----------------|----------------|----------------|--|--|
| Organism | BMY-28100 | CCL | CFIX | CFTM | | |
| B. fragilis GM7004 | >100 | >100 | >100 | >100 | | |
| B. thetaiotaomicron WAL3304 | 12.5 | 50 | 12.5 | 12.5 | | |
| B. distasonis TMS58 | 12.5 | 50 | 12.5 | 12.5 | | |
| B. vulgatus ATCC29327 | 50 | 50 | 12.5 | 1.56 | | |
| F. necrophorum TMS82 | ≦ 0.025 | ≦0.025 | ≤0.025 | ≤0.025 | | |
| F. varium TMS112 | ≦ 0.025 | ≦0.025 | ≦0.025 | ≤0.025 | | |
| F. nucleatum TMS110 | ≤ 0.025 | ≤0.025 | ≦0.025 | ≤ 0.025 | | |
| P. prevotii GM1001 | 25 | 50 | 12.5 | 12.5 | | |
| P. variabilis GM1002 | ≦ 0.025 | ≦0.025 | ≦0.025 | ≦0.025 | | |
| P. asaccharolyticus TMS83 | 0.78 | 0.39 | 1.56 | 0.39 | | |
| P. magnus ATCC14956 | ≤ 0.025 | ≦ 0.025 | ≤ 0.025 | ≦0.025 | | |
| C. sporogenes TMS118 | ≦ 0.025 | 0.39 | ≦0.025 | ≤0.025 | | |
| C. botulinum Type A | 1.56 | 6.25 | 50 | 25 | | |
| C. botulinum Type B | 50 | 25 | 12.5 | 1.56 | | |
| C. botulinum Type C | 0.78 | 1.56 | 1.56 | 0.05 | | |
| C. botulinum Type D | 1.56 | 1.56 | 12.5 | 6.25 | | |
| C. botulinum Type E | 0.39 | 0.78 | 1.56 | ≦0.025 | | |
| C. botulinum Type F | 1.56 | 1.56 | 12.5 | 12.5 | | |
| C. perfringens ATCC13123 | 0.1 | 12.5 | 12.5 | 0.39 | | |
| C. difficile No.11011 | 6.25 | 50 | >100 | 100 | | |
| C. difficile TMS29 | 1.56 | 6.25 | 12.5 | 12.5 | | |
| C. tetani TMS89 | 1.56 | ≦ 0.025 | 12.5 | 12.5 | | |

Inoculum size: 106 cells/ml

CCL: cefaclor CFIX: cefixime CFTM: cefteram

きかった(Table 2)。

嫌気性菌に対する成績をTable 3,4に示した。106 cells/ml接種の場合,BMY-28100はBacteroides属を除く各菌種に対して対照抗菌薬と同等かやや強い抗菌力を示した。108 cells/ml接種ではBMY-28100の抗菌力の低下は他剤に比べ軽度であった。しかし、Peptostreptococcus prevotii GM1001, Clostridium botulinum Type Aの菌数によるMICの差は大であった。

2. 臨床分離株の感受性分布

1) 各菌種の感受性分布

臨床材料から分離されたS. aureus (methicillin sensitive S. aureus; MSSA)25株, S. aureus (methicillin resistant S. aureus; MRSA)35株, coagulase (一) staphylococci 34株, Streptococcus pyogenes23株, S. pneumoniae34株, Enterococcus avium 16株, E. faecalis 46株, Enterococcus faecium28株, E. coli32株, K. pneumoniae29株, Klebsiella oxytoca17株, Proteus mirabilis20株, Proteus vulgaris20株, Morganella morganii20株, Providencia rettger 20株, Providencia stuartii24株, Enterobacter cloacae22株, Serratia marcescens27株, Pseudomonas aeruginosa18株, Acinetobacter calcoaceticus21株, H. influenzae33株, B. pertussis21

株, N. gonorrhoeae (non-penicillinase producing N. gonor-rhoeae; non-PPNG) 40株, N. gonorrhoeae (PPNG) 33株, Clostridium difficile 25株及びB. fragilis 23株に対するBMY-28100, CCL, CFIX及びCFTMのin vitro抗菌力をFig. 2~32に示した。

S.~aureus (MSSA)に対するMIC90は 10^8 cells/mI接種時 BMY-28100; $6.25\mu g/ml$, CCL; $50\mu g/ml$, CFIX; $>100\mu g/ml$, CFTM; $>100\mu g/ml$ であり、 10^6 cells/mI接種の場合、BMY-28100; $3.13\mu g/ml$, CCL; $6.25\mu g/ml$, CFIX; $100\mu g/ml$, CFTM; $100\mu g/ml$ であり、BMY-28100は CCL に比べ接種菌量の影響を受けなかった(Fig. 2)。

上記のMSSA 25株中11株は β -lactamaseを産生したがこれらの菌株に対する 10^6 cells/ml接種のMIC90はBMY-28100;12.5 μ g/ml, CCL;100 μ g/ml, CFIX;100 μ g/ml, CFTM;100 μ g/mlで、BMY-28100が最も活性が強かった(Fig. 3)。

一方S. aureus (MRSA) (methicillin に対するMIC 12.5 µg/ml以上)の菌株に対し、BMY-28100, CCL, CFIX及びCFTMいずれの抗菌薬も抗菌力を示さなかった(Fig. 4)。

Table 4. Antibacterial activity against anaerobic bacteria

| Ownersians | MIC (μg/ml) | | | | |
|-----------------------------|----------------|------|------|----------------|--|
| Organism | BMY-28100 | CCL | CFIX | CFTM | |
| B. fragilis GM7004 | >100 | >100 | >100 | >100 | |
| B. thetaiotaomicron WAL3304 | 25 | 100 | 50 | 12.5 | |
| B. distasonis TMS58 | 50 | 100 | 50 | 12.5 | |
| B. vulgatus ATCC29327 | >100 | 50 | 50 | 3.12 | |
| F. necrophorum TMS82 | 0.39 | 25 | 1.56 | 0.78 | |
| F. varium TMS112 | 0.39 | 25 | 1.56 | 0.78 | |
| F. nucleatum TMS110 | 0.39 | 25 | 0.78 | 0.78 | |
| P. prevotii GM1001 | 100 | 100 | 100 | 25 | |
| P. variabilis GM1002 | 0.78 | 25 | 100 | ≦ 0.025 | |
| P. asaccharolyticus TMS83 | 6.25 | >100 | >100 | 1.56 | |
| P. magnus ATCC14956 | ≦ 0.025 | 0.78 | 0.19 | 0.39 | |
| C. sporogenes TMS118 | 0.78 | 25 | 0.78 | 0.39 | |
| C. botulinum Type A | 3.12 | 25 | >100 | 50 | |
| C. botulinum Type B | >100 | >100 | >100 | 1.56 | |
| C. botulinum Type C | 0.78 | 1.56 | 3.12 | 0.39 | |
| C. botulinum Type D | 3.12 | 6.25 | 100 | 50 | |
| C. botulinum Type E | 0.78 | 3.13 | 1.56 | 0.39 | |
| C. botulinum Type F | 3.12 | 12.5 | 50 | 100 | |
| C. perfringens ATCC13123 | 6.25 | 50 | >100 | 50 | |
| C. difficile No.11011 | 25 | >100 | >100 | >100 | |
| C. difficile TMS29 | 3.12 | 50 | >100 | >100 | |
| C. tetani TMS89 | 3.12 | 25 | 100 | 50 | |

Inoculum size: 108 cells/ml

CCL: cefaclor CFIX: cefixime CFTM: cefteram

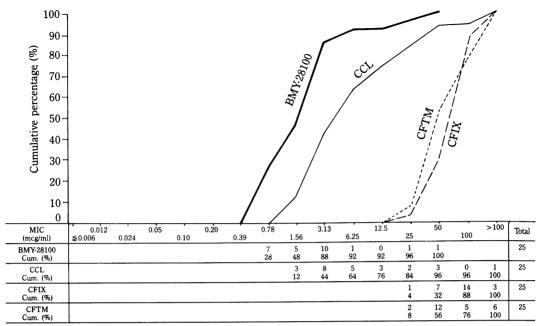
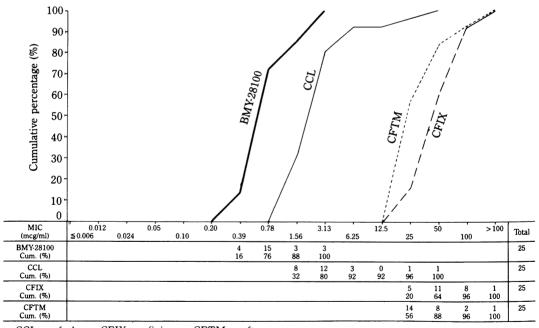


Fig. 2a). Sensitivity distribution of clinical isolates of Staphylococcus aureus (MSSA), (25 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).



