

کنکاش زیست سامانه‌ای شبکه متابولیکی باکتری اشرشیاکولی به روش *Insilico* و کاربرد آن در ورم پستان گاو شیری

سیده لیلا هاشمی^۱، مصطفی قادری زفره‌یی^{۲*}، رضا نقی‌ها^۳

۱- دانشجوی کارشناسی ارشد اصلاح نژاد دام، گروه علوم دامی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه یاسوج، ایران

۲- استادیار زیست سامانه‌های محاسباتی، گروه علوم دامی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه یاسوج، ایران

۳- استادیار میکروبیولوژی، گروه علوم دامی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه یاسوج، ایران

تاریخ پذیرش: ۹۶/۳/۱۸

تاریخ دریافت: ۹۵/۴/۱۲

چکیده

ورم پستان از بیماری‌های مهمی است که می‌تواند در دوران شیردهی و خشکی در گاو شیری ظاهر گردد. با توجه به اهمیت باکتری اشرشیاکولی در ایجاد ورم پستان میکروبی، این پژوهش به منظور بررسی تولید زیست ماده، سم و شناسایی ژن‌های مؤثر بر تولید زیست توده‌ی باکتری اشرشیاکولی در شرایط حابچه‌های پستان گاو شیری مبتلا به ورم پستان در شرایط هوازی و بی‌هوازی و به روش *Insilico* انجام شد. نرخ تولید بهینه‌ی زیست توده‌ی باکتری اشرشیاکولی در شرایط هوازی، ۲/۰۱۵۵ و در شرایط بی‌هوازی ۱/۰۱۵۲ میلی مول بر گرم وزن خشک بر ساعت (mmol/gDW/h) محاسبه شد. بیشترین توان باکتری اشرشیاکولی برای تولید سم در شرایط هوازی، ۱/۶۷۰۱ (mmol/gDW/h) محاسبه شد. تولید بالای زیست توده، می‌تواند توجه مناسبی برای بیماری‌زایی سریع باکتری اشرشیاکولی در محیط پستان گاو شیری باشد. نتایج نشان داد که حذف همزمان ژن‌های *ompC* و *PhoE*، *ompF* و *ompN* موجب توقف تولید زیست توده گردید. همچنین، بررسی واکنش‌های تولید سم در باکتری اشرشیاکولی نشان داد که ژن‌های *ZnuA*، *lpxM* و *solA* که در تولید سم دخالت دارند، توانند کاندیدهای مناسبی برای اهداف دارویی، جهت کاهش و یا توقف تولید سم باشند.

کلمات کلیدی: اشرشیاکولی، زیست توده، حذف ژن، ورم پستان، سم

*نویسنده مسئول: مصطفی قادری زفره‌یی

آدرس: بخش ژنتیک، گروه علوم دامی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه یاسوج، خیابان پاسداران، یاسوج، ایران. تلفن: ۰۷۴۱۲۲۲۴۸۴۰

پست الکترونیک: mghaderi@yu.ac.ir

مقدمه

بررسی‌ها نشان داده است که بیش از ۲۵ درصد از کل زیان‌های اقتصادی ناشی از بیماری‌های گاو، می‌تواند به طور مستقیم مرتبط با بیماری ورم پستان باشد (۴). طبق گزارش بلورچی و همکاران در سال ۲۰۰۸، در آمریکا کاهش تولید ناشی از ورم پستان تحت بالینی، سالیانه در حدود یک میلیارد دلار (۱۱۰ دلار به ازای هر گاو) به صنعت تولید شیر این کشور زیان وارد می‌کند و ۷۰ درصد از موارد کاهش تولید شیر در گله، مربوط به ورم پستان تحت بالینی است. بررسی منابع قویی در این زمینه را می‌توان در (۱ و ۲ و ۹) مشاهده کرد. تاکنون بیش از ۲۰۰ ریزسازواره متفاوت در منابع علمی به عنوان سازه‌های ایجاد کننده ورم پستان گاو شیری گزارش شده‌اند، اما در این میان باکتری *اشرشیاکولی* به عنوان مهمترین سازه بیماری-زای محیطی برای بیماری ورم پستان در گاو شیری به شمار رفته و می‌رود (۸). این باکتری به جهات گوناگونی اهمیت فراوان دارد از جمله می‌توان به توانایی آن در تخمیر قند لاکتوز و مدل سازواره (Model organism) بودن آن نام برد. به طوریکه از اولین ریز سازواره‌هایی است که تعیین توالی کامل ژنوم آن قبل از سال ۲۰۰۰ انجام شد (۳). امروزه، داده‌های بسیار گسترده‌ای از محتوای ژنی، محصولات رونویسی، آنزیم‌های درگیر در واکنش‌ها و به طور کلی مسیرهای بیوشیمیایی و سوخت و ساز باکتری *اشرشیاکولی* در دسترس پژوهشگران قرار دارد (۶). تحلیل موازنه‌ی شار متابولیکی (Metabolic flux balance analysis) ساده‌ترین روش کنکاش شبکه‌های متابولیکی به شمار می‌رود که با در دست داشتن ماتریس استوکیومتری (Stoichiometric matrix) یک زیست سامانه متابولیکی می‌تواند به

