



(11) RO 123277 B1

(51) Int.Cl.

C12N 1/02 (2006.01),

C12N 1/20 (2006.01)

(12)

## BREVET DE INVENTIE

(21) Nr. cerere: **a 2007 00504**

(22) Data de depozit: **17.07.2007**

(45) Data publicării menținii acordării brevetului: **30.05.2011** BOPI nr. **5/2011**

(41) Data publicării cererii:  
**28.02.2008** BOPI nr. **2/2008**

(73) Titular:

• UNIVERSITATEA DIN BUCUREŞTI,  
BD. M. KOGĂLNICEANU NR. 36-46,  
SECTOR 5, BUCUREŞTI, B, RO

(72) Inventatori:

• PELINESCU DIANA-ROXANA,  
STR. CRISTEA MATEESCU NR.3, BL. T4B,  
SC.1, ET.7, AP.42, SECTOR 2,  
BUCUREŞTI, B, RO;  
• CHIFIRIU C MARIANA-CARMEN,  
STR. TUZLA NR. 1, BL. 11, SC. B, ET. 4,  
AP. 56, SECTOR 2, BUCUREŞTI, B, RO;  
• SĂSĂRMAN ELENA, BD. IULIU MANIU  
NR.158, BL.37, SC.2, ET.2, AP.50,  
SECTOR 6, BUCUREŞTI, B, RO;  
• VASSU-DIMOV TATIANA-ELISABETA,  
STR. POPA PETRE, NR. 18, SECTOR 2,  
BUCUREŞTI, B, RO;

• STOICA ILEANA, STR. UNITĂII NR.89,  
BL. B10, ET.5, AP.29, SECTOR 3,  
BUCUREŞTI, B, RO;

• ENACHE-SOARE SIMONA-CĂTĂLINA,  
ALEEA CALLATIS NR.1, BL. A14A, SC.1,  
ET.4, AP.13, SECTOR 6, BUCUREŞTI, B,  
RO;

• IONESCU ROBERTINA-ADRIANA,  
CARTIER EPISCOPIEI, BL.A9, ET.5, AP.23,  
BUZĂU, BZ, RO;

• AVRAM IONELA, STR. TEILOR NR.6,  
BL. PS36, SC.B, ET.1, AP.5, PITEŞTI, AG,  
RO

(56) Documente din stadiul tehnicii:

M. Marcinakova, M. Simonova, A. Laukova,  
"Probiotic Properties of Enterococcus  
faecium EF 9296 Strain Isolated from  
Silage", pp. 513-519, Acta Vet. Brno, 73,  
2004; EP 0508701 A2; G. Reuter,  
"Culture media for enterococci and group  
D-streptococci", pp. 101-111, International  
Journal of Food Microbiology, 17, 1992.

## (54) PROCEDEU DE IZOLARE, SELECTIE SI CONSERVARE A UNEI TULPINI PROBIOTICE DE *ENTEROCOCCUS FAECIUM*,

(57) Rezumat:

Invenția se referă la un procedeu de izolare, selecție și conservare a unei tulpini probiotice de *Enterococcus faecium*, bacterie lactică, având utilizări în domeniul zootehnic, ce este formată din cocci Gram-pozitivi, imobili, este catalazo-negativă, microaerofilă, homo-

fermentativă și fermentază riboza, L-arabinoza, manitolul, lactoza, trehaloza și amidonul, cu producere de acid.

Revendicări: 1

Figuri: 12

Examinator: biochimist BABALIGEA IRINA



Orice persoană are dreptul să formuleze în scris și motivat,  
la OSIM, o cerere de revocare a brevetului de inventie, în  
termen de 6 luni de la publicarea menținii hotărârii de  
acordare a acesteia

RO 123277 B1

1 Prezenta inventie se referă la un procedeu de izolare, selecție și conservare a unei  
 2 tulpini probiotice de *Enterococcus faecium*, bacterie lactică de uz zootehnic.

3 Este cunoscut faptul că bacteriile lactice sunt considerate probiotice tradiționale. În  
 4 prezent, se extinde utilizarea unor tulpini noi de bacterii lactice atent selecționate după  
 5 numeroase criterii, în zootehnie, în industria de panificație, precum și în fermentarea  
 6 materiilor prime de origine vegetală, în scopul obținerii de produse conservabile cu valoare  
 7 biologică superioară și care să îmbunătățească starea de sănătate a animalelor (Blum S.,  
 8 Reniero R., Schiffri E.J., și alții 1999, *Adhesion studies for probiotics: need for validation and*  
 9 *refinement*, Trends Food Sci TechnolB. 10:405-410, Conway, P. LB. 1996, *Selection criteria*  
 for probiotic microorganisms, Asia Pacific J. Clin. Nutr. 5:10-14).

10 Uniunea Europeană a aprobat 13 preparate probiotice ca aditivi alimentari pentru  
 11 porcine. Dintre acestea 7 produse conțin *Enterococcus faecium*, având ca habitat natural  
 12 tractul gastrointestinal.

13 Utilizarea microorganismelor de tip probiotic în alimentația animală diferă sub  
 14 aspectul modalităților și frecvenței de administrare, a surselor de izolare și selecție a micro-  
 15 organismelor care au un grad scăzut de risc datorită prezenței lor la nivelul microbiotei  
 16 intestinale la animalele sănătoase și a lipsei efectelor adverse (Bomba, A., Nemcova, R.,  
 17 Mudronova, D. And Guba, P., 2002, *The possibilities of potentiating the efficacy of probiotics*,  
 18 Trends in Food Science & Technology, no. 13, p. 121-126; Kritas, S.K., Morrison, R.B., 2005,  
 19 *Evaluation of probiotics as a substitute for antibiotics in a large pig nursery*, The Veterinary  
 20 Record, no. 156, p. 447-448; Joint FAO/WHO Working Group Report on Drafting Guidelines  
 21 for the Evaluation of Probiotics in Food, Ontario, Canada, April 30 and May 1, 2002;  
 22 Simonsen Gs, Haaheim H, Dahl Kh, Kruse H, Lovseth A, Olsvik O, Sundsfjord A 1998:  
 23 Transmission Of Vana-Type Vancomycin-Resistant Enterococci And Vana Resistance  
 24 Elements Between Chicken And Humans At Avoparcin-Exposed Farms. *Microb Drug Resist*  
 25 4: 313-318).

26 Principalele efecte urmărite prin administrarea preparatelor de tip probiotic de uz  
 27 zootehnic sunt: intensificarea ratei de creștere a animalelor, reducerea morbidității și  
 28 mortalității, reducerea riscului îmbolnăvirii animalelor și, indirect, a consumatorilor de produse  
 29 animale. Aceste efecte se pot datora activității antimicrobiene, capacitatea de a competiționa  
 30 cu microorganismele patogene și stimulările sistemului imunitar (**US 20070098744**, *Probiotic*  
 31 *enterococci for improved immunity*, **US 5589168**, *Probiotic*, **US 6503544**, *Animal feed*  
 32 *additives*).

33 Atât în literatura non-brevet, cât și în literatura de brevete, s-au descris metode de  
 34 izolare a unor tulpini de *Enterococcus faecium*. O tulpină de *Enterococcus faecium* a fost  
 35 izolată din nutrețuri fermentate și cultivată pe M-*Enterococcus* agar (Marcináková M.,  
 36 Simonová M., Lauková A. 2004 *Probiotic properties of Enterococcus faecium EF926 Strain*  
 37 *Isolated from Silage*, Acta Vet. Brno, 73:513-519). Cererea de brevet EP 0508701 A2 cu titlul  
 38 "Probiotic" descrie o tulpină de *Enterococcus faecium* cu proprietăți probiotice care se  
 39 dezvoltă pe un mediu care cuprinde agar, glucoză și acetat de tetrazoliu. În lucrarea lui G.  
 40 Reuter (1992, *Culture media for enterococci and group D-streptococci*, International Journal  
 41 of Food Microbiology, 17, 101-111) se prezintă compozиții de medii de cultură pentru  
 42 enterococi și se menționează că *Enterococcus faecium* se dezvoltă pe medii de cultură ce  
 43 conțin triptonă, extract de drojdie, tween 80, KH<sub>2</sub>PO<sub>4</sub>, citrat de sodiu, carbonat de sodiu,  
 44 azidă de sodiu, TTC, agar, la pH 7 și la 37°C.