 $CCL: cefaclor \quad CFIX: cefixime \quad CFTM: cefteram$

Fig. 2b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Staphylococcus aureus* (MSSA), (25 strains, inoculum size: 10⁶ cells/ml).

coagulase (-) staphylococciの場合, 10^8 cells/ml接種では, 1.56μ g/mlで発育が阻止された菌株の累積百分率はBMY-28100; 85%, CCL;56%, CFIX及びCFTM;0%, 10^6 cells/ml接種ではBMY-28100; 100%, CCL;88%, CFIX;0%, CFTM;6%であり,BMY-28100が最も強い抗菌力を示した(Fig. 5)。

S. pyogenesに対するMIC90値は、 10^8 cells/ml接種ではBMY-28100; $0.1\,\mu$ g/ml, CCL; $3.13\,\mu$ g/ml, CFIX; $0.2\,\mu$ g/ml, CFTM; $0.012\,\mu$ g/ml, 10^6 cells/ml接種ではBMY-28100; $0.05\,\mu$ g/ml, CCL; $1.56\,\mu$ g/ml, CFIX; $0.1\,\mu$ g/ml, CFTM; $\leq 0.006\,\mu$ g/mlを示した(Fig. 6)。

S. pneumoniae の場合、 10^8 cells/ml接種のMIC90はBMY-28100; $0.39\mu g/ml$, CCL; $3.13\mu g/ml$, CFIX; $0.39\mu g/ml$, CFTM; $0.024\mu g/ml$, 10^6 cells/ml接種ではBMY-28100; $0.2\mu g/ml$, CCL; $1.56\mu g/ml$, CFIX; $0.2\mu g/ml$, CFTM; $0.012\mu g/ml$ であった。BMY-28100の抗菌力はCCLより強く、CFIX及びCFTMより弱かった(Fig. 7)。

E.~avium に対する 10^8 cells/ml接種でのMiCooはBMY-28100, CCL, CFIX及びCFTMいずれも $>100\mu g/ml$, 10^6 cells/ml接種ではBMY-28100; $25\mu g/ml$, CCL, CFIX及びCFTM; $>100\mu g/ml$ を示し、BMY-28100はCCL,

CFIX及びCFTMより強い抗菌力を示した(Fig. 8)。

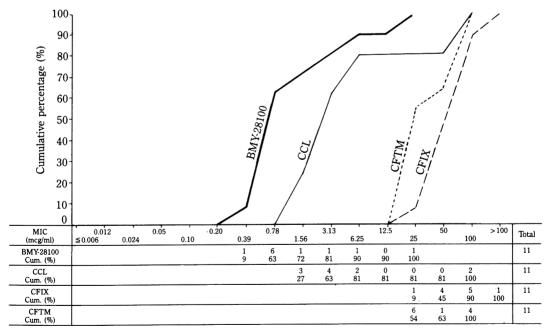
E. faecalisの場合, 10⁸ cells/ml接種時,薬剤濃度50 μg/mlで発育が阻止された菌株の累積百分率はBMY-28100; 70%, CCL, CFIX及びCFTM; 0%, 10⁶ cells/ml接種ではBMY-28100; 89%, CCL; 0%, CFIX; 9%, CFTM; 11%を示し, BMY-28100は他の3剤(CCL, CFIX及びCFTM)より強い抗菌力を示した(Fig. 9)。中には一部の菌で菌数によりCCL, CFIX, CFTMのMICが変動した。

E. faeciumに対してはBMY-28100, CCL, CFIX及び CFTMいずれの抗菌薬とも弱かった(Fig. 10)。

E. coli, K. pneumoniae, K. oxytoca, P. mirabilisの各菌種に対してBMY-28100はCCLとほぼ同等の抗菌力を示したがCFIX及びCFTMよりは弱かった(Fig. 11~14)。

P. vulgaris, M. morganii, P. rettgeri, P. stuartii, E. cloacae, に対してBMY-28100は広いMIC分布を示し, CCLとほぼ同様に耐性菌が多くみられた。しかしCFIX, CFTMはBMY-28100, CCLより強い抗菌力を示した(Fig. 15~19)。

S. marcescensに対し、BMY-28100及びCCLは弱い抗菌力を示した。しかしCFIX及びCFTMは10⁶cells/ml接



CCL: cefaclor CFIX: cefixime CFTM: cefteram

Fig. 3. Sensitivity distribution of clinical isolates β-lactamase-producing of Staphylococcus aureus (MSSA), (11 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

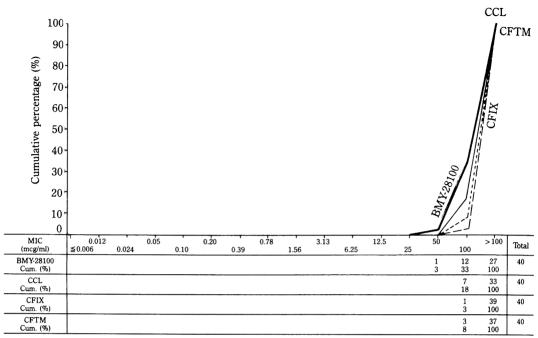


Fig. 4a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Staphylococcus aureus* (MRSA), (40 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

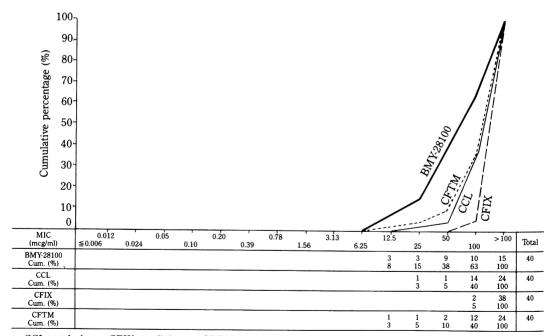


Fig. 4b). Sensitivity distribution of clinical isolates of Staphylococcus aureus (MRSA), (40 strains, inoculum size: 10⁶ cells/ml).

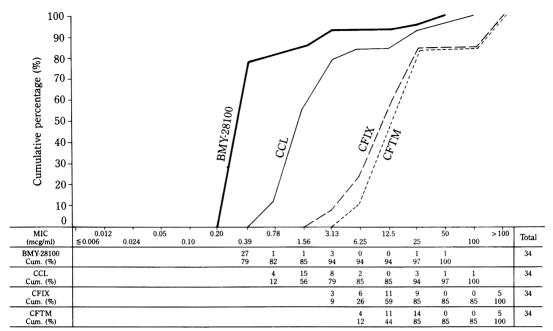


Fig. 5a). Sensitivity distribution of clinical isolates of coagulase (-) staphylococci (34 strains, inoculum size : 10⁸ cells/ml).

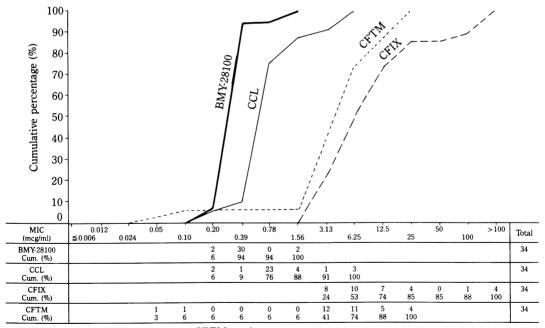


Fig. 5b). Sensitivity distribution of clinical isolates of coagulase (-) staphylococci (34 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

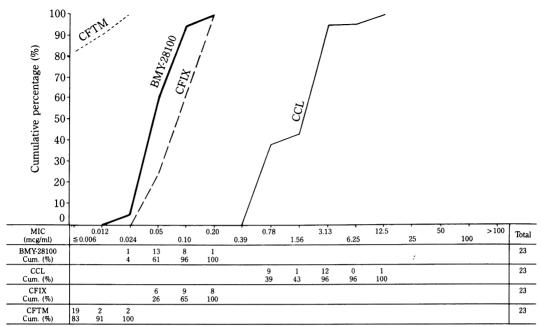


Fig. 6a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Streptococcus pyogenes* (23 strains, inoculum size : 10⁸ cells/ml).

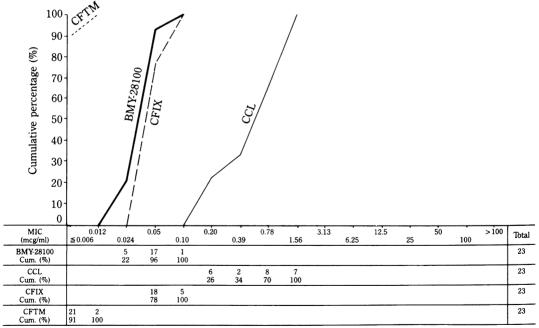


Fig. 6b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Streptococcus pyogenes* (23 strains, inoculum size: 10⁶ cells/ml).

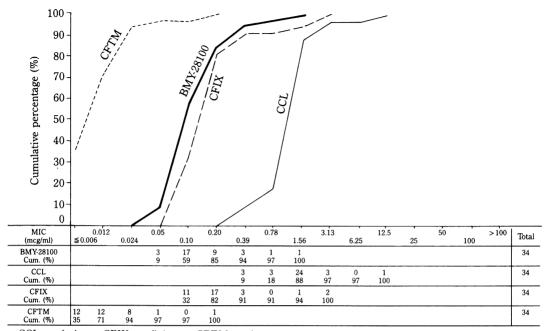


Fig. 7a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Streptococcus pneumoniae* (34 strains, inoculum size : 10⁸ cells/ml).

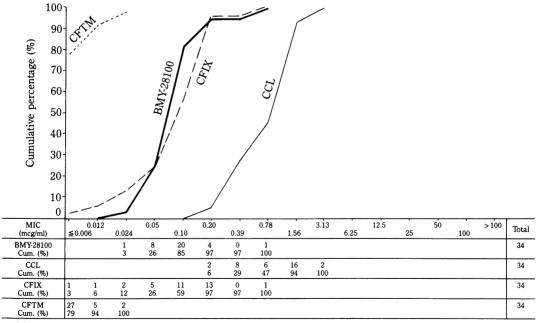


Fig. 7b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Streptococcus pneumoniae* (34 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

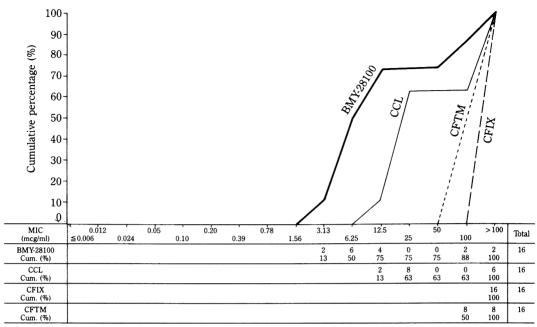


Fig. 8a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Enterococcus avium* (16 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

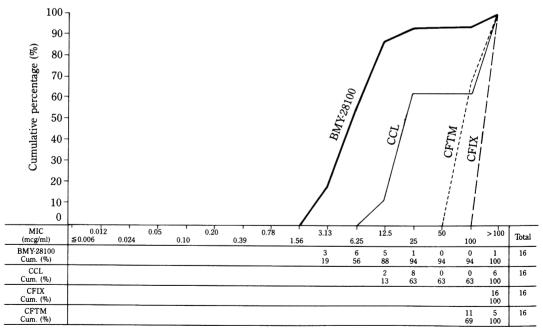


Fig. 8b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Enterococcus avium* (16 strains, inoculum size: 10⁶ cells/ml).