سوال‌های مختلف زیستی پاسخ دهد. تحلیل موازنه شار متابولیکی معمولاً با به کارگیری برنامه نویسی خطی (Linear programming) سعی می‌کند تابع هدف خاصی، که معمولاً کمینه کردن یا بیشینه کردن یک شار متابولیکی است، را نسبت به محدودیت‌های ترمودینامیکی و زیستی سامانه مورد نظر، بهینه کند (۱۰). شبکه‌ی متابولیسم *اشرشیاکولی* توسط شمار زیادی از پژوهشگران مورد بررسی قرار گرفته است و پس از انتشار نخستین مدل شبکه‌ی متابولیکی در سال ۲۰۰۰، به طور پیوسته در حال به روز شدن و کامل شدن است (۱۶). تحلیل تعادل شار متابولیکی توسط پژوهشگران زیادی با اهداف مختلفی مورد بررسی قرار گرفته است. ساور و همکاران در سال ۱۹۹۹ با تحلیل نرخ شارهای متابولیکی در سامانه سوخت و ساز مرکزی کربن باکتری *اشرشیاکولی*، اثر تغییرات عملکرد آنزیم‌ها در واکنش‌ها و اثر حذف ژن بر تولید زیست توده را بررسی کردند (۱۷). استلینگ و همکاران با استفاده از تحلیل تعادل شار متابولیکی، به بررسی بخش بزرگی از شبکه‌ی متابولیکی باکتری *اشرشیاکولی* پرداختند (۱۸). در پژوهش پژوهشگران مختلف، منابع کربنی متفاوت در دسترس باکتری *اشرشیاکولی* قرار گرفت و واکنش‌ها و متابولیت‌های فعال در حضور هر منبع کربن شناسایی شدند. نتایج آن‌ها سبب غنی سازی شبکه‌ی متابولیکی باکتری *اشرشیاکولی* گردید. همچنین ماجوسکی و دوماچ (۱۲) با استفاده از تحلیل تعادل شار متابولیکی، به بررسی مسیرهای تولید زیست توده پرداختند. همچنین نوگالس و پالسون در سال ۲۰۰۸ مدل متابولیکی iJNV۴۶ را برای جلبک *سودوموناس پوتیدا* (*Pseudomonas putida*) ایجاد کردند (۱۵). در این مدل واکنش‌های مربوط به تولید زیست توده

