

УДК 579.66

М.А. Головин, В.И. Ганина

## НОВЫЙ ШТАММ БИФИДОБАКТЕРИЙ КАК ФАКТОР ПОВЫШЕНИЯ БИОБЕЗОПАСНОСТИ ПИЩЕВЫХ ПРОДУКТОВ ПИТАНИЯ

Выделен новый природный пробиотический штамм бифидобактерий GG-72 с потенциалом к применению для повышения биобезопасности пищевых продуктов питания. Штамм GG-72 проявил относительно высокие показатели по антагонистическим свойствам в отношении к представителям патогенной и гнилостной микрофлоры. Проведена генетическая идентификация, испытание на безопасность, изучена динамика роста и изменения pH среды, определены технологические свойства и косвенные показатели, характеризующие выживаемость штамма в желудочно-кишечном тракте. Характеристики нового штамма сравнивали со штаммом *Bifidobacterium* 771, а также с хорошо изученным коллекционным штаммом *Bifidobacterium adolescentis* BGV-11 (ВКПМ-АС-1742).

Пробиотические культуры микроорганизмов, бифидобактерии, биологические и технологические свойства, генетическая идентификация.

### Введение

В настоящее время не теряет актуальности вопрос о снижении риска распространения различных инфекций через продукты питания. Повышение биобезопасности продуктов питания и по сей день остается сложной задачей, одним из путей решения которой является создание в продуктах конкурентной микробиологической среды, препятствующей развитию болезнетворной и гнилостной микрофлоры. Вносимая в продукт полезная микрофлора способна не только снизить риск развития патогенных и гнилостных микроорганизмов, но и привнести функциональные характеристики [1–4].

Одной из важнейших групп симбионтной микрофлоры человека является род *Bifidobacterium*. Первые бифидобактерии были выделены и охарактеризованы в 1900 г. учеником И.И. Мечникова, французским ученым Henry Tissier. Бифидобактерии были описаны как ветвистые, как правило, не образующие газ анаэробные микроорганизмы с бифуркациями на концах, присутствующие в фекациях грудных детей. Изначально микроорганизм получил обозначение *Bacillus bifidus* и был отнесен к роду *Lactobacillus*, но в 1960 г. был отнесен в самостоятельный род *Bifidobacterium* [2, 3, 5].

Представители рода *Bifidobacterium* являются естественными обитателями толстого кишечника детей и взрослых людей, при этом множество видов обладает немалым количеством позитивных эффектов на организм хозяина [5]. Бифидобактерии, постоянно присутствующие в желудочно-кишечном тракте и на слизистых человека и животных, принимают участие в морфогенезе и функциях различных систем организма-хозяина – пищеварительной, иммунной, сердечно-сосудистой, эндокринной и др. Это происходит за счет участия бифидобактерий в обмене белков, липидов, углеводов, а также благодаря большому количеству продуцируемых биологически активных веществ: ферментов, экстрацеллюлярных белков, полисахаридов [2, 3, 4]. Антагонистическая активность бифидобактерий связана с продукцией органических кислот (ацетата и лактата), бактерио-

цинов, а также с блокированием сайтов адгезии на слизистой кишечника, что предотвращает фиксацию на них потенциально патогенных микроорганизмов и обуславливает важнейшую роль бифидобактерий в колонизационной резистентности [2, 4, 5].

Благодаря продуктам антагонистической активности в отношении патогенной и гнилостной микрофлоры бифидобактерии представляют собой значительный интерес как защитный агент продуктов питания [1, 3, 5]. Особенно важна антагонистическая активность штаммов бифидобактерий в отношении *Staph. aureus*, *E. Coli*, *Salmonella*, *Bacillus cereus*, *Pseudomonas*, *Yersinia*, *Listeria*, поскольку эти микроорганизмы даже в малых количествах в пищевых продуктах представляют значительную угрозу безопасности пищи, а значит, и здоровью населения [3, 5].

В данной работе описывается ряд исследований, направленных на получение ценного штамма бифидобактерий и изучение его биологических и технологических характеристик.