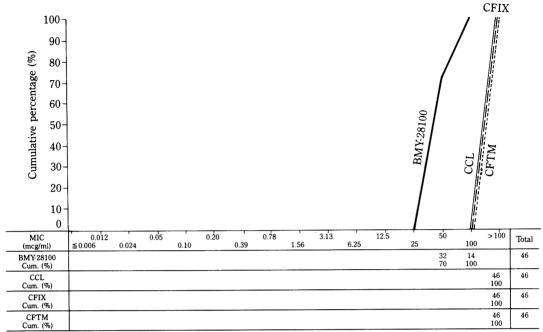


Fig. 9a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Enterococcus faecalis* (46 strains, inoculum size : 10⁸ cells/ml).

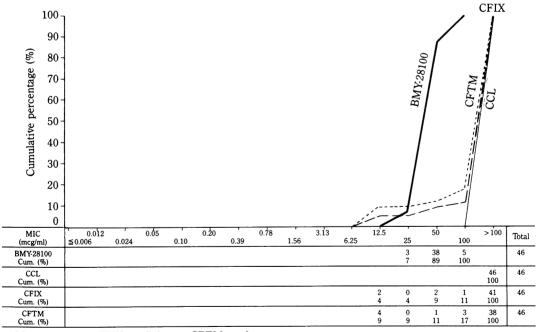


Fig. 9b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Enterococcus faecalis* (46 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

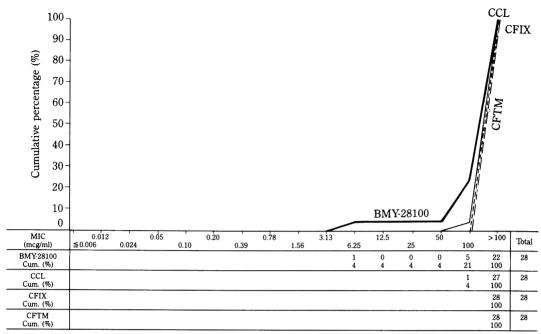
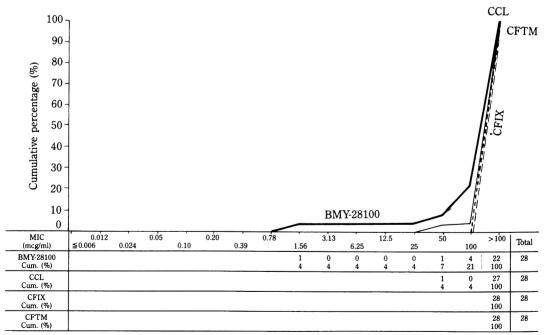


Fig. 10a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Enterococcus faecium* (28 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).



CCL: cefaclor CFIX: cefixime CFTM: cefteram

Fig. 10b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Enterococcus faecium* (28 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

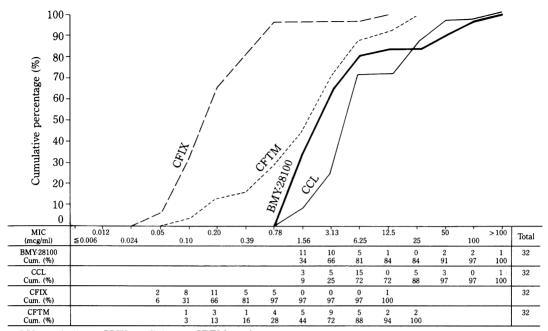


Fig. 11a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Escherichia coli* (32 strains, inoculum size : 10⁸ cells/ml).

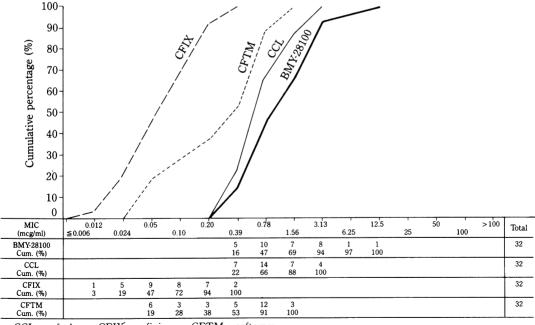


Fig. 11b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Escherichia coli* (32 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

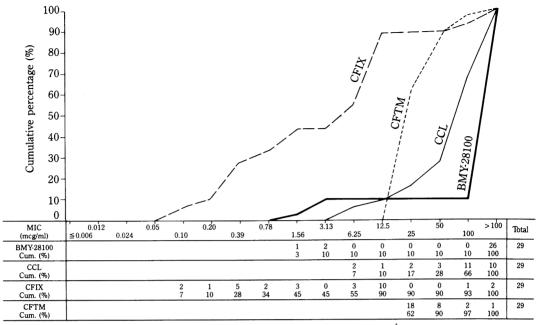
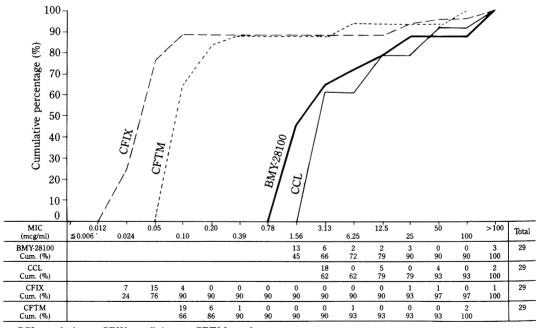


Fig. 12a). Sensitivity distribution of clinical isolates of $Klebsiella\ pneumoniae\ (29\ strains,\ inoculum\ size: <math>10^8\ cells/ml).$



 $CCL: cefaclor \quad CFIX: cefixime \quad CFTM: cefteram$

Fig. 12b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Klebsiella pneumoniae* (29 strains, inoculum size: 10⁶ cells/ml).

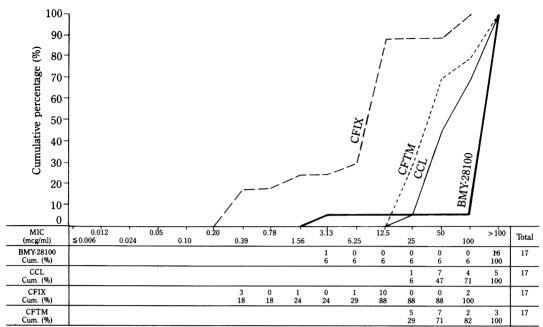


Fig. 13a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Klebsiella oxytoca* (17 strains, inoculum size : 10⁸ cells/ml).

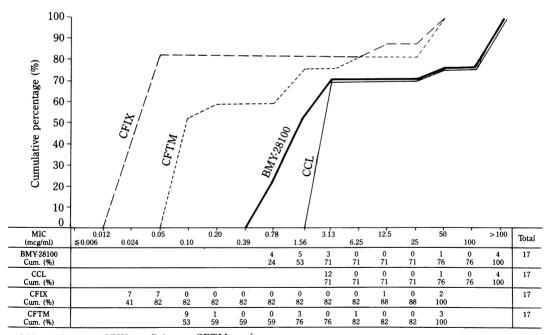


Fig. 13b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Klebsiella oxytoca* (17 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

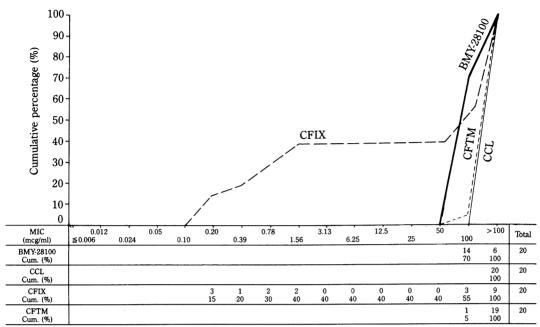


Fig. 14a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Proteus mirabilis* (20 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

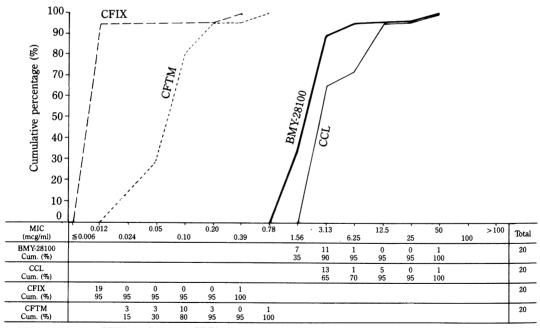


Fig. 14b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Proteus mirabilis* (20 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

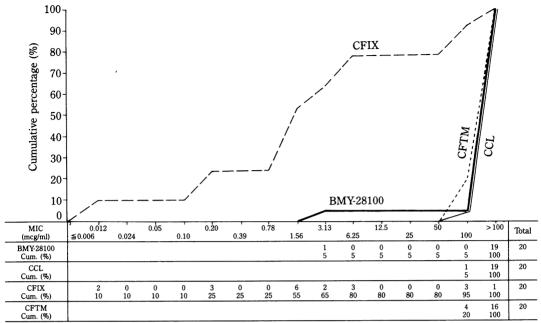
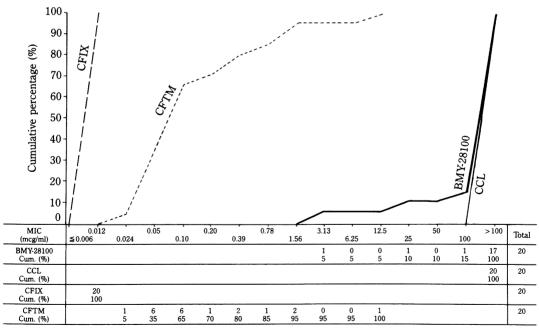
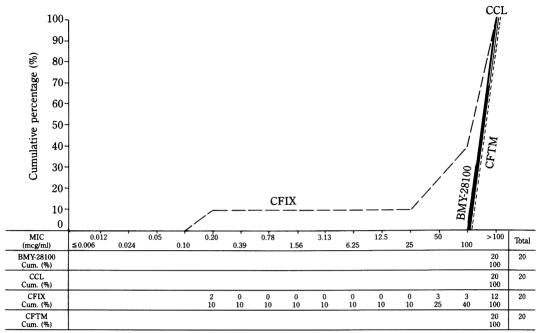


Fig. 15a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Proteus vulgaris* (20 strains, inoculum size : 10⁸ cells/ml).