45 Problema tehnică pe care o rezolvă inventia este de a izola o tulpină de bacterie  
 46 lactică (care în mod obișnuit este rezidentă a tractului gastrointestinal), de tip probiotic, care  
 47 inclusă în hrana animalelor să conducă la îmbunătățirea stării de sănătate a animalelor și  
 48 implicit la creșterea performanțelor acestora.

Procedeul de izolare, selecție și conservare a unei tulpini probiotice de <i>Enterococcus faecium</i> , conform invenției, constă în aceea că se izolează o tulpină de <i>Enterococcus faecium</i> prin realizarea de diluții seriale zecimale dintr-o probă de lapte fermentat care se însământează pe un mediu specific care cuprinde 1,0% lactoză, 1,0% bactotriptonă, 0,5% extract de drojdie; 0,25 % gelatină, 0,4 % clorură de sodiu, 0,05 % acid ascorbic, 1,5% agar-agar și 1% CaCO <sub>3</sub> , cu pH 7,0, peste care se repartizează o peliculă de mediu specific semisolid cu 0,7% agar-agar și care se incubează timp de 24...72 h, la 37°C, rezultând colonii înconjurate de un halou transparent, cărora li se măsoară indicele de aciditate, iar din acestea se selectează colonii cu indice de aciditate I <sub>a</sub> >2, care se repică de 3 ori pe un mediu având compoziția de mai sus, în scopul obținerii de clone pure care aparțin grupului de bacterii lactice, apoi clonele pure rezultate se caracterizează prin teste de taxonomie polifazică și teste de analiză a sensibilității față de antibiotice și de analiză a capacitații de aderență <i>in vitro</i> la celulele HeLa în prezența tulpinii patogene <i>Salmonella enteridis</i> în scopul selectării unei clone pure de bacterie lactică <i>Enterococcus faecium</i> catalazo - negativă, microaerofilă, homofermentativă, care dezvoltă pe mediu specific colonii de tip S, are un interval optim de dezvoltare la pH cuprins între 7 și 8, la o temperatură cuprinsă între 28 și 42°C și o rezistență la NaCl până la o concentrație de 5%, fermenteză riboza, L-arabinoza, manitol, lactoza, trehaloza și amidonul cu producere de acid, procentul molar de G+C reprezentând 37,53% din ADN-ul genomic, este rezistentă la aminoglicozidele amikacina, kanamicina, netilmicina, sisomicina, la cefalosporinele cefuroxim și ceftriaxonă, este sensibilă la glicopeptidele vancomycină și teicoplanină, prezintă un pattern de aderență difuz și capacitate de inhibare a aderenței celulelor de <i>Salmonella enteritidis</i> la substratul reprezentat de celulele eucariote și respectiv de blocare a internalizării celulelor patogene, și are efect antiinfectios și antimicrobial față de celulele viabile de <i>Salmonella</i> , și care, în final, se conservă fie prin liofilizare utilizând ca mediu protector un mediu care cuprinde 10,0% trehaloză, 1,0% sorbitol și 0,5% gelatină, fie prin criococondervare la -70°C folosind ca mediu protector un mediu specific pentru cultivarea enterococilor conținând 20% glicerol.	1 3 5 7 9 11 13 15 17 19 21 23 25 27
Procedeul conform invenției permite obținerea unei tulpini de bacterie lactică, izolată dintr-o nișă ecologică specifică (lapte fermentat), caracterizată printr-o activitate antimicrobiană față de tulpinile <i>Bacillus subtilis</i> LMG 17722 și <i>Clostridium tyrobutiricum</i> LMG 1285, sensibilitate la glicopeptide (vanomicina și teicolpanina), capacitatea de aderență <i>in vitro</i> și efectul protector față de infecția cu <i>Salmonella enteritidis</i> prin experimente <i>in vivo</i> prin care se atestă caracterul probiotic și care o recomandă ca o tulpină de tip de probiotic de uz zootehnic.	29 31 33
Procedeul conform invenției constă în aceea că se obține o tulpină de bacterie lactică prin izolare dintr-o nișă ecologică specifică (lapte), care se caracterizează prin teste de taxonomie polifazică, fiind încadrată în specia <i>Enterococcus faecium</i> , și care se conservă vegetativ pe mediu specific în prezența CaCO <sub>3</sub> și timp îndelungat prin liofilizare și congelare la -70°C. Caracterul de tip probiotic al tulpinii este atestat de pattern-ul de sensibilitate la antibiotice care a demonstrat sensibilitatea la vancomycină și teicoplanină, prin care tulpina nu prezintă riscul de diseminare a genelor de rezistență la glicopeptide la tulpinile patogene. Analiza capacitații de aderență <i>in vitro</i> la celulele HeLa atât în absență, cât și în prezență tulpinii patogene <i>Salmonella enteritidis</i> care a relevat faptul că tulpina de <i>Enterococcus</i> dezvoltă un pattern de aderență difuz. Studiile <i>in vivo</i> au demonstrat eliminarea în materiale fecale ale animalelor de experiență a celulelor de <i>Salmonella enteritidis</i> , reducerea ratei de eliminare în fecale a microbiotei normale și absența agentului patogen, atât în diferite segmente ale tractului gastrointestinal, cât și în fecale.	35 37 39 41 43 45 47

1 Procedeul conform invenției conduce la următoarele avantaje:

3 - izolează și identifică o tulpină de tip probiotic de uz zootehnic care prezintă  
5 sensibilitate la vancomicină și teicoplanină și elimină prin aceasta riscul diseminării genelor  
7 de rezistență la glicopeptide la tulpinile patogene;

9 - permite obținerea unei tulpi care prin administrare la animalele de experiență influențează compoziția microbiotei autohtone, determină o creștere a densității bacteriilor  
11 lactice atât a celor care aderă și colonizează tractul gastrointestinal, cât și a celor lumenale, eliminate în materiile fecale;

13 - permite obținerea unei tulpi care are capacitatea de a disloca și inhiba dezvoltarea  
15 microorganismului patogen *Salmonella enteritidis*.

17 Se prezintă în continuare patru exemple de realizare a invenției, în legătură cu  
19 figurile:

21 - Fig. 1: Celule HeLa infectate cu *Enterococcus faecium* CMGB 8 (A), *Salmonella*  
23 *enteritidis* (B) și *Enterococcus faecium* CMGB 8 + *Salmonella enteritidis* (C) (colorație  
25 Giemsa, x2500).

27 - Fig. 2: Reprezentarea comparativă a numărului de microorganisme viabile lactozo-  
29 fermentative (LFM) eliminate în fecale la diferite loturi experimentale. CN -control negativ,  
31 CI - control cu infecție și CMGB 8 - administrare profilactică a tulpinii *Enterococcus faecium*  
33 CMGB 8 (trei zile înainte de infecția cu *Salmonella enteritidis*).

35 - Fig. 3: Reprezentarea comparativă a numărului de bacterii lactice (BL) viabile  
37 eliminate în fecale la diferite loturi experimentale. CN - control negativ, CI - control cu  
39 infecție și CMGB 8 - administrare profilactică a tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8 (trei zile  
41 înainte de infecția cu *Salmonella enteritidis*).

43 - Fig. 4: Reprezentarea comparativă a numărului de celule de *Salmonella enteritidis*  
45 viabile eliminate în fecale la diferite loturi experimentale. CN - control negativ, CI - control cu  
47 infecție și CMGB 8 - administrare profilactică a tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8 (trei zile  
50 înainte de infecția cu *Salmonella enteritidis*).