### Условия эксперимента

Используемый в исследовании штамм *Bifidobacterium bifidum* GG-72 (ВКПМ-АС-1884) был выделен из фекалий здорового человека и хранится в коллекции промышленных штаммов микроорганизмов кафедры «Технология молока и молочных продуктов» ГОУ ВПО МГУПП, а также во Всероссийской коллекции промышленных микроорганизмов ФГУП ГосНИИгенетика.

Объектом сравнения биологических и технологических свойств служили новый неидентифицированный штамм *Bifidobacterium* 771 и *Bifidobacterium adolescentis* BGV-11 (ВКПМ-АС-1742). Штамм BGV-11 обладает выраженными антагонистическими свойствами против широкого спектра патогенных и гнилостных микроорганизмов, успешно прошел полный цикл клинических испытаний и рекомендован для использования в пищевой и фармацевтической промышленности [6].

*Очистка от посторонней микрофлоры.* Очистку проводили рассеиванием исследуемого материала

на селективные питательные среды с добавлением антибиотика диклоксацилина (Sigma-Aldrich, Германия) [3].

**Условия культивирования.** Штамм GG-72 культивировали анаэробно при  $(37,5 \pm 1)$  °С на поверхности плотной питательной среды или в высоком столбике полужидкой питательной среды. Были использованы следующие питательные среды: MRS-агар (HiMedia, Индия) с добавлением 0,05 % L-цистеин-гидрохлорида (Serva, Германия); полужидкая тиогликолевая питательная среда (Центр прикладной микробиологии и биотехнологии, г. Оболенск), ГМК-1, ГМК-2 (БиоКомпас-С, г. Углич). Анаэробные условия создавали с помощью анаэростата AnaeroPack (Mitsubishi Gas Chemical Company, Япония), газогенераторов GENbox anaer (bioMérieux, Франция). Наличие анаэробных условий контролировали индикаторами анаэробности (Oxoid, Англия) [3, 7, 8].

Перед каждым экспериментом готовили свежую 17-часовую культуру не менее 3-й генерации. При этом в стерильную питательную среду засеивали 0,1 % культуры бифидобактерий предыдущей генерации.

**Генетическая идентификация.** При генетической идентификации проводили расщепление культуры до отдельной колонии и получали биомассу для анализа 16S рРНК. Выделение ДНК, подбор праймеров и режимов ПЦР осуществляли по соответствующим методикам [8–10]. Консервативные праймеры для работы гена, кодирующего 16S рРНК: 8f – aga gtt tga tcc tgg ctc ag; 926r – ccg tca att cct ttr agt tt; 1492r – ggt tac cct tgt tac gac tt. Режимы реакции: а) 95 °С – 3 мин; 2 – 35 циклов: а) 95 °С – 30 с; б) 57 °С – 30 с; в) 72 °С – 1 мин 30 с; г) 72 °С – 5 мин.

Секвенирование последовательности гена, кодирующего 16S рРНК, проведено на автоматическом секвенаторе AE3000. Далее полученные секвенсы сравнивали и строили деревья родства. Для анализа секвенсов и построения филогенетических деревьев родства были использованы базы данных GenBank и Ribosomal Database Project-II (RDP-II) [12].

Стабильность воспроизведения результатов обеспечена проведением не менее трех повторностей ПЦР.

Условия электрофореза продуктов ПЦР исследуемых образцов были следующими: 1,0 % агарозный гель, электрофорез при напряженности электрического поля 5 В/см [9].

Видовая идентификация штамма проведена на базе ФГУП ГосНИИгенетика – ВКПМ, г. Москва.

**Подтверждение безопасности.** Штамм GG-72 проверяли на безвредность и нетоксичность. Исследование проводили на лабораторной линии стерильных белых мышей.

**Изучение динамики роста.** Динамика роста штамма GG-72 была изучена в промежутке от 0 до 24 часов. Исследования вели в сравнении с референс-штаммом BGV-11 (ВКПМ-АС-1742). В ходе эксперимента оценивали изменение количества клеток, оптической плотности и кислотности культуральной жидкости.

Оптическую плотность измеряли на фотометре КФК-3-01-30МЗ, кислотность измеряли с помощью рН-метра рН-150МИ с электродом ЭСК-10605/7.