CCL: cefaclor CFIX: cefixime CFTM: cefteram

Fig. 15b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Proteus vulgaris* (20 strains, inoculum size : 10^6 cells/ml).



CCL: cefaclor CFIX: cefixime CFTM: cefteram

Fig. 16a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Morganella morganii* (20 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

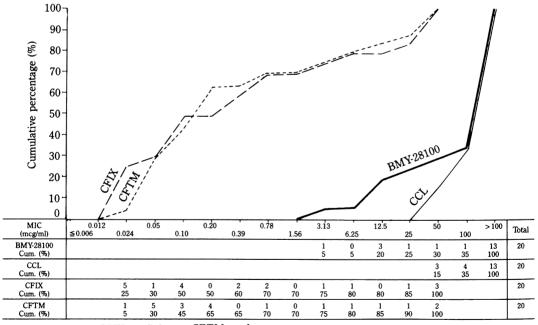


Fig. 16b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Morganella morganii* (20 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

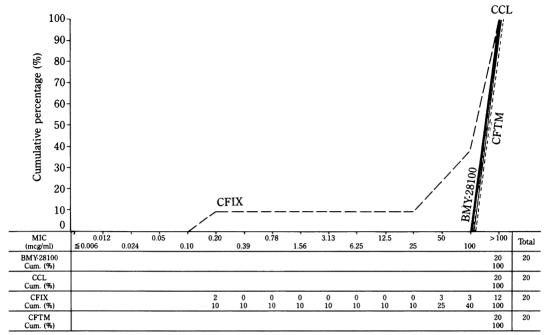


Fig. 17a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Providencia rettgeri* (20 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

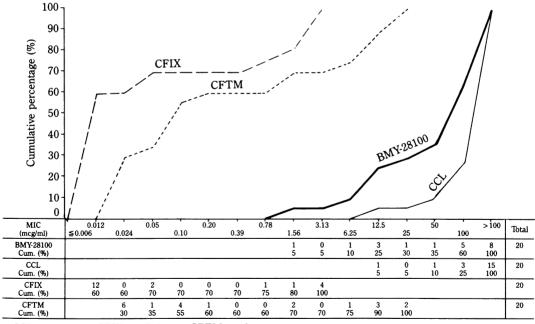


Fig. 17b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Providencia rettgeri* (20 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

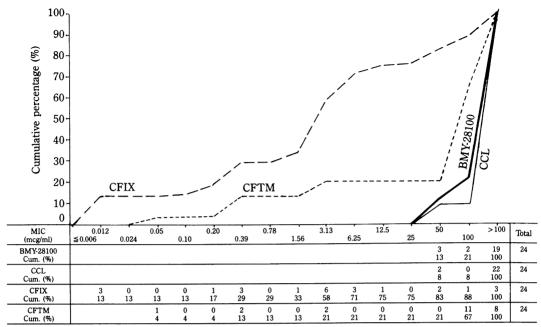


Fig. 18a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Providencia stuartii* (24 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

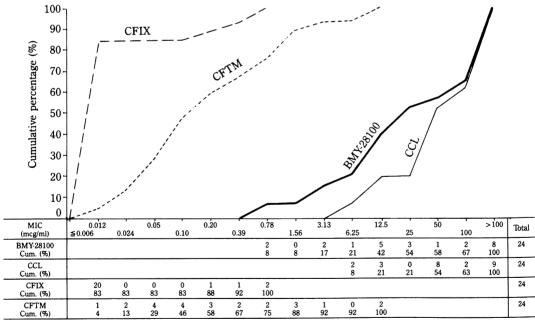


Fig. 18b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Providencia stuartii* (24 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

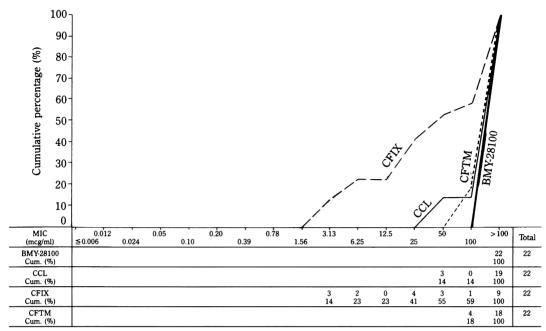


Fig. 19a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Enterobacter cloacae* (22 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

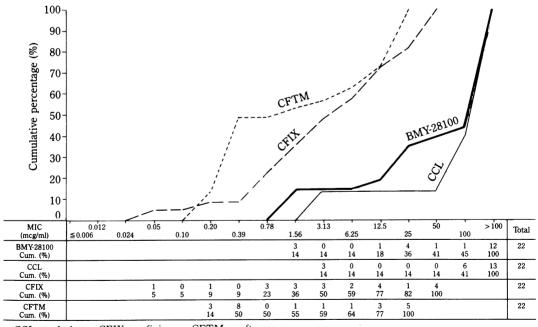


Fig. 19b). Sensitivity distribution of clinical isolates of $\it Enterobacter\ cloacae$ (22 strains, inoculum size : 10^6 cells/ml).

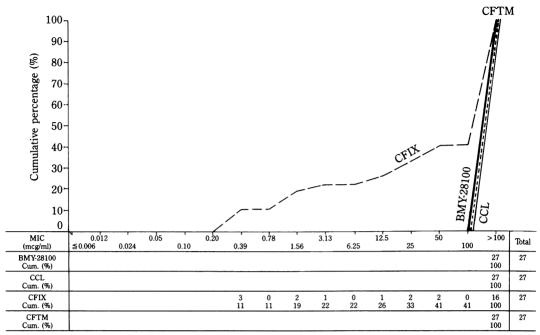


Fig. 20a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Serratia marcescens* (27 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

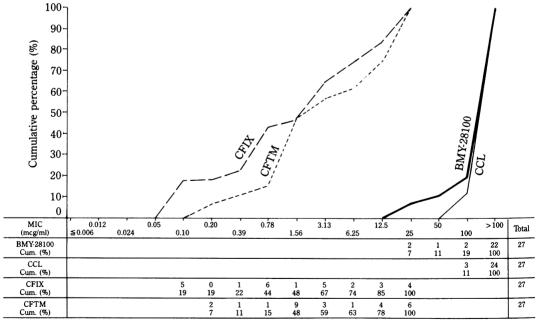


Fig. 20b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Serratia marcescens* (27 strains, inoculum size: 10⁶ cells/ml).

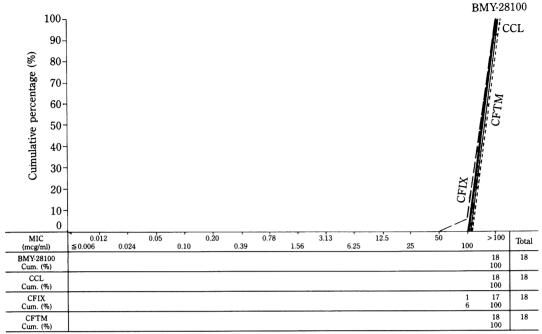


Fig. 21a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Pseudomonas aeruginosa* (18 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

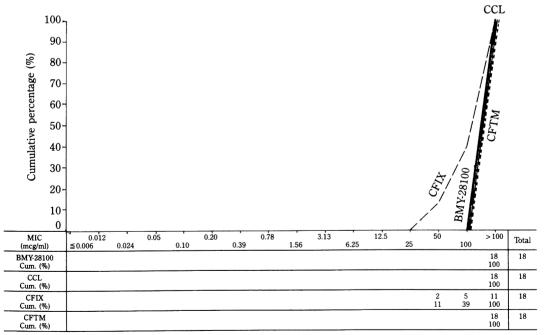


Fig. 21b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Pseudomonas aeruginosa* (18 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

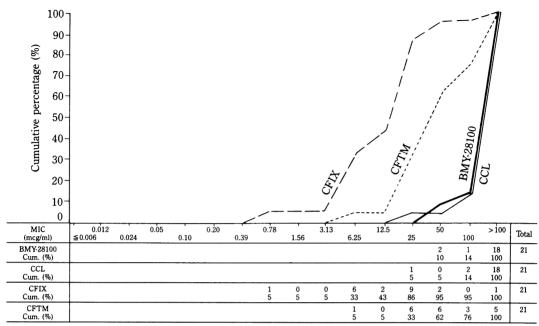


Fig. 22a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Acinetobacter calcoaceticus* (21 strains, inoculum size : 10⁸ cells/ml).

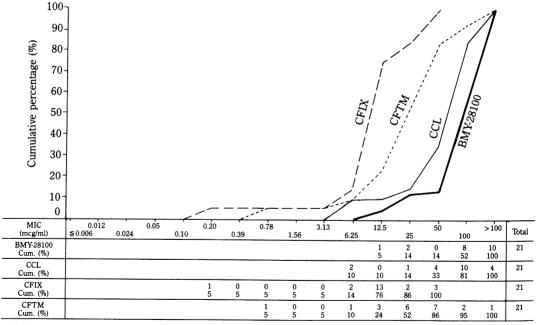


Fig. 22b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Acinetobacter calcoaceticus* (21 strains, inoculum size : 10^6 cells/ml).