52 - Fig. 5: Reprezentarea comparativă a numărului de microorganisme viabile lactozo-  
54 fermentative (LFM), bacterii lactice (BL), *Salmonella enteritidis* la nivelul diferitelor segmente  
56 ale tractului digestiv la diferite loturi experimentale. CN - control negativ, CI - control cu  
58 infecție și CMGB 8 - administrare profilactică a tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8 cu  
60 *Salmonella enteritidis*.

62 - Fig. 6: Reprezentarea comparativă a numărului de microorganisme viabile lactozo-  
64 fermentative (LFM) eliminate în fecale la diferite loturi experimentale. CN - control negativ,  
66 CI - control cu infecție și CMGB 8 - administrare simultană a tulpinii *Enterococcus faecium*  
68 CMGB 8 cu *Salmonella enteritidis*.

70 - Fig. 7: Reprezentarea comparativă a numărului de bacterii lactice (BL) viabile  
72 eliminate în fecale la diferite loturi experimentale. CN - control negativ, CI - control cu infecție  
74 și CMGB 8 - administrare simultană a tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8 cu *Salmonella*  
76 *enteritidis*.

78 - Fig. 8: Reprezentarea comparativă a numărului de celule *Salmonella enteritidis*  
80 viabile eliminat în fecale. CN - control negativ, CI - control cu infecție și CMGB 8 -  
82 administrare simultană a tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8 cu *Salmonella enteritidis*.

84 - Fig. 9: Reprezentarea comparativă a numărului de microorganisme viabile lactozo-  
86 fermentative (LFM) eliminate în fecale la diferite loturi experimentale. CN - control negativ,  
88 CI - control cu infecție și CMGB 8 - administrare terapeutică a tulpinii *Enterococcus faecium*  
90 CMGB 8 (24 h de la infecția cu *Salmonella enteritidis*).

# RO 123277 B1

- Fig. 10: Reprezentarea comparativă a numărului de bacterii lactice (BL) viabile eliminate în fecale la diferite loturi experimentale. CN - control negativ, CI - control cu infecție și CMGB 8 - administrare terapeutică a tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8 (24 h de la infecția cu *Salmonella enteritidis*). 1  
3
- Fig. 11: Reprezentarea comparativă a numărului de celule *Salmonella enteritidis* viabile eliminat în fecale. CN - control negativ, CI - control cu infecție și CMGB 8 - administrare terapeutică a tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8 (24 h de la infecția cu *Salmonella enteritidis*). 5  
7
- Fig. 12: Reprezentarea comparativă a numărului de microorganisme viabile lacto-fermentative (LFM), bacterii lactice (BL), *Salmonella enteritidis* la nivelul diferitelor segmente ale tractului digestiv la diferite loturi experimentale. CN - control negativ, CI - control cu infecție și CMGB 8 - administrare terapeutică a tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8 (24 h de la infecția cu *Salmonella enteritidis*). 9  
11  
13
- Exemplul 1.** Izolarea tulpinii de *Enterococcus faecium* CMGB 8 s-a efectuat dintr-o probă de lapte fermentat provenit dintr-o gospodărie țărănească din Banat. În acest scop 10 g lapte fermentat au fost introduse în 100 ml ser fiziologic steril (0,9% NaCl), realizându-se în continuare diluții zecimale. Pentru obținerea de colonii izolate, câte 0,1 ml din fiecare diluție au fost însământați pe mediu specific solidificat repartizat în plăci Petri conținând procentual (g/100): lactoză - 1,0; bactotriptonă - 1,0; extract de drojdie - 0,5; gelatină - 0,25, clorură de sodiu - 0,4; acid ascorbic - 0,05; pH 7,0, cu 1,5% agar-agar și 1% CaCO<sub>3</sub>. 15  
17  
19
- Pentru crearea condițiilor de microaerofilie pe suprafața mediilor însămânțate s-a repartizat o peliculă de LIA semisolid (cu 0,7% agar-agar). Plăcile au fost incubate timp de 24-72 h la 37°C, iar coloniile care au prezentat un halou mare în jurul lor au fost măsurate pentru determinarea indicelui de acidifiere (I<sub>a</sub>) care se recomandă a fi egal sau mai mare de 1,5. 21  
23  
25
- $I_a = \phi_{total} / \phi_{colonie} \geq 1,5$
- Un număr de zece colonii tipice cu I<sub>a</sub> ≥ 2 au fost repicate pe mediu lichid de mai sus, obținându-se stocul inițial de clone pure. Pentru o selecție riguroasă clonele au fost repicate de trei ori. 27
- Investigațiile preliminare efectuate: analiza microscopică, aciditatea totală și reacția catalazei au permis încadrarea lor în grupul bacteriilor lactice, cu probabilitatea cea mai mare de a apartine genului *Enterococcus*. 29  
31
- Din totalul clonelor pure a fost selecționată o tulpina (clonă pură) *Enterococcus faecium* care a fost identificată comparativ cu tulpina de referință *Enterococcus faecium* IC 14903. 33  
35

Tabelul 1

*Profilul enzimatic al tulpinii Enterococcus faecium CMGB 8, efectuat cu kitul API20 Strep*

Substrat	Reacție/Enzima	Tulpini de bacterii lactice		39
		<i>E. faecium</i> IC 14903	CMGB 8	
Piruvat	Producere de acetoină	+	+	41
Hipurat	Hidroliza acidului hipuric	+	-	43
Esculina	β-glucozidaza (hidroliza esculinei)	+	+	45
Pirolidonil 2 naftilamida	Pirolidonil arilamidaza	+	+	

# RO 123277 B1

Tabelul 1 (continuare)

Substrat	Reacție/Enzima	Tulpini de bacterii lactice	
		<i>E. faecium</i> IC 14903	CMGB 8
6-brom-2-naftil $\alpha$ D-galactopiranozid	$\alpha$ -galactozidaza	+	+
Naftol AS-BI $\beta$ -glucuronat	$\beta$ -glucuronidaza	-	-
2-naftil- $\beta$ -D-galactopiranozid	$\beta$ -galactozidaza	+	+
2-naftilfosfat	Fosfataza alcalină	+	+
L-leucina-2-naftilamina	Leucin arilamidaza	+	+
Arginina	Arginin dihidrolaza	+	-

Tabelul 2

*Metabolizarea surselor de carbon a tulpinii Enterococcus faecium CMGB 8 cu kitul API20 Strep*

Substrat	Tulpini de bacterii lactice	
	<i>Enterococcus faecium</i> IC 14903	CMGB8
Ribosa	+	+
L Arabinoza	+	+
Manitol	+	+
Sorbitol	-	-
Lactoza	+	+
Trehaloza	+	+
Inulina	-	-
Rafinoza	-	-
Amidon	+	+
Glicogen	+	-
Încadrarea taxonomică preliminară	<i>Enterococcus faecium</i>	

Conform rezultatelor obținute, tulpina izolată poate fi încadrată în specia *Enterococcus faecium*, având următoarele caracteristici: cocci izolați, în diplo și lanțuri scurte sau în gramezi, Gram pozitivi, imobili; tulpina este catalazo-negativă, microaerofilă, homofermentativă, dezvoltând pe mediu specific solidificat colonii de tip S, de culoare crem, cu un diametru între 0,2 și 2 mm. Tulpina prezintă un interval optim de dezvoltare la pH cuprins între 7 și 8, temperatură cuprinsă între 28 și 42°C și rezistență la NaCl până la o concentrație de 5%. Metabolizează diferite surse de carbon cu producere de acizi organici ca: riboza, L-arabinoza, manitol, lactoza, trehaloza și amidon. Nu fermentază sorbitolul, inulina și rafinoza. Se deosebește de tulpina de referință *Enterococcus faecium* IC 14903 prin aceea că nu fermentază glicogenul. A fost evidențiată prezența unor enzime caracteristice

diferitelor căi metabolice ca:  $\beta$ -glucozidază, pirolidonil arilamidază,  $\alpha$ -galactozidază,  $\beta$ -galactozidază, fosfatază alcalină, leucinaril amidaza. Comparativ cu tulpina de referință *Enterococcus faecium* IC 14903, nu a fost evidențiată arginindihidrolaza și nici hidroliza acidul hipuric. Tulpina este rezistentă la săruri biliare, produce hidrogen sulfurat și nu reduce sărurile de tetrazoliu. Procentul molar de GC (G=guanină, C=citozină) este de 37,53%. 1  
3  
5

