

جداسازی و غربالگری باکتری‌های اسید لاکتیک از ماست گاومیش و بررسی فعالیت پروبیوتیکی آن

فاطمه مصدق*^۱، زهیر حشمتی پور^۲

۱- دانشجوی کارشناسی ارشد زیست‌شناسی، میکروبیولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی

۲- استادیار میکروبیولوژی، دانشگاه آزاد اسلامی

چکیده

باکتری‌های پروبیوتیک اثرات مفیدی بر سلامت انسان دارند، استفاده از فرآورده‌های لبنی صنعتی نسبت به سنتی منجر به افزایش احتمال حذف باکتری‌های پروبیوتیک می‌شود. هدف از این مطالعه، جداسازی لاکتوباسیل‌ها و بررسی پروبیوتیکی آن‌ها می‌باشد. در این مطالعه که در سال ۱۳۹۴ انجام شده است، نمونه ماست گاومیش تهیه و با استفاده از محیط کشت اختصاصی MRS agar و MRS broth، لاکتوباسیل‌ها را در شرایط بیهوایی جدا کرده و با روش‌های غربالگری انتخابی، تست کاتالاز، تست گرم و حرکت، لاکتوباسیل انتخاب و توسط 16s rRNA تأیید گردید. پس از جداسازی، تست آنتی‌بیوتیکی، pH و نمک صفرآوری برای مشخص شدن پتانسیل پروبیوتیکی آن بر روی آن انجام گردید. لاکتوباسیل جدا شده به آنتی‌بیوتیک‌ها اعم از نیتروفورانتوتین، کلرامفیکل، کلیندامایسین، پنی‌سیلین، تتراسایکلین، سیروفلوکساسین، پیراسیلین، سفپیسم، کوتریماکسازول، جنتاماسین، لووفلوکسازین، آزترونام حساس بوده ولی نسبت به آنتی‌بیوتیک‌هایی مانند توبراماسین، باسی‌تراسین، ونکوماسین، کاناماسین، نالیدیکسیک اسید واکنشی نشان نداده و نتایج بررسی رشد در pH‌های مختلف ۴ و ۵ و ۶ و ۷ نشان داد که در pH ۴ رشد نکرده ولی در ۵ و ۶ و ۷ رشد داشته یعنی در pH اسیدی قادر به رشد نبوده و تحمل اسیدی این سویه به شرایط معده ای بسیار پایین می‌باشد و در نهایت با افزودن ۰/۳ گرم نمک صفرآوری به محیط کشت اختصاصی و رشد در ساعت‌های مختلف در زمان‌های ۴۵ دقیقه، ۲، ۴، ۶، ۸ و ۲۴ ساعت با توجه به جذب نوری تا زمان ۴ ساعت رشد داشته ولی از ۴ ساعت به بعد از میزان جذب کاسته شده که نشان دهنده پایداری این سویه طی این زمان در داخل بدن می‌باشد.