Экспериментальные образцы готовили через ряд последовательных десятикратных разведений, добываясь в результате количества клеток близкого к  $10^5$  КОЕ/см<sup>3</sup>. Количество клеток подтверждали микробиологическими посевами образцов инокулята и культуры в 0 часов роста на плотные питательные среды.

Результаты исследования динамики роста учитывали через 72 часа культивирования при  $(37,5 \pm 1)$  °С; исследование изменений кислотности культуральной жидкости вели непосредственно в ходе эксперимента.

**Антагонистическая активность.** Антагонистическую активность бифидобактерий определяли методом развивающихся смешанных популяций в сравнении с ростом патогенных тест-культур в монокультуре. В качестве представителей патогенных микроорганизмов использовали штаммы *E. coli* O157 и *Staph. aureus* 209-P, полученные из коллекции ФГУН «ГИСК им. Л.А. Тарасевича». Оценку антагонистических свойств проводили в сравнении со штаммами бифидобактерий BGV-11 и 771. Культуры тест-микроорганизмов готовили на скошенном мясо-пептонном агаре. Совместное культивирование проводили на тиогликолевой питательной среде (Центр прикладной микробиологии и биотехнологии, г. Оболенск).

Эксперимент проводили по соответствующим методикам, описанным в литературе [1, 3, 8, 13].

Исследование с патогенными микроорганизмами проводили на базе испытательного центра «Биотест» при ГОУ ВПО МГУПБ.

**Определение технологических свойств и показателей, косвенно характеризующих выживаемость в желудочно-кишечном тракте (ЖКТ).** Эксперимент со штаммом GG-72 по оценке технологических свойств и выживаемости в ЖКТ проводили путем культивирования в высоком столбике тиогликолевой питательной среды, которая для создания специфических условий роста бифидобактерий была модифицирована путем внесения специфических добавок для создания следующих характеристик:

- NaCl: 2 %, 4 %, 6,5 %;
- фенол: 0,4 %;
- желчь: 20 %, 40 %;
- рН: 5,5; 7,2; 8,3.

Была использована желчь крупного рогатого скота. Значение рН питательной среды устанавливали с помощью стерильных растворов соляной кислоты и гидроксида натрия. После внесения добавок среды стерилизовали. После стерилизации рН среды дополнительно контролировали.

Модифицированные питательные среды засеивали культурой в объемном соотношении 6 %, ресуспендировали, исключая дополнительную аэрацию. Опытные и контрольный образцы инкубировали при температуре  $(37,5 \pm 1)$  °С в течение  $(36 \pm 1)$  ч.

Рост и развитие штамма GG-72 при разных условиях культивирования оценивали визуально в сравнении с контрольными культурами [1].

### Результаты и их обсуждение

Новый штамм *Bifidobacterium bifidum* GG-72 был выделен из фекалий здорового человека, поэтому он изначально носит природный характер и имеет осно-

вание к обладанию статусом GRAS (Generally recognized as safe) в рамках рода *Bifidobacterium*.

Произведена очистка штамма от посторонней микрофлоры с применением антибиотика диклоксациллина, а также первичная идентификация по фенотипическим

культурально-морфологическим признакам.

Полученный штамм *Bifidobacterium bifidum* GG-72 обладает основными характерными для своего рода культурально-морфологическими и тинкториальными характеристиками (рис. 1).

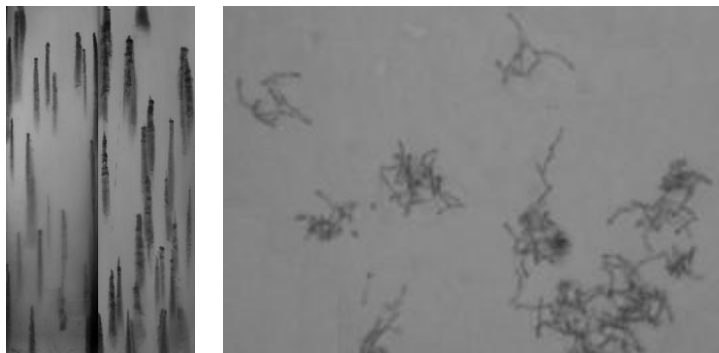


Рис. 1. Колонии штамма GG-72 в полужидкой питательной среде.  
Клетки штамма GG-72

Полученные данные позволяют заключить, что штамм GG-72 обладает типичными для рода *Bifidobacterium* признаками и представляет собой грамположительные клетки с бифуркациями, располагающиеся одиночно или в группах, клеточная стенка с неравномерными утолщениями. На поверхности плотной питательной среды образует мелкие и точечные колонии (1 мм и менее 1 мм) молочного цвета полужидкой, слегка тянущейся консистенции с характерным уксусно-кисломолочным запахом.