Tulpina izolată și identificată a fost înregistrată în Colecția Centrului de Cercetare Formare și Consultanță în Microbiologie, Genetică și Biotehnologie (MICROGEN) ca *Enterococcus faecium* având acronimul CMGB 8. 7

Pentru menținerea caracteristicilor biotehnologice se recomandă conservarea acestora pe medii lichide, fapt care impune transferuri periodice frecvente care favorizează inducerea unor modificări genetice nedorite. Acest dezavantaj a fost înălțat prin conservarea tulpinii pe mediu lichid specific indicat mai sus la izolare tulpinii cu adăos de 1%  $\text{CaCO}_3$  cu rol de neutralizare a acizilor organici, în special a acidului lactic - metabolit final al fermentației - adăugat în concentrație stoichiometrică față de sursa de carbon. Valabilitatea conservului prin păstrare la  $-40^{\circ}\text{C}$  este de 27 luni. Conservarea îndelungată s-a efectuat prin două tehnici și anume: liofilizare prin care s-a folosit ca mediu protector: g/100 10.0 trehaloză, 1.0 sorbitol și 0.5 gelatină, timp de valabilitate peste 25 ani. Conservarea prin congelare la  $-70^{\circ}\text{C}$  s-a efectuat folosind ca mediu protector mediu specific pentru cultivarea enterococilor conținând 20% glicerol, valabilitatea conservului fiind de aproximativ 10 ani. 9  
11  
13  
15  
17  
19

Evaluarea proprietăților biotehnologice a tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8 izolată și selecționată în scopul evidențierii caracterului probiotic este demonstrată în exemplele următoare. 8  
21

**Exemplul 2.** Sensibilitatea la substanțele antibiotice (antibiograma) reprezintă una din caracteristicile importante în utilizarea bacteriilor lactice ca preparate probiotice. Pentru aceasta s-a utilizat metoda difuzimetrică (metoda Kirby - Bauer) cu discuri standardizate Oxoid impregnate cu antibiotic. Rezultatele sunt prezentate în tabelul 3. 23  
25  
27

Tabelul 3

Spectrul de sensibilitate la antibiotice pentru tulpina *Enterococcus faecium* CMGB 8

PENICILINE		CEFALOSPORINE		AMINOGLTCOZIDE		POLIPEPTIDE	
Amoxicilina	R	Cefaclor	I	Amikacina	R	Colistin	R
Amoxicilina + acid clavulanic	I	Cefadroxil	R	Dibekacina	S	TETRACICLINE	
Ampicilina + Sublactam	I	Cefalexina	S	Kanamicina	R	Doxycyclina	S
Azlocilina	S	Cefaloridina	R	Gentamicina	I	Tetraciclină	S
Aztreonam	R	Cefalotina	S	Neomicina	S	MACROLIDE	
Carbenicilina	S	Cefamandol	R	Netilmicina	R	Clindamicina	S
Imipenem	S	Cefazolina	S	Sisomicina	R	Eritromicina	R
Meropenem	R	Cefetin	R	Streptomicina	S	Lincomicina	R
Mezlocilina	S	Cefoperazona	R	Tobramicina	S	GLIGOPEPTIDE	
Moxalactam	R	Cefotaxim	R	QUINOLONE		Vancomicina	S
Oxacilina	S	Cefotetan	R	Acid nalidixic	R	Teicoplanina	S
Penicilina	R	Cefsulodin	R	Ciprofloxacin	I	SULFAMIDE	

Tabelul 3 (continuare)

PENICILINE		CEFALOSPORINE		AMINOGLTCOZIDE		POLIPEPTIDE	
Piperacilina	R	Ceftazidim	R	Norfloxacin	I	Nitrofuran	R
Piperacilina + tazobactam	R	Ceftizoxim	S	Ofloxacin	R	Trimethoprim + sufametoxazol	R
Ticarcilina	S	Ceftriaxona	R	Pefloxacin	S	DIVERSE	
Ticarcilina+ acid clavulanic	S	Claritromicina	R	<b>RIFAMICINE</b>		Cloramfenicol	S
Ampicilina	I	Cefuroxim	R	Rifampicina	R	Fosfomicina	R

Nota: R - rezistență; S - sensibilitate; I - intermediar

Rezistență naturală multiplă a tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8 la diferitele clase de antibiotice reprezintă un avantaj, deoarece preparatul probiotic obținut cu acest tip de tulpină poate fi administrat împreună cu antibioticale în tratamentul infecțiilor cu patogeni restabilind astfel microbiota normală.

*Enterococcus faecium* CMGB 8 prezintă rezistență naturală la aminoglicozide (amikacina, kanamicina, netilmicina, sisomicina), ca și rezistență la cefalosporine (de generația a doua: cefuroxim și de generația a treia: ceftriaxonă). În ceea ce privește sensibilitatea la antibiotice din clasa penicilinelor, *Enterococcus faecium* CMGB 8 prezintă sensibilitate la: azlocilină, carbenicilină, imipenem, mezlocilină, oxacilină și ticarcilină. Din clasa cefalosporinelor, sensibilitatea se manifestă față de cefalexină, cefalotină, cefazolină și ceftizoxim. Prezintă de asemenea sensibilitate față de aminoglicozide ca dibekacină, neomicină, streptomicină și tobramycină; față de quinolone sensibilitatea se observă față de pefloxacin și de asemenea este sensibilă la fosfomicină + trometanol. Antibioticele de tip glicopeptidic sunt foarte importante pentru tratarea unor infecții severe. Este cunoscut faptul că tulpinile aparținând genului *Enterococcus* pot transfera genele de rezistență la vancomycină și teicoplanină, frecvent întâlnite la agenții etiologici Gram-poziți ai bolilor nosocomiale. De aceea, pentru tulpinile de *Enterococcus* folosite ca probiotic, este esențială sensibilitatea la vancomycină și teicoplanină.

Tulpina selecționată prezintă avantajul sensibilității la aceste antibiotice, deci nu vor transfera pe orizontală (conjugare, transformare sau transducție) caracterul de rezistență tulpinilor indigene sau alohtone (potențial patogene) din microbiota intestinală, făcându-le mai ușor tratabile.

**Exemplul 3.** Investigarea capacitatei de aderență a tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8 (experiențe *in vitro*) în scopul demonstrării potențialului probiotic al acesteia s-a făcut prin metoda Cravioto adaptată. Modelul utilizează ca substrat sensibil linia celulară HeLa și s-a efectuat în plăci pentru culturi celulare tip - 6 - multiwell care au permis stabilirea capacitatei tulpinii de *Enterococcus faecium* CMGB 8, respectiv a tulpinilor patogene, separat și în competiție pentru siturile de aderență la substratul celular ca și *pattern*-ul de aderență.

*Enterococcus faecium* CMGB 8 a prezentat un *pattern* de aderență difuz. În ceea ce privește tulpina *Salmonella enteritidis*, aceasta prezintă aderență difuz-localizată, o parte din celulele bacteriene sunt internalizate și determină apariția unui efect citopatic manifestat prin balonizarea celulelor eucariote cu apariția de celule gigant. În prezența tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8, se constată o inhibare drastică a aderenței celulelor de *Salmonella enteritidis* la substratul reprezentat de celulele eucariote și respectiv blocarea internalizării celulelor patogene (Figura 1).