کلمات کلیدی: لاکتوباسیل، ماست، باکتری پروبیوتیک، گاومیش

مقدمه

باکتری‌های اسیدلاکتیک به عنوان بزرگ‌ترین گروه تشکیل دهنده پروبیوتیک‌ها بوده و این باکتری‌های پروبیوتیک میکروارگانسیم‌های غیر بیماریزا و مستعدی می‌باشند که در صورت فراهم شدن آن‌ها به میزان کافی اثرات مفیدی روی میزبان می‌شوند (ان). این باکتری‌های گرم مثبت، فاقد اسپور و میکروآیروفیلیک کروی یا میله‌ای می‌باشند که از تخمیر کربوهیدرات‌ها در این باکتری‌ها اسیدلاکتیک به عنوان یک محصول نهایی تولید می‌شود. یکی از مهم‌ترین کاربردهای باکتری‌های اسیدلاکتیک تولید فرآورده‌های پروبیوتیک می‌باشد که بزرگ‌ترین گروه باکتری موجود در این محصولات را تشکیل می‌دهد (۳ ف). تولید پلی‌لاکتیک اسید (*Poly lactic acid*)، غذاهای تخمیری، نوشیدنی‌های تخمیری، افزودنی‌ها، آگزوپلی ساکارید، باکتریوسین، اسید-لاکتیک میکروبی و افزایش کیفیت و ماندگاری محصولات غذایی بخشی از کاربردهای مهم باکتری‌های اسیدلاکتیک است که همه این باکتری‌ها را به عنوان گروه بسیار مهم در میکروبیولوژی صنعتی و پزشکی مطرح می‌کنند (۴۸ ف). این میکروارگانسیم‌ها روی سلامت انسان و جانوران تأثیر بسیار خوبی داشته از جمله لاکتوباسیل و بیفیدوباکترها پروبیوتیک‌هایی هستند که توانایی زیادی در جلوگیری از بروز سرطان روده دارند. از خواص بیولوژیک این باکتری‌ها می‌توان به فعالیت ضد میکروبی، ضدقارچی، ضد ویروسی، و ویژگی‌های ضد سرطانی، ضد تجمع پلاکت و ویژگی آنتی‌اکسیدانی می‌توان اشاره کرد (مقاله مهناز کاظمی پور ۲۰۱۲). باکتری‌های اسیدلاکتیک و فرآورده‌های آن‌ها کاربردهای بسیاری در صنایع مختلف از جمله صنایع گوشتی، کشاورزی، نوشیدنی‌ولنی به عنوان استارتر فرآورده‌های لبنی صنعتی داشته و این گروه از پروبیوتیک‌ها به عنوان یک مانع خوب و مؤثر بر علیه عفونت‌های میکروبی و تأثیر درمان زیستی با توجه به داشتن چندین فاکتور مهم به شمار می‌آیند. اثر نگهدارندگی باکتری‌های اسیدلاکتیک بدلیل تولید اسیدهای آلی مثل اسید لاکتیک، اسید استیک و تولید مواد ضد میکروبی، فنیل لاکتیک (*P-OH(Phenylactic acid)*) اسیدهای فنیل لاکتیک (*P-OHPhenylactic acid*)، کاپروئیک اسید (*Caproic acid*) یا رتوترین (*Reuterin*) می‌باشد. بنابراین این باکتری‌ها و فرآورده‌های آن‌ها را می‌توان به عنوان نگهدارنده‌های زیستی به کار گرفت.

مواد و روش

ابتدا نمونه ماست تهیه شده از شیر گاو میش را در محیط اختصاصی MRS برات در شرایط کاملاً بی‌هوازی بمدت ۴۸ ساعت در جار بی‌هوازی در دمای ۳۷ درجه انکوباسیون می‌کنیم سپس از این محیط وارد محیط اختصاصی MRS آگار کرده و دوباره در شرایط بی‌هوازی انکوبه می‌کنیم اینکار را ادامه داده تا لاکتو باسیل مورد نظر را جدا سازی کنیم باکتری حاصله را رنگ آمیزی گرم می‌کنیم تا باسیل گرم منفی در زیر میکروسکوپ دیده شود سپس تست حرکت توسط محیط کشت SIM انجام داده که بیحرکت می‌باشد و نیز تست کاتالاز که آن هم کاتالاز منفی است بر روی این لاکتو باسیل انجام می‌دهیم.

تست آنتی بیوگرام

در مرحله بعدی تست آنتی بیوگرام در محیط اختصاصی MRS آگار انجام می‌دهیم به اینصورت که ابتدا کشت سفره ای از لاکتو باسیلی که در محیط غنی شده رشد کرده و معادل نیم مک فارلند رسیده را بر روی محیط کشت MRS آگار انجام داده و دیسک‌های آنتی بیوتیک را در نقاط مشخص بر روی پلیت حاوی محیط کشت قرار می‌دهیم که این آنتی بیوتیک‌ها اعم از نیتروفورانتوین ۲۰ میلی متر هاله داده و کلرامفنیکل ۲۰ میلی متر، پنی سیلین ۱۰ میلی متر، کلیندامایسین ۲۵ میلی متر، تتراسایکلین ۲۰ میلی‌متر، سپرو فلوکساسین ۱۸ میلی متر، پیراسیلین ۳۷ میلی‌متر، Tigecycline ۲۷ میلی متر، سفپیم ۲۷ میلی متر،

کوتریماکسازول ۱۵ میلی متر، جنتامایسین ۱۹ میلی متر، لوفلو کساسین ۱۷ میلی متر، آزترونام ۱۸ میلیمترهاله عدم رشد نشان داده ولی توپرامایسین و باسیتراسین، ونکومایسین، نالیدیکسیک اسید و کانامایسین هاله ای ندادند.