اعتبارسنجی شود. از آنجایی که داده‌ی آزمایشگاهی مربوط به تولید زیست توده باکتری /شرشیاکولی در محیط کشت لاکتوز در شرایط هوازی و بی‌هوازی وجود نداشت، در این پژوهش برای اعتبارسنجی محاسبات مدل یاد شده، از نتایج اورث (۱۶) با لحاظ کردن شرایط مشابه استفاده شد. در گویچه پستان گاو شیری مبتلا به ورم پستان، قند لاکتوز تنها کربوهیدرات قابل دسترس بوده (۷) و شرایط هوازی در آن حکم فرما است (۲۰). جهت کنکاش عملکرد زیستی باکتری /شرشیاکولی در شرایط یاد شده، میزان تولید زیست توده در شرایط هوازی و بی‌هوازی در محیط کشت لاکتوز و گلوکز بررسی شد. پس از بهینه سازی تولید زیست توده در شرایط هوازی، واکنش-های مسیر سوخت و ساز لاکتوز تا تبدیل آن به گلوکز مورد بررسی قرار گرفت. جهت بررسی اهمیت واکنش‌های موثر بر تولید زیست توده، حذف واکنش و حذف هر واکنش و هر ژن، مقدار تابع هدف زیست توده، به طور جداگانه محاسبه گردید. در این پژوهش ساختار تابع هدف مانند ساختار تابع هدف در پژوهش (۱۶) بود (جدول ۲). وجود ارتباط واکنش ژن - پروتئین Gene Protein Reaction association بین بسیاری از ژن‌ها، این امکان را می‌دهد که حذف چندتایی ژن در مدل انجام گیرد و در اغلب موارد، ژن‌های متابولیکی مورد انتخاب قرار می‌گیرند. در این پژوهش جهت بررسی میزان مانایی باکتری /شرشیاکولی، حذف چندتایی ژن برای تمام مجموعه‌های چندتایی دارای GPR (مجموعه‌های سه تایی و چهارتایی)، دخیل در سوخت و ساز لاکتوز صورت گرفت. محاسبات پایه در این پژوهش با استفاده از نرم افزار MATLAB انجام شد. در این

در شرایط هوازی و بی‌هوازی در محیط کشت حاوی حداقل گلوکز مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد که پیش بینی مصرف گلوکز در مدل مزبوز بسیار سریع‌تر از نتایج آزمایشگاهی بود. در این راستا، نتایج مشابهی نیز برای باکتری سودوموناس آئروژینوزا گزارش شده است.

با توجه به توانمندی تحلیل تعادل شار متابولیکی (۱۱ و ۱۳ و ۱۴ و ۱۹ و ۲۱)، در این پژوهش سعی گردید عملکرد زیستی باکتری /شرشیاکولی در شرایط حاکم بر فضای گویچه پستان گاو شیری مبتلا به ورم پستان بررسی گردد. در این شرایط، فرض بر این بود که اگر رشد باکتری افزایش یابد، حدت ورم پستان نیز افزایش پیدا می‌کند. در این راستا اهداف پژوهش حاضر عبارت بودند از: بررسی میزان تولید زیست توده، تولید سم در فضای گویچه پستان، شناسایی ژن‌های موثر بر تولید زیست توده و همچنین شناسایی مسیرهای ضروری در تولید زیست توده باکتری /شرشیاکولی در شرایط حاکم بر فضای گویچه پستان گاو شیری مبتلا به ورم پستان.

مواد و روش‌ها

تاکنون مدل‌های زیادی در رابطه با بازسازی شبکه متابولیکی باکتری /شرشیاکولی ارایه شده است که مدل iJO1366 از کامل‌ترین آن‌ها - تا زمان انجام این پژوهش - به شمار می‌رود (کامل‌ترین به این معنی که در ساخت این مدل متابولیکی از آخرین اطلاعات حاشیه نویسی ژنوم (Genome annotation) باکتری /شرشیاکولی استفاده شده است). در ساخت این مدل ۱۳۶۶ ژن متابولیکی، ۲۵۸۱ واکنش و ۱۸۰۴ متابولیت استفاده شده است (۱۶). معمولاً پیش از آنکه مدل‌هایی از این دست بتوانند در عمل مورد استفاده قرار گیرند بایستی میزان اعتبار نتایج حاصل از آن‌ها

است. بر اساس جدول شماره ۳ و با استفاده از پایگاه داده KEGG (www.genome.jp/kegg) مسیر متابولیسمی لاکتوز رسم گردید. با مشخص شدن شارهای بهینه، واکنش‌های دارای شاردرگیر در سوخت و ساز لاکتوز، بصورت تکی حذف شدند. پس از حذف هر واکنش، مقدار تابع هدف (تولید زیست توده) جهت بررسی اهمیت واکنش‌ها، محاسبه شد. نتایج محاسبات در جدول ۴ آورده شده است.