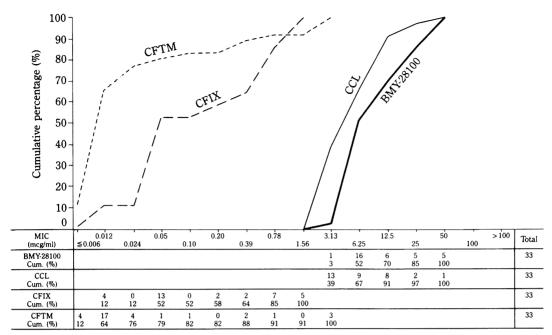


Fig. 23a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Haemophilus influenzae* (33 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

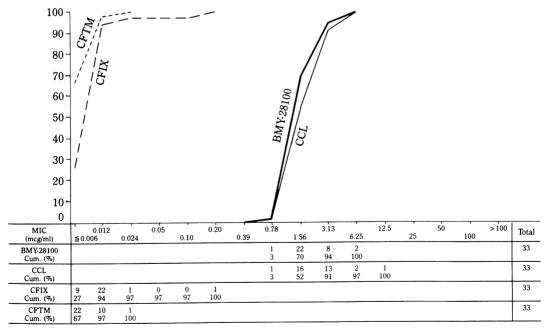
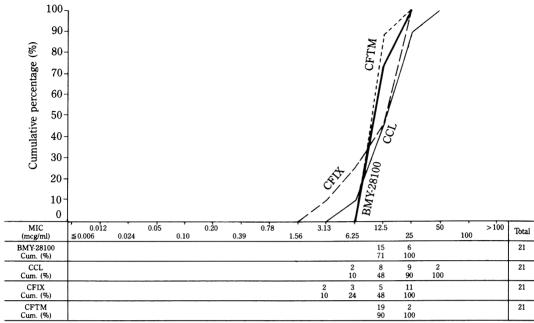


Fig. 23b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Haemophilus influenzae* (33 strains, inoculum size: 10⁶ cells/ml).



CCL: cefaclor CFIX: cefixime CFTM cefteram

Fig. 24a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Bordetella pertussis* (21 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

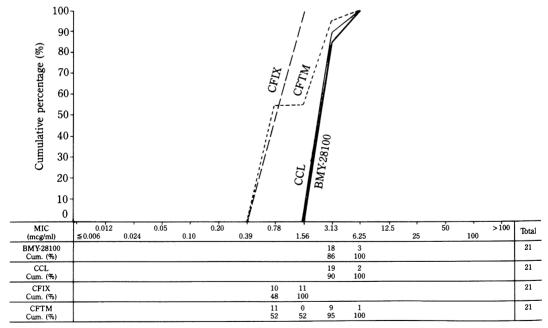


Fig. 24b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Bordetella pertussis* (21 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

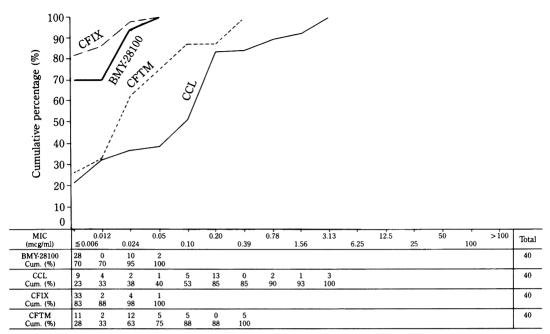


Fig. 25a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Neisseria gonorrhoeae* (non-PPNG), (40 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

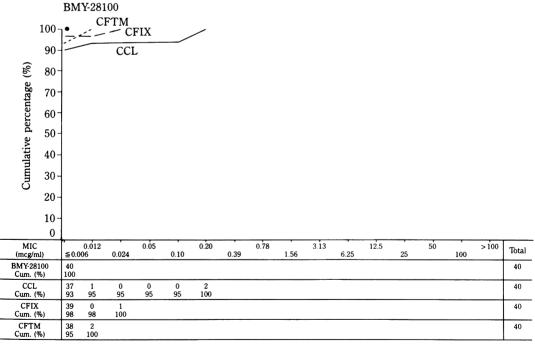


Fig. 25b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Neisseria gonorrhoeae* (non-PPNG), (40 strains, inoculum size: 10⁶ cells/ml).

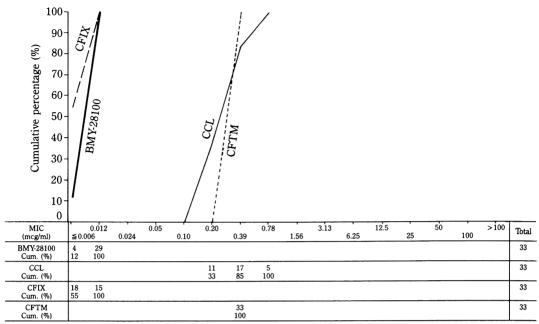
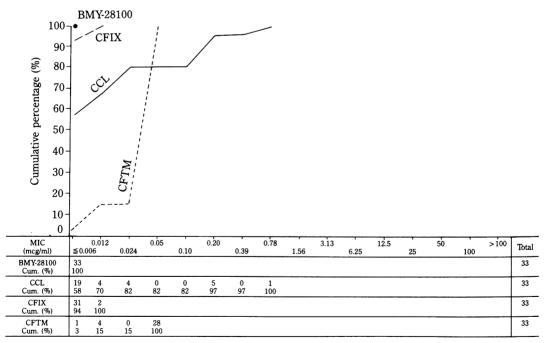
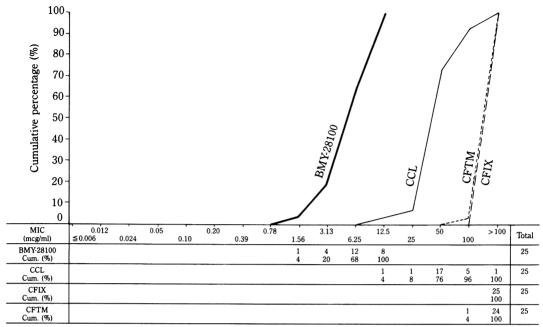


Fig. 26a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Neisseria gonorrhoeae* (PPNG), (33 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).



CCL: cefaclor CFIX: cefixime CFTM: cefteram

Fig. 26b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Neisseria gonorrhoeae* (PPNG), (33 strains, inoculum size: 10⁶ cells/ml).



CCL: cefaclor CFIX: cefixime CFTM: cefteram

Fig. 27a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Clostridium difficile* (25 strains, inoculum size : 10⁸ cells/ml).

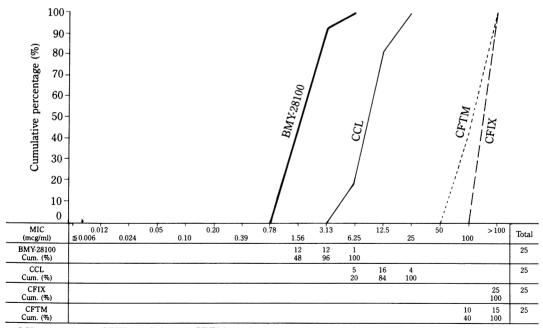


Fig. 27b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Clostridium difficile* (25 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

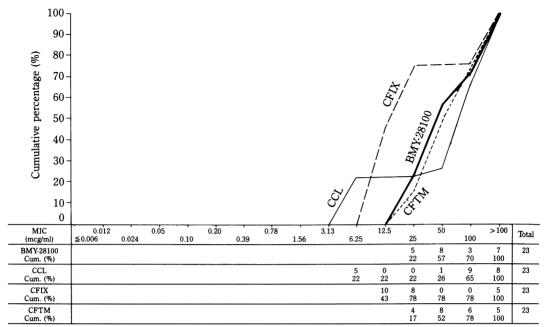


Fig. 28a). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Bacteroides fragilis* (23 strains, inoculum size: 10⁸ cells/ml).

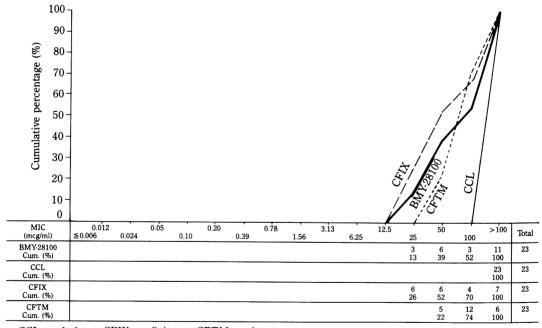


Fig. 28b). Sensitivity distribution of clinical isolates of *Bacteroides fragilis* (23 strains, inoculum size : 10⁶ cells/ml).