Штамм GG-72 способен давать рост на типичных для рода *Bifidobacterium* питательных средах: тиогликолевая, ГМК-1, ГМК-2, МРС с добавлением 0,05 % L-цистеингидрохлорида.

**Генетическая идентификация.** Проведена амплификация последовательности гена, кодирующего 16S рРНК с помощью консервативных праймеров в

ходе ПЦР. Варибельные участки гена 16S рРНК секвенированы, получена их нуклеотидная последовательность.

Первичный скрининг по базе данных GenBank и RDP-II показал, что исследуемый штамм принадлежит к следующим систематическим группам: домен *Bacteria*; отдел *Firmicutes*; тип *Actinobacteria*; класс *Actinobacteria*; подкласс *Actinobacteridae*; порядок *Bifidobacteriales*; семейство *Bifidobacteriaceae*; род *Bifidobacterium*. Установлено, что гомология с видом рода *Bifidobacterium bifidum* составляет 98 %.

Результаты обработки секвенсов при помощи компьютерной программы, находящейся на сайте RDB II (Ribosomal Database Project II), предназначенной для определения родства микроорганизмов и построения филогенетических деревьев, представлены на рис. 2 в графическом виде. Идентифицируемый штамм обозначен как «unknown» [11, 12].

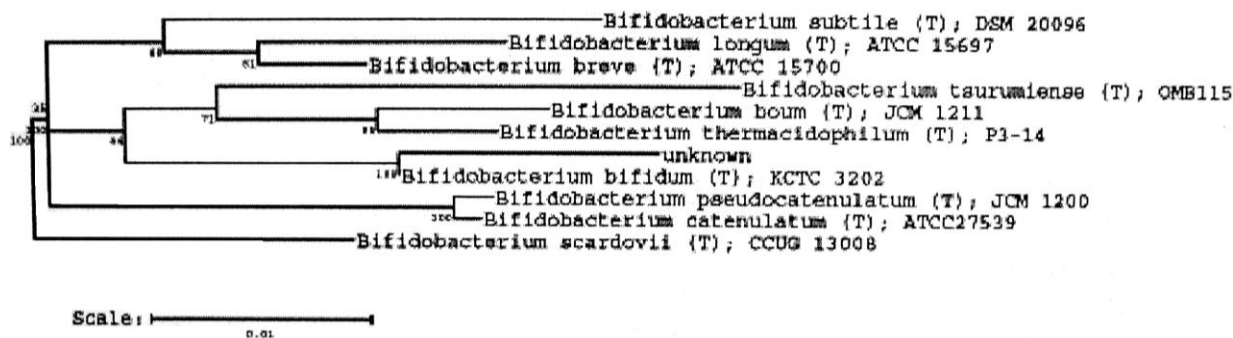


Рис. 2. Филогенетическое дерево штамма GG-72 (обозначен как «unknown») с гомологичными штаммами бифидобактерий

Критерием отнесения микроорганизма к тому или иному виду считается гомология не менее 97 %. По данному критерию исследуемый штамм можно отнести к виду *Bifidobacterium bifidum*. Отнесение штамма GG-72 к виду *B. bifidum* носит позитивный характер. Это обосновано принадлежностью вида к неофициальной группе бифидобактерий истинно

«человеческого» происхождения и содержания этого вида до 51,9 % от общего объема микрофлоры ЖКТ у детей на грудном вскармливании [2, 14]. Вид *B. bifidum* способен при определенных условиях развиваться в молочном сырье, что позволяет его рекомендовать для применения в технологии молочных продуктов [2, 3, 15]. Эти факты усиливают нашу уве-

ренность в выборе штамма для применения с позиции функционального компонента.