محاسبات مربوط به حذف واکنش نشان داد که حذف مسیر تبدیل قند لاکتوز به گلوکز و گالاکتوز، که با استفاده از آنزیم بتاگالاکتوزیداز انجام می‌شود، و همچنین حذف مسیر انتقال قند لاکتوز از فضای پری پلاسمی به فضای سیتوپلاسمی، تغییری در میزان تولید زیست توده ایجاد نکرد. مهم‌ترین واکنش در مسیر سوخت و ساز قند لاکتوز، واکنش انتقال قند لاکتوز از فضای خارج سلولی به فضای پری پلاسمی و یا به عبارت دیگر ورود قند لاکتوز به درون باکتری /شرشیاکولی است. در این پژوهش مشاهده شد که با حذف این مسیر، ورود قند لاکتوز متوقف گردید و تولید زیست توده باکتری /شرشیاکولی برابر با صفر شد. نتایج حاصل از مدل‌سازی نشان داد که نرخ تولید زیست توده باکتری /شرشیاکولی در شرایط بی-هوازی کمتر از مقدار محاسبه شده در شرایط هوازی و برابر با $1/0.152$ mmol/gDW/h بود. در مقایسه با تولید زیست توده در شرایط هوازی، در شرایط بی-هوازی، شار ورودی مربوط به ورود دی اکسید کربن به باکتری /شرشیاکولی افزایش یافت. این مسیر توسط ژن‌های کنترل کننده‌ی انتقال مواد از خارج به داخل باکتری /شرشیاکولی کنترل می‌شوند. همچنین در شرایط بی‌هوازی، سایر شارهای ورودی و تولید استات کاهش پیدا کرد اما تولید اتانول افزایش یافت

راستا از جعبه ابزار COBRA و نرم افزارهای SBML و libSBML استفاده گردید.

نتایج

جهت اعتبارسنجی نتایج محاسبات در مدل iJO1366، میزان تولید زیست ماده حاصل از ۱۲ پیش‌ماده‌ی متفاوت با نتایج بدست آمده توسط اورث (۱۶) مقایسه گردید. فهرست متابولیت‌های مورد استفاده جهت معرفی به مدل iJO1366 در جدول ۱ آورده شده است. پس از مصرف ۱۲ پیش‌ماده به طور جداگانه توسط مدل iJO1366، مشاهده شد که تولید زیست توده حاصل از مصرف پیش‌ماده‌ی گلوتامین در این پژوهش و (۱۶) تفاوت بالایی داشتند. معمولاً وقتی صحبت از تفاوت یا اختلاف پیش می‌آید، اولین سوال منطقی که مطرح می‌شود بحث درجه معنی‌داری در اختلاف نتیجه‌هاست. باید توضیح داده شود که پژوهش‌هایی از قبیل پژوهش حاضر، متکی به روش‌های دقیق ریاضی هستند (معادلات دیفرانسیل) و متکی به روش‌های آماری نیستند. در روش‌های آماری، چون معمولاً مقایسه نتایج تحت فرض‌های مختلف می‌پردازند، معنی‌داری اختلاف نتایج تحت فرض‌های مختلف باید سنجیده شوند. تولید زیست توده‌ی باکتری در شرایط هوازی محاسبه شد. میزان زیست توده‌ی تولید شده برابر با $2/0.155$ mmol/gDW/h بود و اغلب واکنش‌های بدون شارمربوط به زیر سامانه‌های تبدیلی مواد از محیط بیرون به داخل باکتری /شرشیاکولی بودند. کنکاش شارهای متابولیسمی داخلی (Internal metabolic fluxes) باکتری /شرشیاکولی نشان داد که مهمترین شارهای بهینه‌ی سوخت و ساز، تبدیل لاکتوز به گلوکز بود. فهرست دیگر شارهای متابولیسمی داخلی بهینه در جدول ۳ نشان داده شده