種では3.13 μg/ml濃度でそれぞれ67%及び59%の菌株の発育を阻止した(Fig. 20)。

P. aeruginosaに対してはBMY-28100, CCL, CFIX及びCFTMとも抗菌力は弱かった(Fig. 21)。

A. calcoaceticus に対してはBMY-28100及びCCLは弱い抗菌力を示した。それに対しCFIX, CFTMは10⁶cells/ml接種では12.5 μg/ml濃度でそれぞれCFIX; 76%及びCFTM; 24%の菌株の発育を阻止した(Fig. 22)。

H. influenzae に対する 10^8 cells/ml接種でのMIC90はBMY-28100; $50\,\mu\mathrm{g/ml}$, CCL; $12.5\,\mu\mathrm{g/ml}$, CFIX; $1.56\,\mu\mathrm{g/ml}$, CFTM; $0.78\,\mu\mathrm{g/ml}$, 10^6 cells/ml接種ではBMY-28100及びCCL; $3.13\,\mu\mathrm{g/ml}$, CFIX及びCFTM; $0.012\,\mu\mathrm{g/ml}$ を示し,BMY-28100の抗菌力はCCLとほぼ同等,CFIX及びCFTMより弱かった(Fig. 23)。

B. pertussisに対しては10*cells/ml接種での12.5μg/ml 濃度で発育が阻止された菌株数はBMY-28100;71%, CCL及びCFIX;48%,CFTM;90%であった。10*cells/ml接種では3.13μg/ml濃度においてBMY-28100;86%,CCL;90%,CFIX;100%,CFTM;95%を示しBMY-28100はCCLと同等,CFIX及びCFTMよりやや弱い抗菌力を示した(Fig. 24)。

 $N.\ gonorrhoeae(non-PPNG)$ に対しては 10^8 cells/ml接種では $0.05\mu g/m$ l濃度で発育が阻止された菌株数はBMY-28100; 100%, CCL; 40%, CFIX; 100%, CFTM; 75%, 10^6 cells/ml接種では $0.012\mu g/m$ lでBMY-28100; 100%, CCL; 95%, CFIX; 98%, CFTM; 100%を示し,いずれの抗菌薬とも強い抗菌力を示した(Fig. 25)。

PPNGに対する10⁶、10⁸cells/ml接種におけるMIC90値はBMY-28100; \leq 0.006 μ g/ml と 0.012 μ g/ml、CFIX; \leq 0.006 μ g/ml と 0.012 μ g/ml、CFTM; 0.05 μ g/mlと 0.39 μ g/ml及びCCL; 0.2 と 0.78 μ g/mlでありBMY-28100はCFIXと同等でCCL及びCFTMより強い抗菌力を示した(Fig. 26)。

C. difficileに対しては10⁸cells/ml接種では6.25 μg/ml で発育が阻止された菌株数はBMY-28100;68%,CCL,CFIX及びCFTM;0%,10⁶cells/ml接種では3.13 μg/mlで発育が阻止された株はBMY-28100;96%,CCL,CFIX及びCFTM;0%を示し、BMY-28100はCCL,CFIX及びCFTMより強い抗菌力を示した(Fig. 27)。

B. fragilis の場合はBMY-28100, CCL, CFIX及び CFTMとも弱い抗菌力を示した(Fig. 28)。

2) 臨床分離株に対するBMY-28100のMIC50, MIC90 及びMIC分布

Fig. 29及びFig. 30に接種菌量10⁶cells/mlにおける各菌種の試験菌株の50%及び90%の発育を阻止する薬剤 濃度(MIC50, MIC90)を、またFig. 31及びFig. 32はBMY-

28100の106cells/ml接種時のMIC分布を示した。

BMY-28100のMIC値3.13 µg/ml以下で各試験菌株の90%を発育阻止された菌種はS. aureus, coagulase(-) staphylococci, S. pyogenes, S. pneumoniae, E. coli, P. mirabilis, H. influenzae, N. gonorrhoeae (non-PPNG及びPPNG)及びC. difficileであった。

3. マウスの各種の感染モデルにおける感染防御効果

1) 単独菌感染モデル

- S. aureus, S. pneumoniae, E. faecalis, E. coli, K. pneumoniae を感染菌とした場合の成績をTable 5に示した。
- S. aureus Smith株を用いた場合BMY-28100のED50値は0.01mg/mouseであり、95%信頼限界からも明らかにCCL, CFIX, CFTM-PIより優れた治療効果を示した。
- S. pneumoniae TMS3株の全身感染マウスに対するBMY-28100のED50値は0.79mg/mouseであり、CCLの約1/12、CFIXの1/3、CFTM-PIのED50値1.25mg/mouseよりも小さい値であった。この治療効果は各抗菌薬のMIC値を反映していた。

E. faecalis TMS3株を用いた場合, BMY-28100のED50値は0.20mg/mlとなり、CCL(0.25mg/mouse)、CFIX(>20mg/mouse)及びCFTM-PI(20mg/mouse)より小さい値であった。

E. coli C-11株を用いた場合, BMY-28100, CCL, CFIX 及びCFTM-PI 4 剤とも小さいEDso値であり有意差が認められず, 優れた治療効果を示した。

K. pneumoniae 3K-25を用いた場合ED50値はBMY-28100, CCLはともに1.98 mg/mouse, CFIXは0.49 mg/mouse, CFTM-PIは0.74 mg/mouseとなり, それぞれのMIC値を良く反映した結果が得られた。

2) 混合感染モデル

S. aureus Smith株10 MLD菌量とE. faecalis TMS3株 0.0002 MLDの菌量を混合感染させた場合の治療効果をTable 6に示した。

BMY-28100のEDso値は0.02mg/mouseであり、CCLの1/2、CFIXの1/125、CFTM-PIの1/500と小さい値を示した。本実験における各抗菌薬のEDso値は、Table 5に示したS. aureus Smith株による単独感染時の治療効果とほぼ同一であった。

E. coli C-11株100 MLDとB. fragilis GM-7004株 0.006 MLDを混合感染させた場合の成績をTable 7に示した。

BMY-28100のED50値は0.50mg/mouseで、CFIX及びCFTMとほぼ同等の治療効果を示した。しかしCCLのED50値0.16mg/mouseより大きい値を示した。

3) 白血球減少症マウスにおける感染

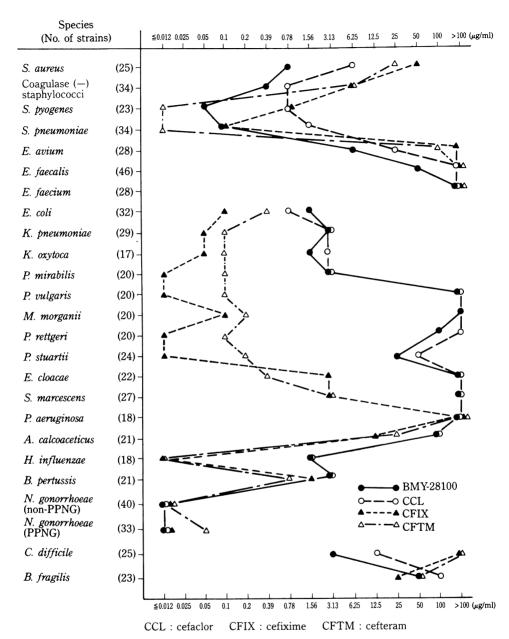


Fig. 29. MIC₅₀ of BMY-28100 and other cephems against clinical isolates (inoculum size : 10⁶ cells/ml).

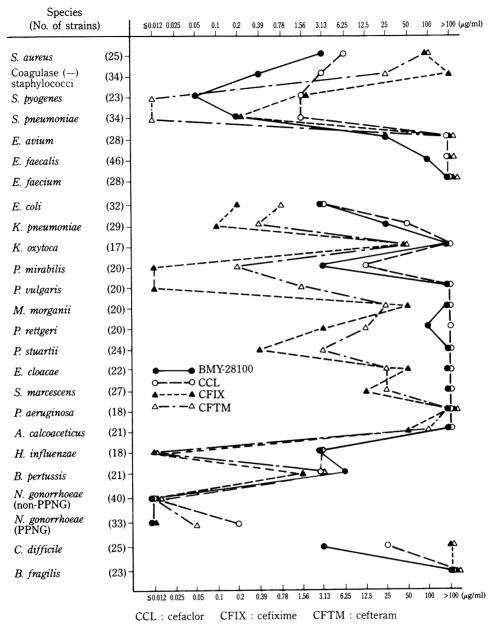


Fig. 30. MIC_{90} of BMY-28100 and other cephems against clinical isolates (inoculum size : 10^6 cells/ml).

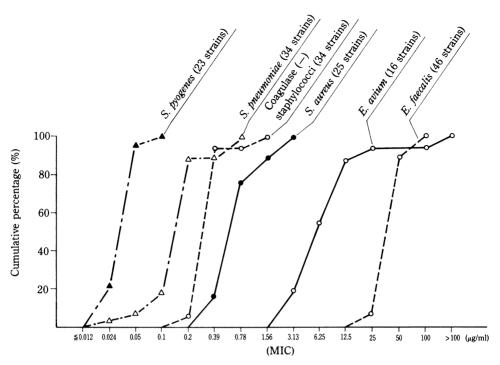


Fig. 31. Sensitivity distribution of Gram-positive clinical isolates to BMY-28100.

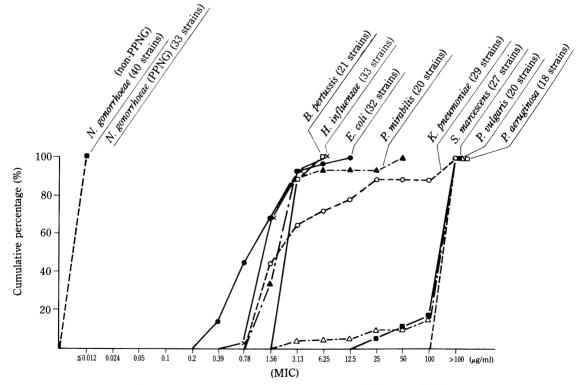


Fig. 32. Sensitivity distribution of Gram-negative clinical isolates to BMY-28100.