**Подтверждение непатогенности.** Проверка на отсутствие патогенных свойств GG-72 проведена на лабораторных стерильных белых мышах, которым вводили культуру GG-72. На протяжении стандарт-

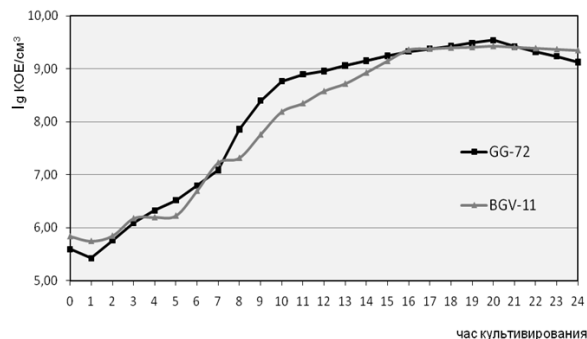


Рис. 3. Динамика изменения количества клеток GG-72, BGV-11

Анализ полученных результатов показал, что штамм GG-72 способен активно накапливать биомассу. Менее чем за 12 часов роста количество клеток штамма достигало порядка  $10^9$  КОЕ/см<sup>3</sup>, что превышает нормируемые количества бифидобактерий  $10^6$  КОЕ/см<sup>3</sup> в функциональных кисломолочных продуктах.

По изменению кислотности среды (рис. 4) можно говорить, что штамм GG-72 обладает типичной для бифидобактерий динамикой понижения кислотности среды.

Количество клеток бифидобактерий в среде на уровне  $10^9$  КОЕ/см<sup>3</sup> и понижение pH среды ниже 5 ед. способно обеспечить повышение безопасности продуктов питания. Полученные данные динамики роста расширяют понимание процесса культивирования изучаемого штамма бифидобактерий. Такая информация ценна для более качественного наращивания биомассы изучаемого штамма как в лабораторных, так и в промышленных масштабах.

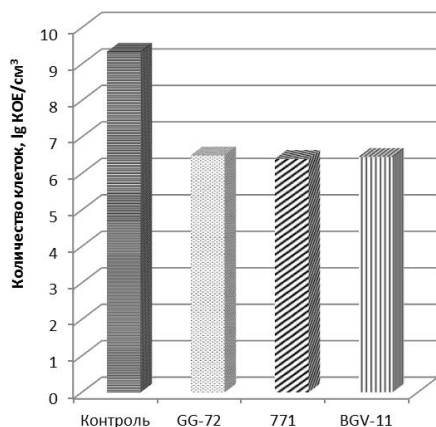


Рис. 5. Снижение роста *E. coli* O157 штаммами GG-72, 771, BGV-11

ного периода времени испытаний не было выявлено никаких изменений как в поведении, так и в структуре внутренних органов мышей.

По результатам оценки динамики роста и изменения pH среды были построены графики, представленные на рис. 3 и 4.

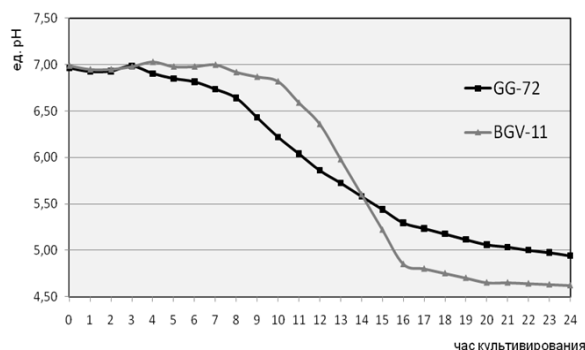


Рис. 4. Динамика изменения активной кислотности среды культивирования

**Антагонистическая активность.** Результаты исследований, представленные на рис. 5, свидетельствуют о проявлении выраженной антагонистической активности изученных штаммов по отношению к тест-культуре *E. coli* O157. Следует отметить, что новый штамм *Bifidobacterium bifidum* GG-72 обладает таким же выраженным действием на *E. coli* O157, как и штамм *Bifidobacterium adolescentis* BGV-11, эффективность которого подтверждена клиническими испытаниями на животных и людях.