زیست توده در محیط گلوکز بود (نگاره‌ی ۱). باکتری *اشرشیاکولی* دارای چهار نوع سم در دیواره‌ی سلولی خود بوده و بیماری زایی باکتری به دلیل آزادسازی همزمان چهار نوع سم داخلی از جنس لیپوپلی ساکارید مشتق شده از دیواره‌ی سلولی باکتریایی می‌باشد. میزان تولید هر چهار نوع سم از یک مول قند لاکتوز به طور جداگانه مورد محاسبه قرار گرفت تا بیشترین توان باکتری در تولید سم مورد بررسی قرار بگیرد. میزان سم تولید شده در شرایط هوازی بیشتر از شرایط بی‌هوازی بوده و میزان تولید اندوتوکسین ۱ و ۲ در هر دو شرایط هوازی و بی‌هوازی بیشتر از نوع ۳ و ۴ است. با توجه به میزان سم تولید شده، ژن‌های کنترل کننده‌ی مسیرهای تولید سم از اهمیت بالایی جهت کاندید شدن برای اهداف دارویی برخوردارند. پس از شناسایی ژن‌های مربوط به واکنش‌های تولید سم، توالی ژن‌ها در پایگاه داده‌ی مرکز ملی اطلاعات زیست فناوری NCBI جست و جو شد. با مراجعه به بانک دارو مشخص شد که برای ژن‌های *LpxM*, *solAZnuA* و *ZnuB* هیچ گونه دارویی طراحی نشده است (جدول ۶). این ژن‌ها می‌توانند در پژوهش‌های دارویی مورد کنکاش بیشتری قرار گیرند. با توجه به اطلاعات ژنی موجود در مدل مدل JO۱۳۶۶، مجموعه‌های ژنی چندتایی موثر در متابولیسم لاکتوز شناسایی شدند. مجموعه‌های چند ژنی، اغلب در واکنش‌های بسیار زیادی درگیر هستند. جهت تعیین اثر مجموعه‌های ژنی، حذف چندتایی ژن انجام شد. مشخص شد که حذف همزمان ژن‌های *ompF*, *ompN*, *PhoE* و *ompC* در شرایط هوازی و در محیط کشت حاوی قند لاکتوز، روی تولید زیست توده اثرگذار بوده و نرخ تولید زیست توده باکتری *اشرشیاکولی* کلی را صفر می‌کند.

که این می‌تواند محصول تخمیر بی‌هوازی قند مصرفی در نبود اکسیژن باشد (۲۰). بررسی شارهای خروجی نشان داد که باکتری *اشرشیاکولی* برخلاف شرایط هوازی، در شرایط بی‌هوازی از سوکسینات و متانول نیز مصرف می‌کند. بررسی شارهای متابولیکی داخلی نشان داد که در محیط کشت حاوی گلوکز و در شرایط بی‌هوازی، فعالیت مسیرهای گلیکولیز و تری کربوکسیلیک اسید بیشتر شده و فعالیت مسیر پنتوز فسفات کمتر شده است. تولید زیست توده در محیط حاوی استات و در شرایط هوازی با محدودیت چرخه‌ی تری کربوکسیلیک اسید مواجه بود. جهت بررسی میزان انرژی در دسترس باکتری در محیط ورم پستان، بیشینه‌ی تولید کوفاکتورهای NADH، NADPH و ATP از قند لاکتوز در شرایط هوازی و بی‌هوازی محاسبه شدند. محاسبات نشان داد که بیشینه‌ی تولید ATP برابر با ۱۷ مول به ازای مصرف یک مول پیروات حاصل از قند لاکتوز بود. این مقدار برای یک مول گلوکز تولید شده از لاکتوز، در محیط ورم پستان ۳۶/۷۵ مول محاسبه شد. جهت بررسی انرژی‌زایی لاکتوز، میزان انرژی تولید شده برای باکتری در محیط گلوکز و لاکتوز، در شرایط هوازی و بی‌هوازی محاسبه شد. بیشینه‌ی تولید NADH و NADPH در جدول ۵ نشان داده شده است. با استفاده از تحلیل حساسیت شبکه (Sensitivity analysis)، میزان حساسیت تابع هدف (تولید زیست توده) نسبت به تغییرات میزان پیش ماده‌ی مورد استفاده (لاکتوز) جهت رشد باکتری بررسی شد. جهت مقایسه و بررسی عملکرد باکتری، تولید زیست توده در دو محیط قند گلوکز و لاکتوز محاسبه گردید. نتایج نشان داد که میزان تولید زیست توده باکتری در حضور قند لاکتوز دو برابر تولید

پایگاه داده NCBA توالی هر کدام از ژن‌ها استخراج شد. سپس با مراجعه به بانک دارو (<https://www.drugbank.ca>) توالی‌های مورد نظر برای وجود دارو جستجو گردید. نتایج نشان داد هیچ دارویی در ارتباط با ژن‌های PhoE, ompN, ompF و galK, wcaK ثبت نشده است. همچنین هیچ دارویی نیز جهت اثر همزمان بر چهار ژن موثر بر تولید زیست توده ثبت نشده است.