Table 5. Protective effect of BMY-28100 and other antibiotics in experimental infections in mice

| Organism* | Drug | MIC (μg/ml) | ED_{50} (mg/mouse) |
|--|-------------------------------------|------------------------------|--|
| (challenge dose, MLD) | | (10 ⁶ cfu/ml) | (95% confidence limit) |
| S. aureus Smith $ \begin{pmatrix} 1.2 \times 10^6 \text{ cfu/mouse} \\ 12 \text{ MLD} \end{pmatrix} $ | BMY-28100 CCL CFIX CFTM-PI | 0.78 1.56 12.5 25** | 0.01 (0.01—0.02) 0.04 (0.03—0.06) 2.50 (1.54—4.05) |
| S. pneumoniae TMS 3 (Type III) (1.7 × 10 ¹⁰ cfu/mouse 85 MLD | BMY-28100 | ≤0.013 | 0.79 (0.51—1.21) |
| | CCL | 6.25 | 10 |
| | CFIX | 0.05 | 2.50 |
| | CFTM-PI | ≤0.013** | 1.25 (0.80—1.96) |
| E. faecalis TMS 3 $ \begin{pmatrix} 2 \times 10^9 \text{ cfu/mouse} \\ 2 \text{ MLD} \end{pmatrix} $ | BMY-28100 | 50 | 0.20 (0.12-0.32) |
| | CCL | >100 | 0.25 (0.17-0.37) |
| | CFIX | >100 | > 20 |
| | CFTM-PI | >100** | 20 |
| $ \begin{array}{c} E. \ coli \ \text{C-11} \\ \left(\begin{array}{c} 4 \times 10^5 \ \text{cfu/mouse} \\ 4 \ \text{MLD} \end{array}\right) $ | BMY-28100 | 1.56 | 0.05 (0.01—0.07) |
| | CCL | 0.78 | 0.06 (0.05—0.07) |
| | CFIX | ≤ 0.013 | 0.04 (0.02—0.05) |
| | CFTM-PI | 0.025** | 0.05 (0.03—0.06) |
| K. pneumoniae 3K-25 $ \begin{pmatrix} 1 \times 10^4 \text{ cfu/mouse} \\ 10 \text{ MLD} \end{pmatrix} $ | BMY-28100 | 3.13 | 1.98 (1.36—2.88) |
| | CCL | 3.13 | 1.98 (1.56—2.49) |
| | CFIX | 0.1 | 0.49 (0.39—0.62) |
| | CFTM-PI | 0.39** | 0.74 (0.48—1.44) |

* 5% mucin added ** As CFTM

ED₅₀: Van der Waerden method

Challenge: i.p.

Therapy: p.o., 1 hr after infection

CCL: cefaclor CFIX: cefixime

Table 6. Protective effect of BMY-28100 and other antibiotics in mixed infection with Staphylococcus aureus and Enterococcus faecalis in mice

| Organism* (challenge dose, MLD) | Drug | MIC (μg/ml)** (10 ⁶ cfu/ml) | ED ₅₀ (mg/mouse) (95% confidence limit) |
|---|-----------|--|---|
| S. aureus Smith $ \begin{pmatrix} 1 \times 10^6 \text{ cfu/mouse} \\ 10 \text{ MLD} \end{pmatrix} $ | BMY-28100 | 0.78/50 | 0.02 (0.01—0.02) |
| | CCL | 1.56/ > 100 | 0.04 (0.03—0.05) |
| E. faecalis TMS-3 $ \begin{pmatrix} 2 \times 10^5 \text{ cfu/mouse} \\ 0.0002 \text{ MLD} \end{pmatrix} $ | CFIX | 25/>100 | 2.50 (1.47—4.23) |
| | CFTM-PI | 3.13/>100*** | 10 (5.79—17.28) |

* 5% mucin added

** MIC : S. aureus/E. faecalis ***As CFTM

ED₅₀: Van der Waerden method

Mouse: ICR, 4-week old, male, 19 ± 1 g, 6 animals/group

Challenge: i.p.

Therapy: p.o., 1 hr after infection

CCL: cefaclor CFIX: cefixime

CFTM-PI: cefteram pivoxil

E. coli C-11株を感染菌とした成績をTable 8に示した。BMY-28100のEDso値は0.99 mg/mouseでありCFIXの1/2, CFTM-PIの1/2.5と小さい値を示したがCCLよりは少し大きい値であった。

4) 呼吸器感染モデル

K. pneumoniae 3K-25株による呼吸器感染症マウスに対するBMY-28100及びCCLの治療成績をFig. 33に示した。

薬剤非投与マウスの肺内生菌数は感染時から感染7日 後まで10⁶~10⁷cfu/gで推移した。BMY-28100, CCLの 両抗菌薬投与マウスにおいて投与翌日には肺内菌数が 1/100以下に減少し,.感染7日後(投与中止2日後) BMY-28100投与群では平均10²cfu/g, CCL投与群では平 均103cfu/gの生菌数となった。

5) 上行性尿路感染モデル

E. coli KU-3株による尿路感染症マウスに対する BMY-28100及びCCLの治療成績をFig. 34に示した。

抗菌薬非投与マウスの腎内生菌数は10⁷~10⁸cfu/gで推移した。BMY-28100及びCCL両抗菌薬投与マウスにおいて投与開始翌日(感染2日後)には腎内生菌数はともに10³cfu/gに減少した。さらに感染5日後BMY-28100投与群では10²cfu/gレベルに減少したがCCL投与群では10⁴cfu/gと再増殖の傾向が認められた。

4. マウス血清中濃度測定

BMY-28100, CCL, CFIX及びCFTM-PIをそれぞれ0.5

Table 7. Protective effect of BMY-28100 and other antibiotics in mixed infection with Escherichia coli and Bacteroides fragilis in mice

| Organism* | Drug | MIC (µg/ml)** | ED ₅₀ (mg/mouse) |
|--|-----------------|---------------------------------------|--------------------------------------|
| (challenge dose, MLD) | | (10 ⁶ cfu/ml) | (95% confidence limit) |
| E. coli C-11 $\begin{pmatrix} 1 \times 10^7 \text{ cfu/mouse} \\ 100 \text{ MLD} \end{pmatrix}$ | BMY-28100 | 1.56/>100 | 0.50 (0.29—0.85) |
| | CCL | 0.78/>100 | 0.16 (0.10—0.25) |
| B. fragilis GM-7004 $\begin{pmatrix} 3 \times 10^7 \text{ cfu/mouse} \\ 0.006 \text{ MLD} \end{pmatrix}$ | CFIX CFTM-PI | $\leq 0.013/ > 100$ $0.025/ > 100***$ | 0.63 (0.36—1.10) 0.63 (0.36—1.10) |

* 5% mucin added

** MIC : E. coli/B. fragilis ***As CFTM

ED₅₀: Van der Waerden method

Mouse: ICR, 4-week old, male, 19 ± 1 g, 6 animals/group

Challenge: i.p.

Therapy: p.o., 1 hr after infection

CCL : cefaclor CFIX : cefixime

CFTM-PI: cefteram pivoxil

Table 8. Protective effect of BMY-28100 and other antibiotics in experimental infection with Escherichia coli in neutropenic mice

| Organism* | Drug | MIC (μg/ml) | ED ₅₀ (mg/mouse) |
|---|-----------|--------------------------|-----------------------------|
| (challenge dose, MLD) | | (10 ⁶ cfu/ml) | (95% confidence limit) |
| E. coli C-11 $\begin{pmatrix} 1 \times 10^7 \text{ cfu/mouse} \\ 100 \text{ MLD} \end{pmatrix}$ | BMY-28100 | 1.56 | 0.99 (0.72—1.38) |
| | CCL | 0.78 | 0.63 (0.40—0.97) |
| | CFIX | ≤0.013 | 1.98 (1.37—2.88) |
| | CFTM-PI | 0.025** | 2.50 (1.48—4.23) |

* 5% mucin added ** As CFTM ED₅₀: Van der Waerden method

Mouse: ICR, 4-week old, male, 19 ± 1 g, 6 animals/group

Neutropenic mouse: cyclophosphamide, 250 mg/kg, i.p., 4 days before challenge

Challenge: i.p.

Therapy: p.o., 1 hr after infection

CCL : cefaclor CFIX : cefixime

CFTM-PI: cefteram pivoxil

mg/mouse, 1mg/mouseを経口投与した時のマウス血清中 濃度の成績をFig. 35に示した。

 $1 \, \mathrm{mg/mouse}$ 投与群においてBMY-28100は投与後15分に最高濃度 $70 \, \mu \mathrm{g/ml}$ となった。CCLは同様の血清中濃度推移パターンを示し、ピーク値は投与15分後 $42 \, \mu \mathrm{g/ml}$ であった。BMY-28100の血清中濃度が測定したいずれの時点においてもCCLより高い値を示した。一方、CFIX及びCFTM-PIのピーク値はそれぞれ $1 \, \mathrm{theta}$ 及び30分後にあり、その値はBMY-28100より小さいが持続性がみられ、特にCFIXはその傾向が顕著であった。

5. マウス腎及び肺濃度測定

マウスにBMY-28100, CCL, CFIX, CFTM-PIを1mg/mouseそれぞれ経口投与した場合の腎及び肺濃度をFig. 36, 37に示した。

BMY-28100の腎内濃度の最高値は投与後30分の34 μg/mlであり、この値はCCL、CFIX及びCFTM-PIのピーク値より高く、また本剤の投与後約3時間までの何れの

時点における濃度も他剤より高かった。

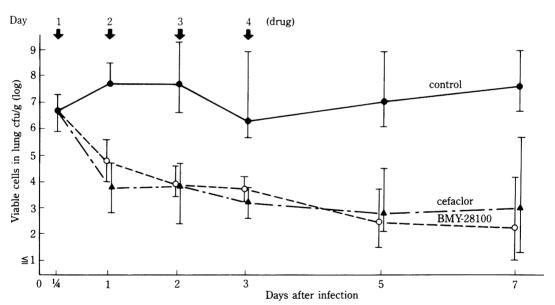
BMY-28100の投与30分後の肺内濃度のピーク値は他の3剤より高く、1時間後CFTM-PIと同程度、2時間後CFTM-PIより低いもののCFIXと同程度であり、いずれの時間でもBMY-28100はCCLより高い濃度を示した。濃度推移パターンはCCLと類似していた。また各抗菌薬の肺内濃度は血清中濃度を反映していた。

Ⅲ. 考 察

本報告は経口セファロスポリン剤として開発された BMY-28100のin vitro, in vivo抗菌作用をCCL, CFIX及び CFTM(CFTM-PI)と比較した成績である。

マウス単独菌感染モデルにおいてBMY-28100は、本 実験に用いたグラム陽性球菌に対し、CCL、CFIX及び CFTM-PIより優れた治療効果を示した。しかしグラム 陰性桿菌に対してはBMY-28100は対照薬と同等か劣っ ていた。

この結果は本剤のin vitro活性における特徴、すなわち

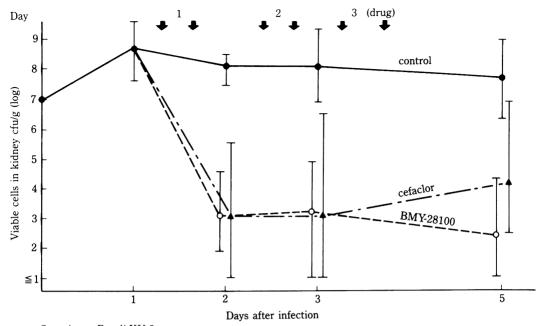


Organism: K. pneumoniae 3K-25

Mouse : ICR, 4-week old, male, 19 ± 1 g, 6 animals/group Challenge dose : transnasal inoculation (20μ l : 1.4×10^7 cfu) Therapy : p.o., once a day for 4 days, each 5 mg/mouse MIC (μ g/ml, 10^6 cfu/ml) : BMY-28100/cefaclor (3.13/3.13)

: The data represents the range of each value of 6 animals

Fig. 33. Therapeutic effect of BMY-28100 and cefaclor on respiratory tract infection with *Klebsiella pneumoniae* 3K-25 in mice.