Результаты совместного культивирования патогенной тест-культуры *Staph. aureus* 209-Р с моноштаммами бифидобактерий GG-72, 771, BGV-11 представлены на рис. 6. В данном случае можно говорить о более выраженной антагонистической активности штамма GG-72: наблюдали снижение количества *Staph. aureus* 209-Р более чем на 4 порядка, в то время как штаммы 771, BGV-11 снижали количество патогенного тест-микроорганизма более чем на 3 порядка.

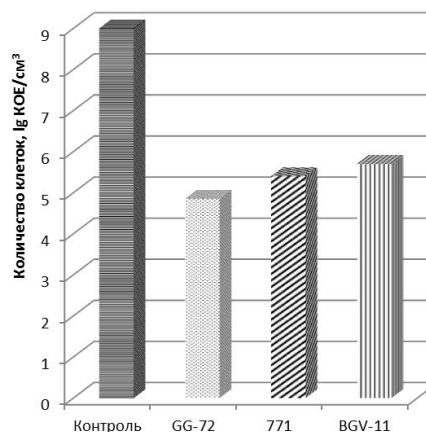


Рис. 6. Снижение роста *Staph. aureus* 209-Р штаммами GG-72, 771, BGV-11

Таким образом, анализ результатов выполненных исследований показал, что новый штамм *Bifidobacterium bifidum* GG-72 обладает антагонистической активностью по отношению к патогенным тест-культурам *E. coli* O157 и *Staph. aureus* 209-P, а следовательно, способен проявлять функциональные свойства.

**Определение технологических свойств и показателей, косвенно характеризующих выживаемость клеток изучаемого штамма в желудочно-кишечном тракте.** Результаты оценки технологических свойств штамма GG-72 представлены в табл. 1.

Таблица 1

Рост штамма GG-72  
в различных технологических условиях

Условия Штамм	NaCl, %			Фе- нол, %	Желчь, %		рН		
	2	4	6,5		0,4	20	40	5,5	7,2
GG-72	+	-	-	±	±	-	+	+	+
771	±	-	-	±	±	-	±	+	+
BGV-11	+	±	-	±	±	±	±	+	+

Анализ полученных данных показал, что штамм GG-72 хорошо выдерживает изменение рН среды от 5,5 до 8,3 единиц; устойчив в питательной среде с добавлением поваренной соли в концентрации 2 %;

некоторые клетки популяции штамма способны выживать в питательной среде с добавлением 0,4 % фенола и 20 % желчи. Результаты исследований нового штамма *Bifidobacterium bifidum* GG-72 позволяют сделать заключение о проявлении штаммом достаточно высокой способности к действию неблагоприятных факторов, которые возникают в желудочно-кишечном тракте организма человека.

#### Выводы

1. Получен и идентифицирован новый штамм *Bifidobacterium bifidum* GG-72.

2. Штамм GG-72 можно характеризовать как природный, безопасный, проявляющий антагонистическую активность по отношению к патогенным микроорганизмам.

3. Экспериментально показана косвенная способность штамма GG-72 выживать в условиях желудочно-кишечного тракта человека.

4. *Bifidobacterium bifidum* GG-72 принят на национальное патентное депонирование во Всероссийскую коллекцию промышленных микроорганизмов с присвоением номера АС-1884.

5. Сходство показателей штамма GG-72 со штаммом BGV-11 дает предпосылки к рассмотрению нового штамма GG-72 в качестве перспективного биологического агента, способного повышать биобезопасность продуктов питания и привносить иные ценные пробиотические свойства в продукты питания.