<b>Exemplul 4.</b> Experimente <i>in vitro</i> pe culturi de celule epiteliale în prezență/ absența tulpinilor patogene care au demonstrat efectele antimicrobiene și competiția pentru situsurile de aderență au servit drept bază pentru selectarea tulpinii <i>Enterococcus faecium</i> CMGB 8 în etapa a doua - studii <i>in vivo</i> .	1
A fost conceput un model de infecție experimentală <i>in vivo</i> , care a utilizat animale de laborator (șoareci convenționali), la care s-a urmărit evidențierea interacțiunilor tulpinii de <i>Enterococcus faecium</i> cu microorganismul patogen <i>Salmonella enteritidis</i> . În cazul administrării profilactice a tulpinii <i>Enterococcus faecium</i> CMGB 8 s-a observat faptul că are loc o scădere a numărului de microorganisme lacto-fermentative eliminate în fecale (fig. 2) comparativ cu lotul martor, căruia nu i-a fost administrată tulpina probiotică. De asemenea numărul de bacterii lactice eliminate este relativ mai mic comparativ cu numărul de bacterii lactice eliminate în fecalele animalelor cărora nu li s-a administrat tupina <i>Enterococcus faecium</i> , ceea ce indică abilitatea tulpinii probiotice de a se lega la situsurile de aderență de la nivelul mucoasei intestinale (fig. 3). Acest fapt este confirmat și de rezultatele obținute în cazul cuantificării numărului de celule viabile de bacterii lactice de la nivelul diferitelor segmente ale tractului digestiv (fig. 5) care este mai mare la lotul cu probiotic față de controlul negativ.	5 7 9 11 13 15 17
Analiza compoziției microbiotei de la nivelul segmentelor tractului intestinal indică faptul că administrarea tulpinii de <i>Enterococcus faecium</i> CMGB 8 determină scăderea numărului de microorganisme lactofermentative și la nivelul celor trei segmente ale tractului digestiv (duoden, ileon, colon) (fig. 5). Aceste rezultate demonstrează că tulpinile de bacterii lactice administrate profilactic exercită un efect bactericid și asupra microorganismelor din microbiota normală.	19 21 23
În același timp se observă faptul că administrarea profilactică a tulpinii <i>Enterococcus faecium</i> CMGB 8 conduce la scăderea numărului de celulele viabile de <i>Salmonella enteritidis</i> eliminate în fecale comparativ cu lotul infectat (CI) (fig. 4) și la absența totală a celulelor microorganismului patogen la nivelul segmentelor tractului intestinal (fig. 5) ceea ce indică acțiunea inhibitorie exercitată de tulpina de bacterie lactică asupra celulelor de <i>Salmonella enteritidis</i> .	25 27 29
În cazul administrării tulpinii <i>Enterococcus faecium</i> CMGB 8 simultan cu infecția cu <i>Salmonella enteritidis</i> , s-a evidențiat faptul că are loc:	31
- scăderea numărului de microorganisme lacto-fermentative eliminate în fecale (fig. 6) ca și în cazul administrării profilactice a bacteriilor lactice;	33
- creșterea inițială la timpul 0, urmată de menținerea relativ constantă a numărului bacteriilor lactice eliminate (comparativ cu lotul martor negativ) (fig. 7);	35
- în ceea ce privește celulele de <i>Salmonella enteritidis</i> , acestea au fost complet absente din fecale (fig. 8).	37
În ceea ce privește distribuția microorganismelor la nivelul diferitelor segmente ale tractului intestinal (tabelul 4) s-a constatat o creștere a numărului de celule de bacterii lactice comparativ cu lotul control. Aderența bacteriilor lactice la nivelul segmentelor intestinale poate explica absența celulelor de <i>Salmonella</i> din ileon și colon.	39 41

Tabelul 4

Numărul de microorganisme viabile lacto-fermentative (LFM), bacterii lactice (BL) și *Salmonella* la nivelul diferitelor segmente ale tractului intestinal, în cazul administrării tulpinii *Enterococcus faecium* CMGB 8 concomitent cu infecția cu *Salmonella*, CN - control negativ și CI - controlul cu infecție

Segmente intestinale	Duoden			Ileon			Colon		
	Microorganisme	BL	LFM	<i>Salmo-nella</i>	BL	LFM	<i>Salmo-nella</i>	BL	LFM
Control negativ	$7 \times 10^6$	0	0	0	$10^2$	0	$6 \times 10^7$	$5 \times 10^4$	0
Control cu infecție	$7 \times 10^7$	0	0	$10^9$	$10^5$	$1 \times 10^4$	$2 \times 10^7$	$10^4$	$2 \times 10^2$
CMGB 8 + infecție	$2 \times 10^8$	$4 \times 10^2$	0	$3 \times 10^8$	$5 \times 10^3$	0	$3 \times 10^8$	$4 \times 10^3$	0

În cazul administrării probioticelor după 24 h de la infecția cu *Salmonella*, rezultatele sunt similare cu cele obținute atunci când probioticele au fost administrate simultan cu infecția (fig. 9 și 10), și anume:

- crește numărul de celule de *Salmonella* eliminate în fecale la 48 h, iar la 72 h nu au mai fost evidențiate celule viabile ale microorganismului patogen (fig. 11);
- la nivelul segmentelor intestinale, se observă un număr mare de bacterii lactice, iar *Salmonella* este absentă în cazul administrării probioticelor (fig. 12).

#### Concluzii

1. Administrarea de bacterii lactice viabile șoareciilor convenționali infectați cu doze mari de *Salmonella enteritidis* determină eliminarea rapidă a celulelor infecțioase în fecale simultan cu scăderea ratei de colonizare a microorganismului patogen.
2. Analizele comparative privind administrarea profilactică, simultană și după infecția cu *Salmonella* sugerează faptul că tulpinile potențial probiotice exercită un efect vizibil antimicrobian atunci când sunt administrate simultan cu infecția.
3. Tulpina de *Enterococcus faecium* CMGB 8 prezintă activitate antimicrobiană, fapt evidențiat prin lipsa celulelor viabile de *Salmonella enteritidis*, atât la nivelul segmentelor tractului intestinal, cât și în fecale.

# RO 123277 B1

Revendicare	1
Procedeu de izolare, selecție și conservare a unei tulpini probiotice de <i>Enterococcus faecium</i> , bacterie lactică pentru uz zootehnic, caracterizat prin aceea că:	3
- se izolează o tulpină de <i>Enterococcus faecium</i> prin realizarea de diluții seriale zecimale dintr-o probă de lapte fermentat care se însământează pe un mediu specific care cuprinde 1,0% lactoză, 1,0% bactotriptonă, 0,5% extract de drojdie; 0,25% gelatină, 0,4% clorură de sodiu, 0,05% acid ascorbic, 1,5% agar-agar și 1% CaCO <sub>3</sub> , cu pH 7,0, peste care se repartizează o peliculă de mediu specific semisolid cu 0,7% agar- agar și care se incubează timp de 24...72 h, la 37°C, rezultând colonii înconjurate de un halou transparent, cărora li se măsoară indicele de aciditate, iar din acestea se selectează colonii cu indice de aciditate I <sub>a</sub> ≥2, care se repică de 3 ori pe un mediu având compoziția de mai sus, în scopul obținerii de clone pure care aparțin grupului de bacterii lactice,	5
- se caracterizează clonele pure rezultate prin teste de taxonomie polifazică și teste de analiză a sensibilității față de antibiotice și de analiză a capacitații de aderență <i>in vitro</i> la celulele HeLa în prezența tulpinii patogene <i>Salmonella enteridis</i> , în scopul selectării unei clone pure de bacterie lactică <i>Enterococcus faecium</i> catalazo - negativă, microaerofilă, homofermentativă, care dezvoltă pe mediu specific colonii de tip S, are un interval optim de dezvoltare la pH cuprins între 7 și 8, la o temperatură cuprinsă între 28 și 42°C și o rezistență la NaCl până la o concentrație de 5%, fermentază riboza, L-arabinoza, manitol, lactoza, trehaloza și amidonul cu producere de acid, procentul molar de G+C reprezentând 37,53% din ADN-ul genomic, este rezistentă la aminoglicozidele amikacina, kanamicina, netilmicina, sisomicina, la cefalosporinele cefuroxim și ceftriaxonă, este sensibilă la glicopeptidele vancomicină și teicoplanină, prezintă un pattern de aderență difuz și capacitate de inhibare a aderenței celulelor de <i>Salmonella enteritidis</i> la substratul reprezentat de celulele eucariote și respectiv de blocare a internalizării celulelor patogene, și are efect antiinfectios și antimicrobial față de celulele viabile de <i>Salmonella</i> , și care, în final,	7
- se conservă fie prin liofilizare, utilizând ca mediu protector un mediu care cuprinde 10,0% trehaloză, 1,0% sorbitol și 0,5% gelatină, fie prin criococondare la -70°C, folosind ca mediu protector un mediu specific pentru cultivarea enterococilor conținând 20% glicerol.	9
	11
	13
	15
	17
	19
	21
	23
	25
	27
	29