ژن‌های حذف شده یعنی ompF, ompN, PhoE و ompC در زیر سامانه‌های انتقال مواد از خارج باکتری اشرشیاکولی به داخل آن و در بازیابی نوکلئوتیدها دخالت دارند. نتایج نشان داد که با حذف چندتایی چهار ژن PhoE, ompN, ompF و ompC امکان متوقف کردن تولید زیست توده باکتری اشرشیاکولی وجود دارد. پس از شناسایی ژن‌های موثر بر تولید زیست توده و نقش زیستی مهم آن‌ها، با مراجعه به

جدول ۱- فهرست پیش ماده‌های معرفی شده به مدل IJO1366 جهت اعتبار سنجی محاسبات

متابولیت	واکنش تبدیلی	متابولیت	واکنش تبدیلی
استات	EX_ac(e)	اتانول	EX_etoh(e)
استالینید	EX_acald(e)	فروکتوز	EX_fru(e)
آلفا کتو گلوئارات	EX_akg(e)	فومارات	EX_fum(e)
گلوتامین	EX_gln-L(e)	مالات	EX_mal-L(e)
گلوتامات	EX_glu-L(e)	بیروات	EX_pyr(e)
لاکتات	EX_lacD(e)	سوکسینات	EX_succ(e)

جدول ۲- اجزاء تابع هدف به کار رفته جهت تولید زیست توده، با واحد (MMOL GDW-1)

$$0.000223 \text{ 10thhf}[c] + 2.6e-005 \text{ 2fe2s}[c] + 0.000223 \text{ 2ohph}[c] + 0.00026 \text{ 4fe4s}[c] + 0.51369 \text{ ala-L}[c] + 0.000223 \text{ amet}[c] + 0.29579 \text{ arg-L}[c] + 0.24105 \text{ asn-L}[c] + 0.24105 \text{ asp-L}[c] + 54.1248 \text{ atp}[c] + 0.000122 \text{ bmocogdp}[c] + 2e-006 \text{ btn}[c] + 0.005205 \text{ ca2}[c] + 0.005205 \text{ cl}[c] + 0.000576 \text{ coa}[c] + 2.5e-005 \text{ cobalt2}[c] + 0.13351 \text{ ctp}[c] + 0.000709 \text{ cu2}[c] + 0.09158 \text{ cys-L}[c] + 0.026166 \text{ datp}[c] + 0.027017 \text{ dctp}[c] + 0.027017 \text{ dctp}[c] + 0.026166 \text{ dtpp}[c] + 0.000223 \text{ fad}[c] + 0.006715 \text{ fe2}[c] + 0.007808 \text{ fe3}[c] + 0.26316 \text{ gln-L}[c] + 0.26316 \text{ glu-L}[c] + 0.61264 \text{ gly}[c] + 0.2151 \text{ gtp}[c] + 48.6015 \text{ h2o}[c] + 0.094738 \text{ his-L}[c] + 0.29053 \text{ ile-L}[c] + 0.19519 \text{ k}[c] + 0.45053 \text{ leu-L}[c] + 0.34316 \text{ lys-L}[c] + 0.15369 \text{ met-L}[c] + 0.008675 \text{ mg2}[c] + 0.000223 \text{ mlthf}[c] + 0.000691 \text{ mn2}[c] + 7e-006 \text{ mobd}[c] + 0.001831 \text{ nad}[c] + 0.000447 \text{ nadp}[c] + 0.013013 \text{ nh4}[c] + 0.000323 \text{ ni2}[c] + 0.017868 \text{ pe160}[c] + 0.054154 \text{ pe161}[c] + 0.18527 \text{ phe-L}[c] + 0.000223 \text{ pheme}[c] + 0.22106 \text{ pro-L}[c] + 0.000223 \text{ pydx5p}[c] + 0.000223 \text{ ribflv}[c] + 0.21579 \text{ ser-L}[c] + 0.000223 \text{ sheme}[c] + 0.004338 \text{ so4}[c] + 0.000223 \text{ thf}[c] + 0.000223 \text{ thmpp}[c] + 0.25369 \text{ thr-L}[c] + 0.056843 \text{ trp-L}[c] + 0.1379 \text{ tyr-L}[c] + 5.5e-005 \text{ udcpdp}[c] + 0.1441 \text{ utp}[c] + 0.42316 \text{ val-L}[c] + 0.000341 \text{ zn2}[c] + 0.019456 \text{ kdo2lipid4}[e] + 0.013894 \text{ murein5px4p}[p] + 0.045946 \text{ pe160}[p] + 0.02106 \text{ pe161}[p] \rightarrow 53.95 \text{ adp}[c] + 53.95 \text{ h}[c] + 53.9457 \text{ pi}[c] + 0.7739 \text{ ppil}[c]$$