بررسی تأثیر نمک صفراوی بر رشد لاکتوباسیل

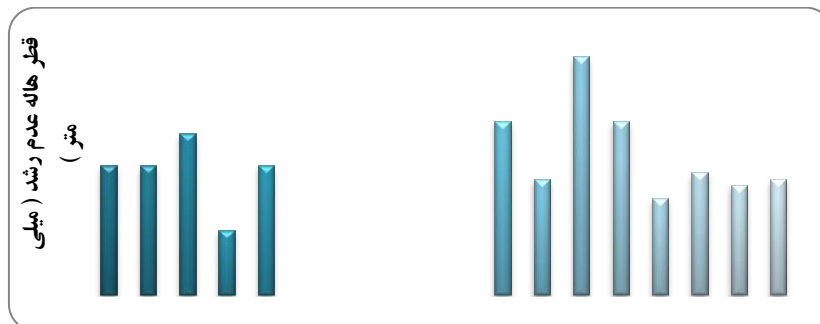
در ابتدا ۱۰۰ سی سی از محیط کشت MRS براث که حاوی ۰/۳ گرم نمک صفراوی می باشد را در ۱۰ لوله تقسیم و اتوکلاو می کنیم و در ۵ لوله یک لوپ از لاکتوباسیل و ۵ لوله به عنوان شاهد در جار بیهوازی گذاشته و در زمانهای ۴۵ دقیقه و ۲ ساعت و ۴ و ۶ و ۸ و نیز ۲۴ ساعت توسط دستگاه اسپکتوفتومتر با طول موج ۶۰۰ نانومتر جذبش را می خوانیم.

تنظیم pH

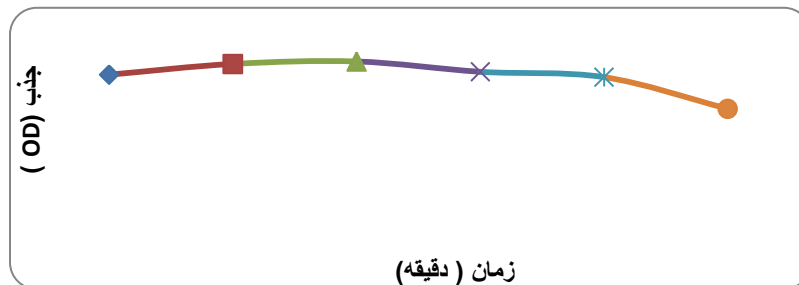
ابتدا در ۴ ارلن و در هر کدام ۵۰ سی سی از محیط کشت اختصاصی MRS براث ریخته و با HCL پی اچ آنرا در ۴ و ۵ و ۶ و ۷ تنظیم کرده و اتوکلاو می کنیم سپس در هر کدام از این ارلن ها ۱ سی سی از لاکتوباسیل رشد داده شده را به این محیط تلقیح و در شرایط بیهوازی به مدت ۴۸ ساعت انکوبه می کنیم که نهایتاً در ارلن با PH=4 کدورتی مشاهده نشده و به ترتیب در PH ۵ و ۶ و ۷ کدورت افزایش پیدا کردند.

بحث و نتیجه گیری:

نتایج مقایسه هاله عدم رشد (میلی متر) آنتی بیوتیک های مورد مطالعه بر رشد لاکتوباسیل جدا شده از ماست گاومیش در نمودار زیر نشان می دهد که آنتی بیوتیک پیراسیلین با قطر هاله عدم رشد ۳۷ میلی متر دارای بیشترین اثر ضد میکروبی بوده است در حالیکه آنتی بیوتیک های توپرامایسین، باسیتراسین، ونکومایسین، نالیدیکسیک اسید و کانامایسین فاقد اثر آنتی باکتریال بوده اند.



نمودار ۱- مقایسه هاله عدم رشد (میلی متر) آنتی بیوتیک های مورد مطالعه بر رشد لاکتوباسیل جدا شده از ماست گاومیش
نتایج تحقیقات حاصل از تأثیر تیمار نمک صفراوی بر روند رشد لاکتوباسیل در زمانهای مختلف در نمودار زیر نشان می دهد که رشد لاکتوباسیل تا زمان ۲۴۰ دقیقه از روند افزایشی برخوردار بوده است سپس با گذشت زمان تأثیر از آهنگ کاهشی برخوردار بوده است بطوریکه در زمان ۱۴۴۰ دقیقه به کمترین میزان رسیده است.



نمودار ۲- روند رشد لاکتوباسیل در زمانهای مختلف تأثیر تیمار نمک صفرای.

در این تحقیق سعی شده از بروزترین روش‌ها برای جداسازی شناسایی و بیوشیمیایی و مولکولی لاکتوباسیلها استفاده شود. در منابع مختلف برای جداسازی باکتری‌ها از محیط کشت MRS آگار استفاده شده و گرمخانه گذاری در دمای ۳۷ درجه سلسیوس به مدت ۴۸ ساعت انجام شده است.