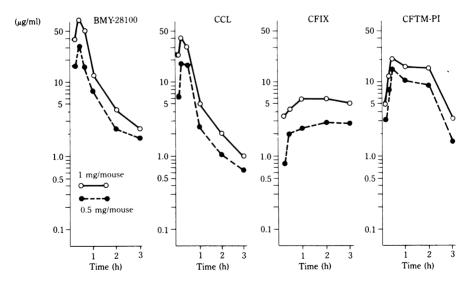
Organism: E. coli KU-3

Mouse: ICR Aweek old female 19+1 g 6 at

Mouse: ICR, 4-week old, female, 19 ± 1 g, 6 animals/group Challenge dose: transurethral inoculation $(50\mu l: 1\times 10^7 \text{ cfu})$ Therapy: p.o., twice a day for 3 days, each 5 mg/mouse

MIC (μ g/ml, 10⁶ cfu/ml) : BMY-28100/cefaclor (1.56/1.56) \vdash The data represents the range of each value of 6 animals

Fig. 34. Therapeutic effect of BMY-28100 and cefaclor on ascending urinary tract infection with *Escherichia coli* KU-3 in mice.



Administration: p.o.

Mouse : ICR, male, 4-week old, 19 ± 1 g, 5 animals/group

Fig. 35. Serum levels of BMY-28100 and other cephems in mice.

 $(g/g\pi)$

10-

1.0-

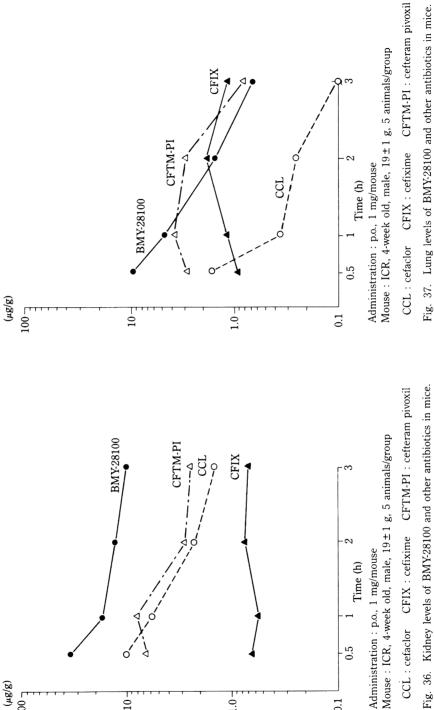


Fig. 36. Kidney levels of BMY-28100 and other antibiotics in mice.

Administration: p.o., 1 mg/mouse

Time (h)

0.1

グラム陽性菌に対しては他の対照薬よりも抗菌力が優れ、 一方グラム陰性菌に対してはやや劣るという成績と対応 する。また本剤は嫌気性菌に対しても強い抗菌力を示し、 特に偽膜性大腸炎の原因菌として知られている*C. diffi*cileに比較的良好な抗菌力を示した。

S. aureus と E. faecalis の混合感染に対する BMY-28100を含む 4 剤の治療効果はいずれもS. aureusの単独菌感染の場合と同等で,ED50値には大差が認められなかった。これは両実験において,S. aureusの感染量(10 MLD又は12 MLD)がほぼ等しく,かつE. faecalisの感染量に比較してはるかに多かった。そのためS. aureusのマウス体内での増殖が致死要因で,E. faecalisはこの条件下では,マウスの生死に影響を与えていないことを示唆する。

 $E.\ coli$ とMLD値以下の $B.\ fragilis$ を混合感染させた場合は $E.\ coli$ の単独感染時に比べ、BMY-28100を含む各抗菌薬の ED_{50} 値が $3\sim6$ 倍大きくなった。この理由としては混合感染時の $E.\ coli$ の感染菌量が単独感染時の25倍多いこと、また $B.\ fragilis$ が産生する β -lactamaseにより投与された抗菌薬が不活化されたことによると考えられる。

つぎにマウスに経鼻感染させた場合,感染5日後,及び上行性尿路感染の場合,感染3日後までBMY-28100及びCCL投与群はほとんど同様な生菌数の減少傾向が認められた。しかしその後BMY-28100投与群ではこの減少傾向が維持されたが、CCLでは再増殖の傾向が認められた。この治療効果の差は両抗菌薬のin vitro抗菌力が等しいので、肺及び腎への移行性がBMY-28100の方がCCLより優れていることが反映したと考えられる。

以上の基礎検討の成績から、本剤は経口セフェム抗菌 薬として臨床での有用性が期待される。

文 献

 NAITO T, HOSHI H, ABURAKI S, ABE Y, OKUMURA J, TOMATSU K, KAWAGUCHI H Synthesis and structure-activity relationships of a new oral cephalosporin, BMY-28100 and related compounds. J. Antibiotic. 40:991~1005, 1987

- 2) Leitner F, Pursiano T A, Buck R E, Tsai Y H, Chisholm D R, Misiek M, Desiderio J V, Kessler R E: BMY-28100, a new oral cephalosporin. Antimicrob. Agents Chemother. 31: 238~243, 1987
- 3) Chin N X, Neu H C: Comparative antibacterial activity of a new oral cephalosporin, BMY-28100. Antimicrob. Agents Chemother. 31:480 ~483.1987
- 4) ELIOPOULOS G M, REISZNER E, WENNERSTEN C, MOELLER ING R C Jr: In vitro activity of BMY-28100, a new oral cephalosporin. Antimicrob. Agents Chemother. 31: 653~656, 1987
- 5) Tomatsu K, Ando S, Masuyoshi S, Kondo S, Hirano M, Miyaki T, Kawaguchi H: In vitro and in vivo evaluations of BMY-28100, a new oral cephalosporin. J. Antibiotics 40: 1175~1183, 1987
- 6) 五島瑳智子, 小川正俊, 辻 明良, 金子康子, 吉田 勇, 桑原章吾:新経口cephalosporin剤, cefaclor(CCL)とcephalexinの抗菌作用の比較。 Chemotherapy 27(S-7):1~13,1979
- 7) 五島瑳智子,池田文昭,小川正俊,宮崎修一,金子康子,桑原章吾:新経口cephalosporin剤,cefixime(CFIX)のin vitro, in vivo抗菌作用。Chemotherapy 33(S-6): 29~45, 1985
- 8) 五島瑳智子, 小川正俊, 辻 明良, 宮崎修一, 金子康子, 桑原章吾:新経口Cephem系抗生物質 T-2588のin vitroおよびin vivo抗菌作用。Chemotherapy 34(S-2):13~23,1986
- 9) 日本化学療法学会:最小発育阻止濃度(MIC)測 定法再改訂について。Chemotherapy 29:76~ 79,1981
- 10) 川崎賢二,関口金雄,小川正俊,辻 明良,五 島瑳智子:Oppotunistic Pathogenと宿主防衛機 能の関連について,実験的白血球減少マウスに おける各菌種の易感染化と抗菌薬の治療効果に ついて。Chemotherapy 28:14~21,1980

IN VITRO AND IN VIVO ANTIBACTERIAL ACTIVITY OF BMY-28100, A NEW ORAL CEPHALOSPORIN

CHIEKO JIN, MASATOSHI OGAWA, SHUICHI MIYAZAKI, YASUKO KANEKO, AKIYOSHI TSUJI and SACHIKO GOTO

Department of Microbiology, School of Medicine, Toho University,

5-21-16 Omori-nishi, Ota-ku, Tokyo 143, Japan

We examined the *in vitro* and *in vivo* antibacterial activity of BMY-28100 and compared it with those of cefaclor (CCL), cefixime (CFIX), and cefteram pivoxil (CFTM-PI) as reference drugs. In an *in vitro* study, CFTM was used instead of CFTM-PI.

The in vitro antibacterial activity of BMY-28100 against Staphylococcus aureus and coagulase-negative staphylococci was more potent than that of CCL, CFIX and CFTM. The drug was also more active than CCL and CFIX against Streptococcus pyogenes and Streptococcus pneumoniae. Its activity against Enterobacteriaceae, Acinetobacter calcoaceticus, Haemophilus influenzae and Bordetella pertussis was comparable to that of CCL but inferior to that of CFIX or CFTM.

BMY-28100 was more active than CCL, CFIX and CFTM against non-penicillinase producing *Neisseria gonorrhoeae* (non-PPNG), *N. gonorrhoeae* (PPNG) and *Clostridium difficile*.

In systemic infection with S, aureus, S, pneumoniae and Enterococcus faecalis, the ED₅₀'s of BMY-28100 were lower than those of CCL, CFIX and CFTM-PI.

The protective activity of BMY-28100 against *Escherichia coli* resembled that of CCL, CFIX and CFTM-PI. In mice infected with *Klebsiella pneumoniae*, BMY-28100 and CCL were inferior to CFIX and CFTM-PI.

In respiratory tract infection with *K. pneumoniae* and urinary tract infection with *E. coli*, the therapeutic efficacy of BMY-28100 and CCL were almost equal to each other.