# RO 123277 B1

(51) Int.Cl.

**C12N 1/02** (2006.01);

**C12N 1/20** (2006.01)

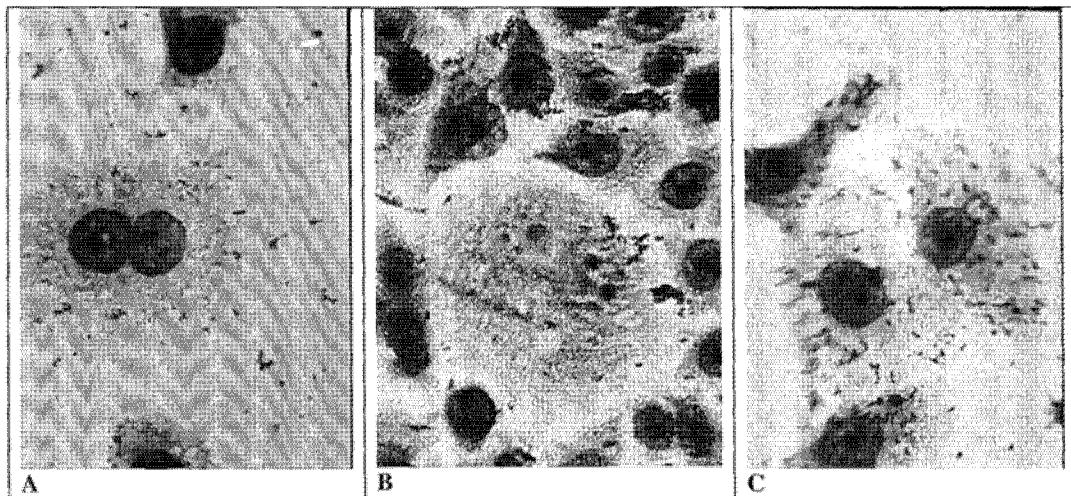


Fig. 1

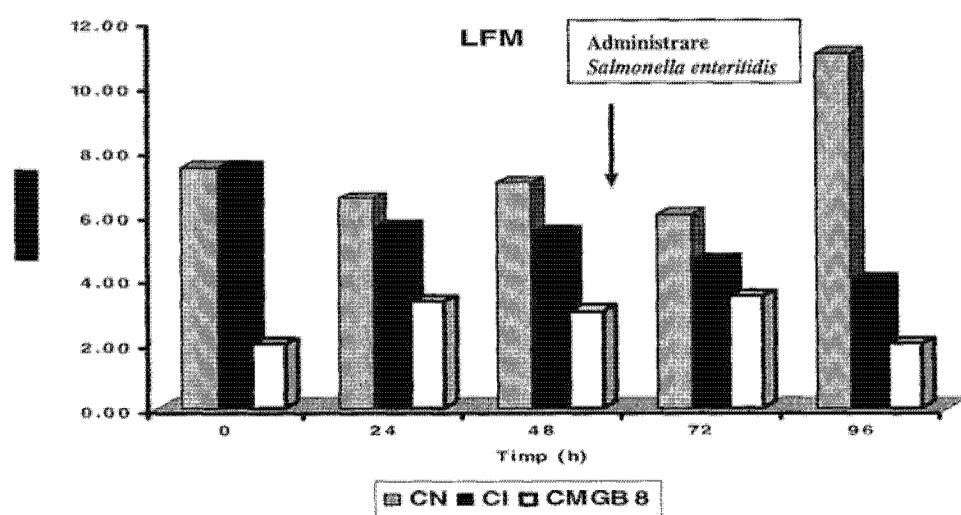


Fig. 2

# RO 123277 B1

(51) Int.Cl.

C12N 1/02 (2006.01).

C12N 1/20 (2006.01)

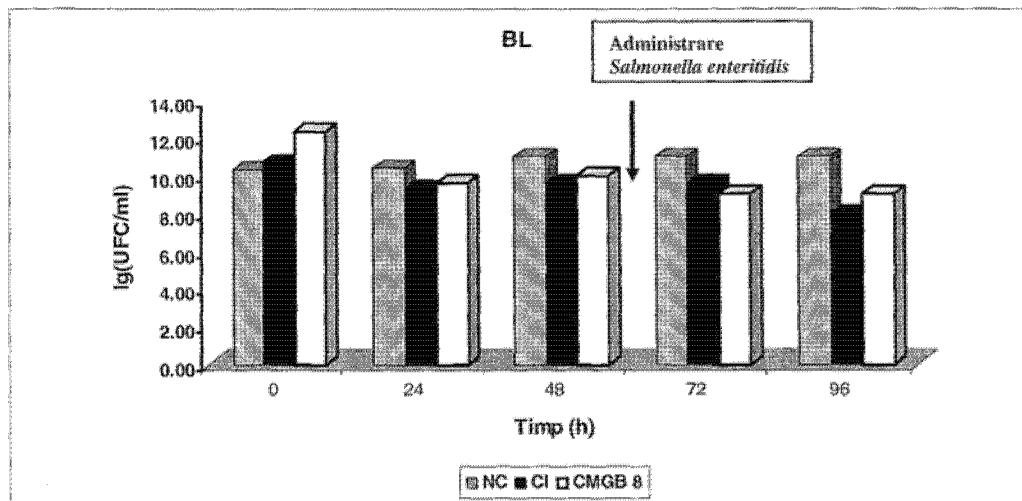


Fig. 3

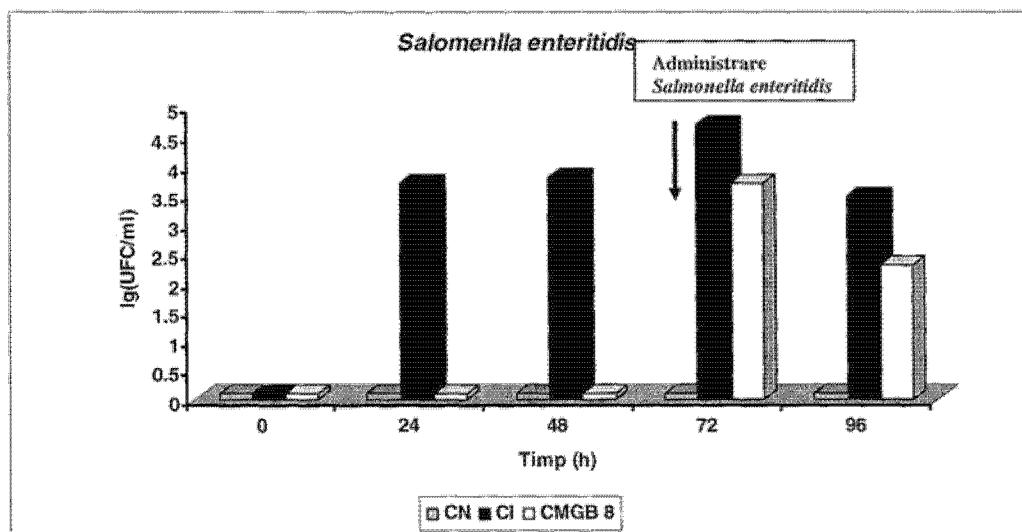


Fig. 4

# RO 123277 B1

(51) Int.Cl.

