Биол. журн. Армении, 2 (64), 2012

**УСВОЕНИЕ ПРЕБИОТИКОВ ПРИРОДНОГО
И СИНТЕТИЧЕСКОГО ПРОИСХОЖДЕНИЯ
ШТАММОМ *LACTOBACILLUS ACIDOPHILUS*
ЕР 307/412 “НАРИНЕ” IN VITRO**

**Г.Г. ОГАНЕСЯН, А.А. БАРСЕГЯН, В.П. АКОПЯН,
С.С. ОГАНЕСЯН, А.В. МАРУТЯН**

*Институт микробиологии, НИЦ “Армбиотехнология” НАН РА
hhov@sci.am*

Изучалась эффективность усвоения растительных инулинов и лактулозы пробиотическим штаммом *Lactobacillus acidophilus* Er 307/412 “Нарине” в условиях in vitro. Разработан метод выделения и очистки инулинов из различных растений. Установлено, что лактулоза и инулин, выделенный из корней лопуха, легко усваиваются штаммом “Нарине”, тогда как инулин, выделенный из цикория, почти не усваивается. По поддержанию роста и накоплению биомассы лактулоза и инулин, выделенные из лопуха, незначительно уступают глюкозе.

Пробиотик – пребиотик – симбиотик – инулин – лактулоза

Ուսումնասիրվել է բուսական ինուլինների և լակտուլոզի յուրացման արդյունավետությունը *Lactobacillus acidophilus* Er 307/412 «Նարինե» պրոբիոտիկ շտամի կողմից in vitro պայմաններում: Մշակվել է տարբեր բույսերից ինուլինի անջատման և մաքրման եղանակ: Հաստատվել է, որ լակտուլոզը և կռատուկ մեծի արմատներից անջատված ինուլինը հեշտ են յուրացվում «Նարինե» շտամի կողմից, այն դեպքում, երբ ճարճատուկից անջատվածը գրեթե չի յուրացվում: Աճի պահպանմամբ և կենսազանգվածի կուտակմամբ լակտուլոզը և կռատուկ մեծի արմատներից անջատված ինուլինը շատ քիչ են զիջում գլյուկոզին:

Պրոբիոտիկ - պրեբիոտիկ - սիմբիոտիկ - ինուլին - լակտուլոզ

Effectiveness of utilization of plant inulins and lactulose by probiotic strain *Lactobacillus acidophilus* Er 307/412 “Narine” in vitro has been studied. A method of recovery and purification of inulins from various plants has been elaborated. It is revealed, that lactulose and inulin obtained from Burdock common (*Arctum lappa*) roots are easily consumed by strain “Narine”, whereas inulin obtained from chicory ruts is consumed slightly. On maintenance of growth and accumulation of biomass lactulose and inulin selected from burdock a little bit concede glucose.

Probiotic – prebiotic – symbiotic – inulin – lactulose

В настоящее время для коррекции микробиоценоза желудочно-кишечного тракта (ЖКТ), улучшения функционирования пищеварительного тракта, профилактики и лечения дисбактериозов широко применяются пребиотики, к которым относятся неперевариваемые ингредиенты пищи, способствующие улучшению

здоровья за счет избирательной стимуляции роста и/или метаболической активности пробиотиков, обитающих в толстой кишке [3, 9]. Чтобы компонент пищи был классифицирован как пребиотик, он не должен подвергаться гидролизу пищеварительными ферментами человека и абсорбироваться в верхних отделах пищеварительного тракта, однако должен являться селективным субстратом для роста и/или метаболической активации одного вида или определенной группы микроорганизмов, заселяющих толстый кишечник, приводя к нормализации их соотношения [5, 7, 8]. Природный пребиотик – инулин выделяют из клубней/корней топинамбура, лопуха, цикория и других растений [6, 11, 13]. В зависимости от растительного источника инулины различаются по степени полимеризации. Они состоят из одной терминальной молекулы глюкозы и 10-60 молекул фруктозы [3, 4, 13, 14]. Большинство инулинов состоят из 34-35 звеньев, в их составе присутствуют также (10-15%) молекулы с низкой степенью полимеризации, так называемые инулиды или фруктоолигосахариды (ФОС), содержащие глюкозу и 2-12 остатка фруктозы [3]. Инулины с высокой степенью полимеризации в холодной воде практически не растворимы. Эффективность усвоения инулина пробиотиками зависит от степени его полимеризации. Для повышения усвояемости инулины с длинными цепями подвергают частичному ферментативному гидролизу, в результате которого образуются ФОС.

В отличие от инулина, лактулоза – синтетический дисахарид, не встречающийся в природе, состоящий из остатков молекул галактозы и фруктозы, соединенных гликозидной связью [1,10]. С целью повышения эффективности пробиотики и пребиотики используют совместно в форме синбиотиков [3, 5], перед созданием которых необходимо изучить степень усвоения пребиотика пробиотиком.