جدول ۳- مهمترین واکنش‌های داخلی بهینه در شرایط هوایی

نام واکنش	اسم بیوشیمیایی واکنش
UDPG4E	یوریدیل دی فسفوجلایکوز اپی مرز
GALKr	گالاکتوکیناز
LACZ	بنا-گالاکتوکیناز
LCTStex	انتقال لاکتوز از خارج سلولی به فضای پری پلاسمی
LCTStpp	انتقال لاکتوز از فضای پری پلاسمی به سیتوپلاسمی
PGMT	فسفولکوکوموتاز
UGLT	یوریدیل دی فسفولکوکوز-هگزوز-۱ فسفات یوریدیل ترانسفراز

جدول ۴- مقدار تولید زیست توده پس از حذف هر واکنش داخلی بهینه - محیط لاکتوز، شرایط هوایی

نام واکنش	اسم بیوشیمیایی واکنش	تولید زیست توده
LACZ	بنا-گالاکتوکیناز	۲/۰۱۵۵
LCTStpp	انتقال لاکتوز از فضای پری پلاسمی به سیتوپلاسمی	۲/۰۱۵۵
PGMT	فسفولکوکوموتاز	۱/۷۹۸۳
GALKr	گالاکتوکیناز	۱/۴۵۵۴
UDPG4E	یوریدیل دی فسفولکوکوز- اپی مرز	۱/۴۵۵۴
UGLT	یوریدیل دی فسفولکوکوز- فسفات یوریدیل ترانسفراز	۱/۴۵۵۴
LCTStex	انتقال لاکتوز از فضای خارج سلولی به پری پلاسم	۰/۰۰

جدول ۵- بیشینه تولید NADH و NADPH از گلوکز و لاکتوز در شرایط هوایی و بی‌هوایی (MMOL/GDW/H)

محدودیت‌ها	گلوکز		لاکتوز	
	بی‌هوایی	هوایی	بی‌هوایی	هوایی
انرژی، استوکیمتری	۶	۱۰	۱۱/۷۵	۲۰/۵
انرژی، استوکیمتری	۴	۹/۳۶	۷/۶۶	۱۸/۷۲

گردید. کنترل این مسیر توسط ژن‌های مربوط به زیر سامانه انتقال پورین‌های خارج غشایی و LACY انجام می‌شود (۸). متوسط تولید شیر یک گاو شیری در طول روز بین ۳۵-۴۵ کیلوگرم است و میزان قند لاکتوز موجود در شیر ۴/۵ درصد است. با توجه به ترکیبات و میزان عناصر معدنی موجود در شیر، نیاز غذایی جهت تولید زیست توده و تکثیر باکتری اشرشیاکولی به خوبی فراهم شده و پیش‌بینی مدل برای میزان تولید زیست توده باکتری اشرشیاکولی قابل توجیه است. باکتری اشرشیاکولی در هر ۲۰ دقیقه یک تقسیم انجام می‌دهد. با توجه به حجم زیست توده‌ی تولید شده، انتظار می‌رود پس از مدت کوتاهی باکتری در حباب‌چه‌ها تکثیر یافته و دام نشانه‌های بیماری را به سرعت نشان دهد (۱۶). تولید این میزان از زیست توده می‌تواند توجیه خوبی برای بیماری‌زایی سریع اشرشیاکولی در محیط پستان گاو شیری باشد. لذا می‌توان با بررسی ژن‌های ایجاد کننده‌ی آنزیم‌های مربوط به مسیر ورود قند لاکتوز، اقدامات مناسبی را جهت کاهش و یا حتی توقف ورم پستان ناشی از اشرشیاکولی انجام داد. جهت مقایسه‌ی عملکرد باکتری اشرشیاکولی در دو شرایط هوازی و بی‌هوازی، بهینه سازی تولید زیست توده باکتری اشرشیاکولی در شرایط بی‌هوازی نیز انجام گرفت. محاسبات نشان داد که نرخ تولید زیست توده باکتری در شرایط بی‌هوازی کمتر از مقدار محاسبه شده در شرایط هوازی و برابر با $1/0152 \text{ mmol/gDW/h}$ بود. توزیع شارها در این حالت نشان داد که واکنش‌های بدون شاردر مدل $iJO1366$ افزایش پیدا کرده است. شارهای تبدالی بهینه، نشان دهنده‌ی بهترین میزان شار برای بهترین تولید زیست توده باکتری اشرشیاکولی در شرایط بی‌هوازی است. شار ورودی واکنش‌های