C12N 1/02 (2006.01);

C12N 1/20 (2006.01)

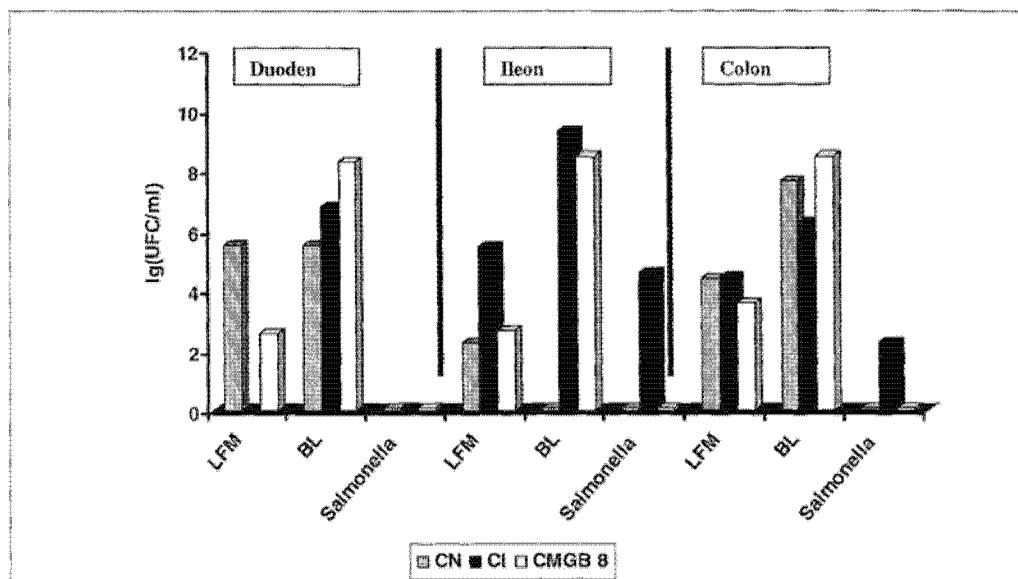


Fig. 5

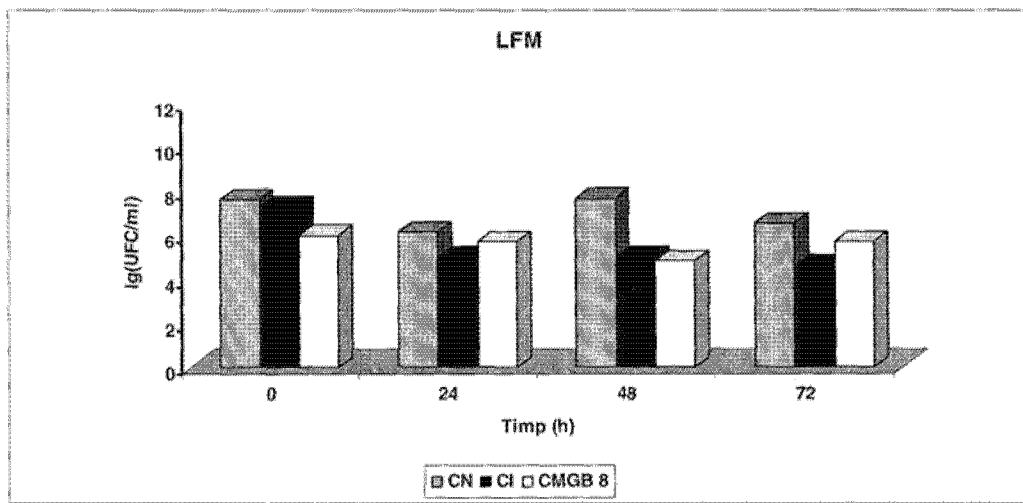


Fig. 6

# RO 123277 B1

(51) Int.Cl.

C12N 1/02 (2006.01);

C12N 1/20 (2006.01)

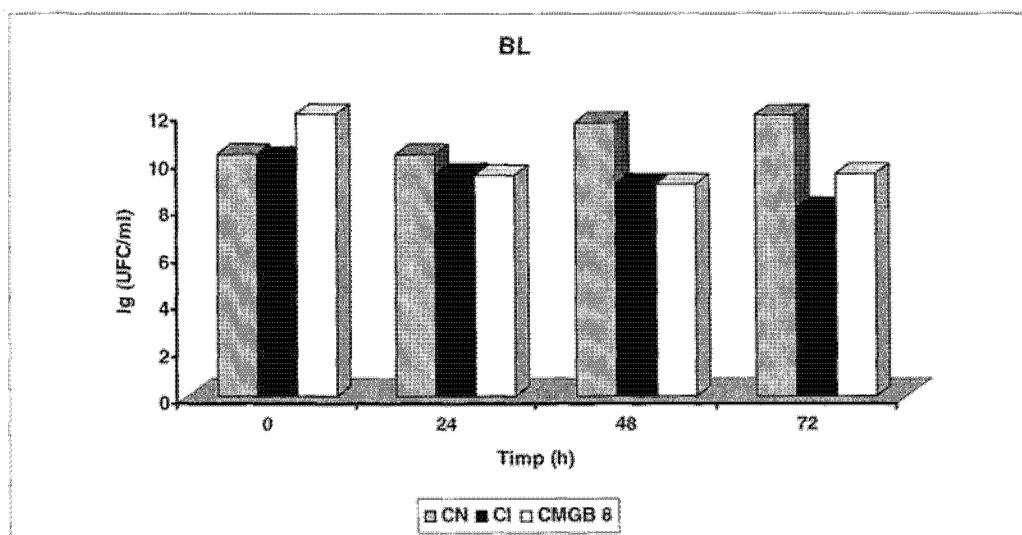


Fig. 7

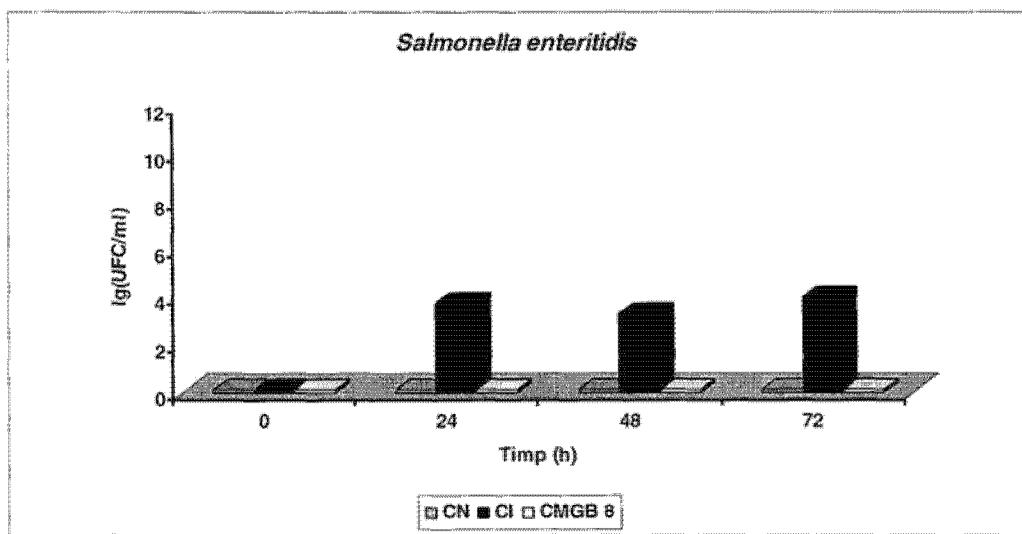


Fig. 8

# RO 123277 B1

(51) Int.Cl.