در سال ۲۰۰۷ Ingo و همکاران در آمریکا فعالیت آنتی میکروبیال لاکتوباسیلوس را از پروبیوتیکهای طبیعی بررسی کردند. Grajek و همکاران در سال ۲۰۰۵ درباره اثرات ساختاری پروبیوتیک و پریبیوتیک و آنتی اکسیدان‌ها در غذاها به بررسی پرداختند. Shea Beasley در سال ۲۰۰۴ درباره جداسازی و شناسایی باکتری‌های اسیدلاکتیک از میکروفلورهای انسانی و حیوانی تحقیقاتی را انجام داده است. Sihummel و همکاران در سال ۲۰۰۷ به بررسی مقاومت آنتی بیوتیکی استارتر و گونه‌های باکتریایی اسیدلاکتیک در چند فراورده لبنی پرداختند. که نتایج تحقیقات آن‌ها در تائید این پژوهش می‌باشد

در این تحقیق با استفاده از محیط کشت مذکور کلنی تپیک و خالص لاکتوباسیل از ماست گاومیش بدست آمد و تحمل شرایط اسیدی و مقاومت در برابر نمک‌های صفرای مورد بررسی قرار گرفت و همچنین، در بقاء باکتری‌های اسید لاکتیک اهمیت pH محدوده فراوانی دارد که لاکتوباسیل ایزوله شده مذکور در pH اسیدی قادر به رشد نبوده، از روش‌های متعددی می‌توان باکتری‌های مقاوم به اسید را جداسازی نمود که از دو آزمایش (مقاومت اسیدی بالا و مقاومت به نمک‌های صفرای) جهت تشخیص پتانسیل پروبیوتیکی سویه ایزوله شده، استفاده شد. زیرا این دو ویژگی جزو مهم‌ترین خصوصیات باکتری‌های پروبیوتیک محسوب می‌شود که مطابق با تحقیقات Dunne و همکاران در سال ۲۰۰۱ بوده است. و نهایتاً اینکه تست آنتی بیو گرام لاکتوباسیل ایزوله شده با ایجاد هاله عدم رشد مناسبی نسبت به برخی از آنتی بیوتیکها همراه بوده است.

منابع

- 1-WALKER W.A., Bacterial colonization, Probiotics and the development of intestinal host defense Functional Food Reviews, 1:13-19 (2009).
- 2-SANDERS M.E., How do we know when something called "probiotic" is really a probiotic? A Guideline for Consumers and Health Care Professionals, Functional Food Reviews, 1:3-12 (2009).
- 3-I. GOKTEPE V., JUNEJA K., AHMEDNA M., Probiotics in food safety and human health, Taylor and Francis Group LLC., CRC Press Inc., Boca Raton, FL., (2006).
- 4-ALANDER M., SATOKARI R., KORPELA R., SAXELIN M., T. VILOPPONEN-SALMELA, T.MATTILA-SANDHOLM, A. VON WRIGHT, Persistence of colonization of human colonic mucosa, Appl Environ Microbiol., 65:351-354 (1999).

- 5-V. LAZAR, M.C. BALOTESCU, T. VASSU, I. STOICA, D. SMARANDACHE, V. BARBU, E. SASARMAN, A. ISRAIL, D. BULAI, I. ALEXANDRU AND R. CERNAT, Experimental studies on rats of the probiotic effect of some lactic acid bacteria previously selected for their in vitro capacity to interfere with Salmonella enteritidis infection, Romanian Biotechnological Letters 10:2123-2133 (2005).
- 6-V.I. DEDLOVSKYA, Investigation of pH of contents of the gastro-intestinal tract by radiotelemetric method, Bulletin of Experimental Biology and Medicine, 55:1292-1294, (1968).
- 7-H. HOVE, H. NÛRGAARD, P. BRÛBECH MORTENSEN, Lactic acid bacteria and the human gastrointestinal tract. European Journal of Clinical Nutrition 53:339-350 (1999).
- 8-J. SINGH, A. RIVENSON, M. TOMITA, S. SHIMAMURA, N. ISHIBASHI, S.R. BANDARU, Bifidobacterium longum, a lactic acid-producing intestinal bacterium inhibits colon cancer and modulates the intermediate biomarkers of colon carcinogenesis, Carcinogenesis, 18: 833–841 (1997).