Целью настоящей работы являлось выделение и изучение эффективности усвоения инулинов, выделенных из различных растений, а также лактулозы штаммом *L. acidophilus* Ер 307/412 в условиях *in vitro*.

Материал и методика. Культуру *Lactobacillus acidophilus* Ер 307/412 (ИНМИА-9602) получили из РЦДМ, г. Абовян, РА. Дикорастущие растения лопуха большого (*Arctum lappa*), цикория (*Cicorium intybus*) были собраны на территории Армении. Культуры лактобацилл выращивали на чачалке в жидкой среде LAPT [15] при 37⁰С, куда в качестве единственного источника углерода добавляли 1% глюкозы, инулина или лактулозы. Оптическую плотность культур (ОП) измеряли на фотоколориметре КФК-2 МП при длине волны 590 нм.

Сбор корней производили поздней осенью или ранней весной. Растительное сырье тщательно промывали, измельчали и сушили при комнатной температуре, избегая прямого попадания света. Извлечение инулинов осуществляли кипячением с последующей фильтрацией. Инулин из растворов выделяли путем глубокого замораживания (от -22° до -24°С) и размораживания при комнатной температуре, а в осадке определяли в соответствии фармакопейным статьям Британии [16]. Осадок обрабатывали концентрированной HCl с последующим добавлением α -нафтола. Появление розовато-красной окраски свидетельствовало о наличии инулина.

Статистический анализ полученных данных осуществляли с использованием компьютерного теста Стьюдента, принимая уровень $p < 0.05$ достаточным для достоверной разницы в результатах.

Результаты и обсуждение. Выделение и очистка инулина. Инулин, в отличие от других полисахаридов, не осаждается 78%-ным спиртом, по этой причине долгое время со стороны Food and Drug Administration (FDA) не регистрировался в качестве пищевой добавки. Принимая во внимание сильную зависимость растворимости инулина от температуры, в водных экстрактах его осаждали путем замораживания при температурах -20°, -24°С с последующим размораживанием при комнатной температуре. Последовательность действий, начиная со сбора сырья, его подготовки, водной

экстракции, затем выделения и очистки инулина, приведена на рис. 1. По указанной методике из лопуха и цикория удалось извлечь до 28 % и 33 % инулина соответственно.

Рис. 1. Схема выделения инулина из корней растений

Изучалось влияние полученных инулинов на рост и накопление биомассы отечественного пробиотика *L. acidophilus* Ер 317/402. Опыты проводили на среде LAPT, куда в качестве основного источника углерода добавляли по 1,0 % глюкозы, инулины лопуха (ИЛ) и цикория (ИЦ). После инокуляции указанных ростовых сред суточной культурой *L. acidophilus* Ер 317/402 колбы инкубировали при 37°C на водяной качалке и периодическим измерением ОП следили за ростом культур. Кривые роста штамма Ер 317/402 на средах, содержащих инулин лопуха и цикория (контроль-глюкоза), представлены на рис.2.

Рис. 2. Динамика роста культуры *Lactobacillus acidophilus* в бульоне LAPT, содержащем инулины, выделенные из различных растений:
 1 – LAPT + глюкоза; 2 – LAPT + инулин лопуха;
 3 – LAPT + инулин цикория; 4 – LAPT-контроль

Как видно из рис.2, культура, растущая на ИЛ, по скорости роста незначительно уступает культуре, растущей на глюкозе. В то же время рост культуры на инулине, выделенном из цикория, как и у контрольной культуры, после 3-х часов постепенно останавливается. Как следует из полученных данных, ИЦ плохо усваивается штаммом Ер 317/402. Наблюдаемый незначительный рост по сравнению с контролем, по-видимому, происходит за счет низкомолекулярных инулидов, присутствующих в препаратах сырых инулинов [13]. Другими авторами тоже показано, что инулин, выделенный из цикория, *in vitro* плохо усваивается лактобациллами [5, 13]. Для повышения его усвояемости необходимо проводить неполный ферментативный гидролиз, в результате которого образуются легкоусвояемые фруктоолигосахариды (ФОС) и олигофруктаны (ОФ). Можно также предположить, что высокая эффективность усвоения инулина лопуха штаммом Ер 317/402 обусловлена низкой степенью его полимеризации, а также высоким содержанием легкоусвояемых ФОС и ОФ.

Известно, что вязкость растворов полисахаридов находится в прямой зависимости от степени их полимеризации или разветвленности, в связи с чем было бы интересно определение сравнительной вязкости инулинов, выделенных из лопуха и цикория. Данные по определению вязкости 10 %-ных растворов ИЛ и ИЦ представлены на рис. 3. Как видно из рис. 3, вязкость водного раствора ИЦ на 30 % выше, чем у ИЛ, что свидетельствует о более высокой степени полимеризации инулина, выделенного из цикория, так как полимеры инулинов редко бывают разветвленными.

Рис. 3. Вязкость 10%-ных водных растворов инулинов, выделенных из лопуха и цикория.