**C12N 1/02** (2006.01);

**C12N 1/20** (2006.01)

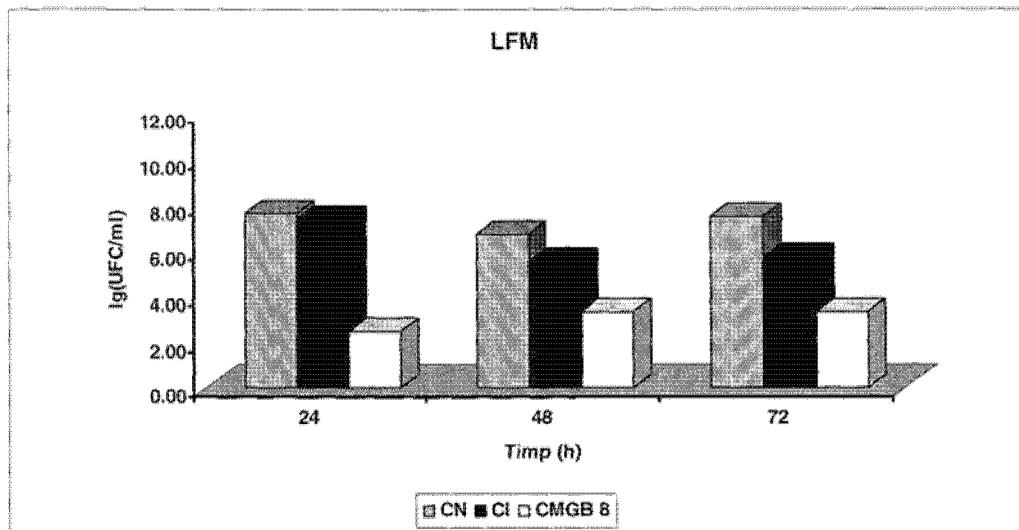


Fig. 9

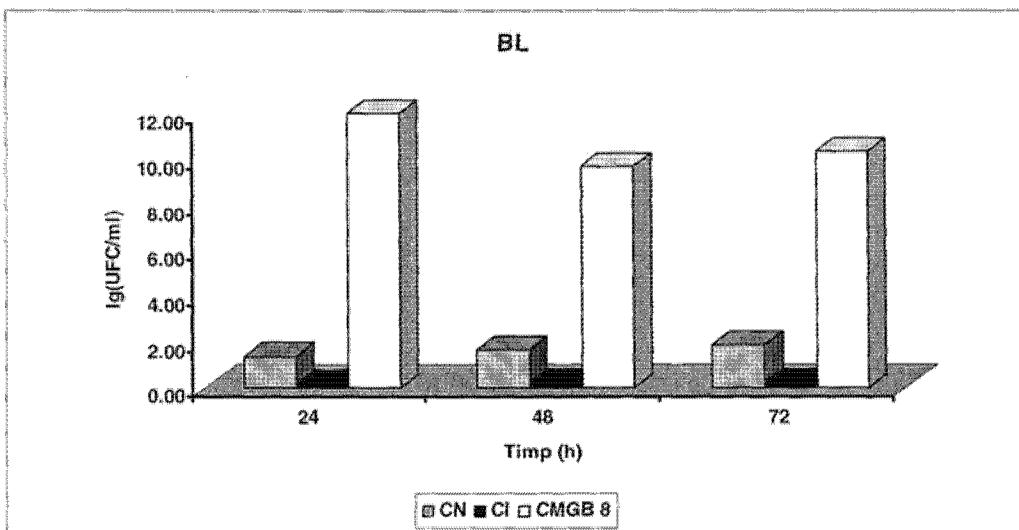


Fig. 10

(51) Int.Cl.

**C12N 1/02** (2006.01).

**C12N 1/20** (2006.01)

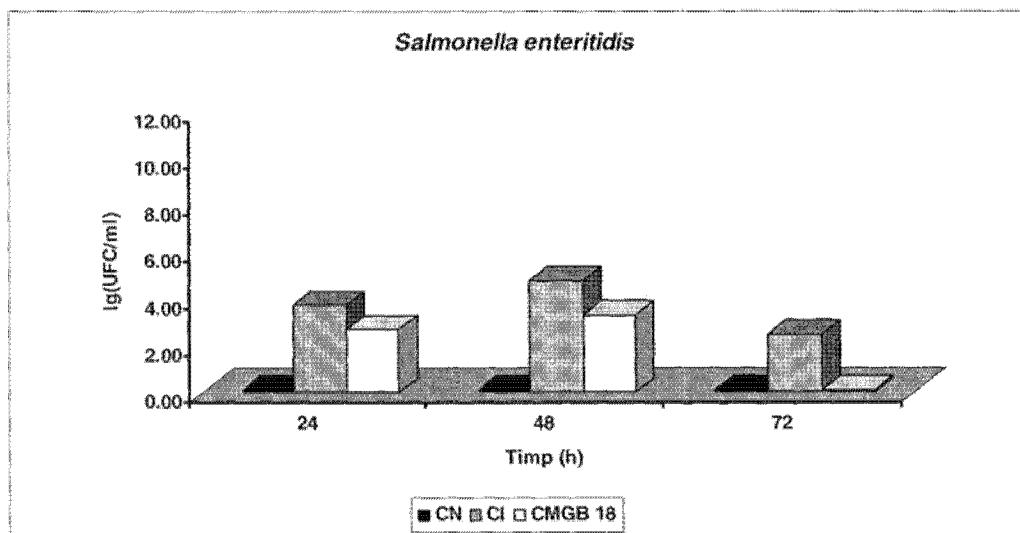


Fig. 11

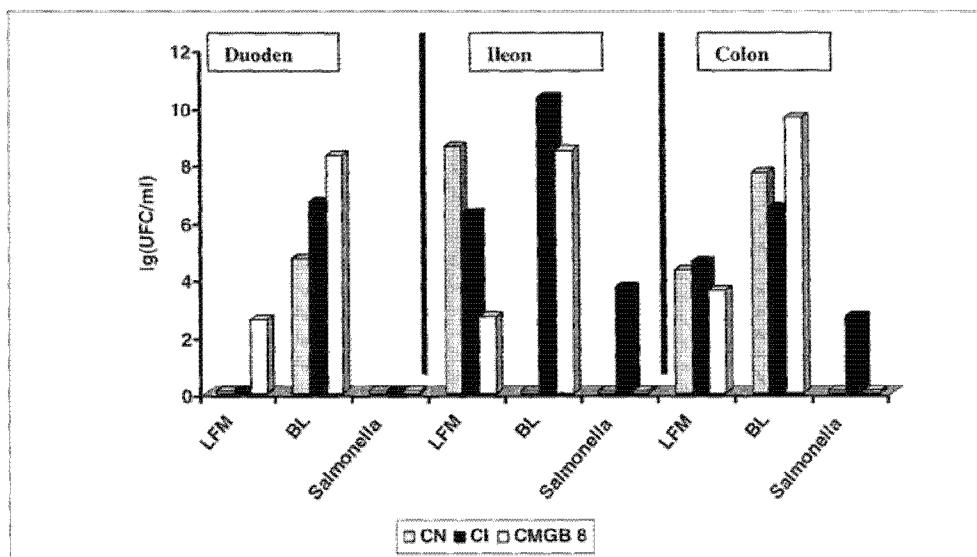


Fig. 12