#### Список литературы

1. Феклисова, Л.В. Новый микробный препарат «Бифацид» при лечении детей с острыми кишечными заболеваниями / Л.В. Феклисова, В.И. Ганина, В.Ф. Иноземцева, Л.В. Титова, О.Ю. Леонтьева // Российский вестник перенатологии и педиатрии. – 1995. – № 7. – С. 21–26.
2. Шендеров, Б.А. Медицинская микробная экология и функциональное питание. В 3 т. Т. 3: Пробиотики и функциональное питание / Б.А. Шендеров. – М.: Грантъ, 2001. – С. 40–46.
3. Biavati, B. The Family Bifidobacteriaceae // The Prokaryotes. Third Edition: a handbook on the Biology of Bacteria: Symbiotic Association, Biotechnology, Applied Microbiology / B. Biavati, P. Mattarelli. – Singapore: Springer Science, 2006. – Vol. 3. – P. 322–382.
4. Pikasova, O.V. Methods of Molecular Identification as Important Tools for Control and Certification in Microbiology / O.V. Pikasova, M.A. Kornienko, Yu.D. Tsygankov, A.I. Netrusov // Electronic Journal of Natural Sciences. – 2009. – Vol. 1. – P. 35–49.
5. Cheikhoussef, A. Antimicrobial proteinaceous compounds obtained from bifidobacteria: from production to their application / A. Cheikhoussef, N. Pogori, H. Zhang // International Journal of Food Microbiology. – 2008. – Vol. 125. – P. 215–222.
6. Ганина, В.И. Пробиотики. Назначение, свойства и основы биотехнологии: монография / В.И. Ганина. – М.: МГУПБ, 2001. – 69 с.
7. Биологические и микробиологические факторы. Определение количества бифидобактерий в кисломолочных продуктах: МУК 4.2.999-00: утв. Главным гос. сан. врачом РФ, первым заместителем министра здравоохранения, 08.11.2000: введ. в действие с 08.02.2001.
8. United States. The United States pharmacopeia. Pharmacopeial Convention. 31<sup>st</sup> ed., Amended chapters 61, 62, 111. 2007. The United States Pharmacopeial Convention, Rockville, MD.
9. Innis, M.A. Optimization of PCR Protocol. Guide to methods and application / M.A. Innis, D.H. Gelfand, J.P. Sninsky. – New York: Academic Press, 1990. – P. 14–15.
10. Fermentas. Molecular biology: Catalogue & Application Guide, 1998/1999 / Lithuania. – Vilnius.: Fermentas UAB, 1997. – 152 p.
11. Pavlicek, A.S. Free-tree-freeware program for construction of phylogenetic trees on the basis of distance data and bootstrap/jackknife analysis of the tree robustness. Application in the RAPD analysis of genus *Frenkelia* / A.S. Pavlicek, Hrdá and J. Flegr // Folia Biol. (Praha). – 1999. – Vol. 45. – P. 97–99.
12. Ribosomal Database Project II (<http://www.cme.msu.edu>).

13. Vanderzant, C. Compendium of methods for the microbiological examination of foods / C. Vanderzant, D.F. Splittstoesser // American Public Health Association (Washington). – 1992. – Vol. 3.
14. Fellis, G.E. Taxonomy of Lactobacilli and Bifidobacteria / G.E. Fellis, F. Dellagio // Curr. Issues Intest Microbiol. – 2007. – Vol. 8. – P. 44–61.
15. Salof-Coste, C.J. Bifidobacteria. Danone World Newsletter / C.J. Salof-Coste // American Public Health Association, Washington, D.C. – 1997. – Vol. 16. – P. 1–12.

ФГБОУ ВПО «Московский государственный университет  
пищевых производств»,  
109316, Россия, г. Москва, ул. Талалихина, 33.  
Тел./факс: 8(495) 677-07-23  
8(495) 677-03-90  
e-mail: techmol@inbox.ru

## SUMMARY

**M.A. Golovin, V.I. Ganina**

### **A NEW BIFIDUS BACTERIA STRAIN AS A FACTOR OF INCREASING BIOSAFETY OF FOODS**

A new natural probiotic strain of bifidus bacteria has been singled out in order to increase the biosafety of food products. The GG-72 strain has shown relatively high results of antagonistic characteristics concerning the representatives of pathogenic and saprogenic microflora. Genetic identification and safety trials have been run; the growth dynamics, and the dynamics of pH reduction have been studied; and the technological features and indirect characteristics describing the strain's ability to survive in alimentary canal have been defined. The characteristics of a new strain were compared with *Bifidobacterium* 771 strain as well as with the already quite investigated *Bifidobacterium adolescentis* BGV-11 (VKPM-AS-1742) strain.

Probiotic cultures, bifidus bacteria, biological and technological features, genetic identification.

Moscow State University of Food Production  
33, Talalikhina street, Moscow, 109316, Russia  
Phone/Fax: +7(495) 677-07-23  
+7(495) 677-03-90  
e-mail: techmol@inbox.ru