Кисломолочный продукт “Нарине” широко используется в детском питании в качестве заменителя материнского молока. Как известно, в материнском молоке присутствует аналог лактулозы, который играет важную роль в формировании кишечного микробиоценоза у ребенка. В связи с этим очень важно изучить эффективность усвоения лактулозы штаммом Ер 307/412 для ее использования в качестве добавки к кисломолочному продукту “Нарине”, предназначенному как для детей, так и для взрослых, а также с целью создания синбиотиков в виде капсул или таблеток.

Рис. 4. Динамика роста культуры *Lactobacillus acidophilus* в бульоне LAPT, содержащем лактулозу. 1 - LAPT + глюкоза, 2 - LAPT + 20 мг/мл лактулозы, 3 - LAPT + 40 мг/мл лактулозы

На рис. 4 представлены данные по скорости роста и накоплению биомассы у штамма *L. acidophilus* Ep 307/412 на среде, содержащей в качестве основного источника углерода лактулозу (контролем служила глюкоза). Полученные результаты показывают, что исследуемая культура хорошо усваивает лактулозу и по росту и накоплению биомассы незначительно уступает культуре, растущей на среде, содержащей глюкозу. Большой разницы между 1%-ной и 2%-ной концентрациями лактулозы не было обнаружено, повышение ее концентрации даже слегка замедляло рост культуры.

Согласно последним исследованиям американских ученых, пробиотики обладают специфической, генетически детерминированной способностью транспорта ФОС и ОФ во внутрь клетки и их утилизации [2]. Согласно нашим данным и данным других авторов, существует некая критическая степень полимеризации (молекулярная масса), выше которой затрудняется транспорт инулина в клетку [3, 5, 13]. Непосредственное усвоение ИЛ и лактулозы лактобациллами позволяет употреблять их в составе синбиотиков, упакованных в капсулы и таблетки.

ЛИТЕРАТУРА

1. *Каширская Н. Ю.* Значение пробиотиков и пребиотиков в регуляции кишечной микрофлоры. Русский медицинский журнал, с. 13-14, 2000.
2. *Barrangou R., Altermann E., Hutkins R., Cano R., Klaenhammer R.* Functional and comparative genomic analyses of an operon involved in fructooligosaccharide utilization by *Lactobacillus acidophilus*. PNAS, 100, 15, 8957-8962, 2003.
3. *Beirão-da-Costa M. L., Januário M. I.N., Leitão A. E. B., Simão F. M. L.S.* Characterisation of inulin from chicory and salsify cultivated in Portugal. 2nd Mercosur Congress on Chemical Engineering. 4th Mercosur Congress on Process Systems Engineering. 1-9, 2005.
4. *Biedrzycka, E.* Prebiotic effectiveness of fructans of different degrees of polymerization. Food Science and Technology, 15, 170-175, 2004.
5. *Collins M.D., Gibson G.R.* Probiotics, prebiotics and synbiotics: approaches for modulating the microbial ecology of the gut. The American Journal of Clinical Nutrition, 69, 1052-1057, 1999.

6. *Foster S., Games D.A.* Medical Plants and Herbs, New York, 2000.
7. *Gibson G.R.* Dietary modulation of the human gut microflora using the prebiotics oligofructose and inulin. *J Nutr; Suppl.*, 129, 7, 1438-1441, 1999.
8. *Gibson G.R., Roberfroid M.B.* Dietary modulation of the human colonic microbiota: introducing the concept of prebiotics. *J Nutr*, 125, 1401-1412, 1995.
9. *Kailasapathy K.A., Chin J.* Survival and therapeutic potential of probiotic organisms with reference to *Lactobacillus acidophilus* and *Bifidobacterium* spp. *Immunol Cell Biol.*, 78, 80-88, 2000.
10. *MacGillivray P.C., Finlay H.V.L., Binns T.B.* Use of lactulose to create a preponderance of lactobacilli in the intestine of bottle-fed infants. *Scott Med J*, 4, 182-189, 1959.
11. *Macrae, R., Robinson, R. K., Sadler, M. J. (Ed.)*. Encyclopedia of Food Science. Food Technology and Nutrition. Academic Press. 2, 863-867, 1993.
12. *Niness K.R.* Inulin and Oligofructose: What Are They? *J. Nutr.*, 129, 1402-1406, 1999.
13. *Roberfroid M.B.* Prebiotics and probiotics: are they functional foods? *Am. J. Clin. Nutr. Suppl.*, 71, 6, 1682-1687, 2000.
14. *Suzuki M.* Fructans in crop production and preservation, In: Suzuki, M.; Chatterton, N. J. (ed), Science and Technology of Fructans, CRC Press, pp. 227-255, 1993.
15. *Vanengelgem F., Zamfir M., Adriany T., De Vuyst L.* Biodiversity of Exopolysaccharides Produced by *Streptococcus thermophilus* Strains Is Reflected in Their Production and Their Molecular and Functional Characteristics. *Journal of Applied Microbiology*, 97, 2, 1257-1273, 2004.
16. British herbal Pharmacopoeia, London British Herbal Assotetion, 1997.

Поступила 25.10.2011