تفسیر کرد که این امر می‌تواند ناشی از تفاوت ضریب این متابولیت در توابع هدف دو پژوهش باشد. به طور کلی ساختن تابع هدف در تحلیل تعادل شارمتابولیکی، بسیار سخت و زمانبر است و نیاز به آزمایش‌های زیاد زیستی دارد. به نظر می‌رسد تفاوت در تولید زیست توده در این دو پژوهش ناشی از تمایل بیشتر تابع هدف مورد استفاده در مدل پژوهش (۱۶) به تولید زیست توده از گلوتامین باشد. حذف مسیر تبدیل قند لاکتوز به گلوکز و گالاکتوز که با استفاده از آنزیم بتاگالاکتوزیداز انجام می‌شود تغییری در تولید زیست توده ایجاد نکرد که دلیل این امر می‌تواند ناشی از وجود احتمالی سایر مسیرهای متابولیک با فعالیت مشترک باشد. ساختار متابولیکی باکتری اشرشیاکولی ساز و کار تنظیمی بسیار پیچیده‌ای دارد. انتقال پروتون در دو سوی غشای باکتری اشرشیاکولی، بواسطه گرادیانت حاصله، باعث انتقال قند لاکتوز از فضای پری پلاسمی به فضای سیتوپلاسمی می‌شود. در صورتی که این مسیر مسدود شود باکتری اشرشیاکولی جهت تامین انرژی خود، در فضای پری پلاسمی قند لاکتوز را شکسته و گلوکز و گالاکتوز حاصل از تجزیه آن را به طور جداگانه به درون فضای سیتوپلاسمی وارد کند. بنابراین، پس از حذف مسیر تولید آنزیم بتاگالاکتوزیداز، باکتری با تولید آنزیم آلفا گالاکتوزیداز قند لاکتوز سیتوپلاسمی را به گلوکز و گالاکتوز تبدیل می‌کند. این امر باعث مسدود شدن آنزیم بتاگالاکتوزیداز می‌شود که می‌تواند تاثیری بر میزان تولید زیست توده باکتری اشرشیاکولی نداشته باشد (۸). همچنین مشاهده شد که با حذف مسیر انتقال قند لاکتوز از فضای خارج سلولی به فضای پری پلاسمی، تولید زیست توده باکتری برابر با صفر

می‌تواند نشانه‌های بیماری ورم پستان را ایجاد کند. قند لاکتوز به دلیل دی ساکارید بودن، نسبت به گلوکز و سایر منوساکاریدها انرژی زیادی را برای ریزسازواره‌ها جهت بیماری زایی و رشد باکتری فراهم می‌کند (۱۶). باکتری اشرشیاکولی در شرایط هوایی سم بیشتری را در حضور قند لاکتوز نسبت به شرایط غیرهوازی در فضای داخل گویچه پستان، تولید خواهد کرد. نتایج حاصل از حذف واکنش نشان داد که مهم‌ترین راه جهت جلوگیری از تولید زیست توده باکتری اشرشیاکولی در پستان گاو شیری جلوگیری از ورود قند لاکتوز به درون باکتری است. با توجه به این‌که امکان حذف قند لاکتوز از شیر وجود ندارد، مهم‌ترین راه پیشگیری از بروز بیماری ورم پستان ناشی از اشرشیاکولی، می‌تواند جلوگیری از ورود قند لاکتوز به درون باکتری اشرشیاکولی باشد. لذا داروهایی که بتوانند مسیر انتقال لاکتوز به داخل باکتری اشرشیاکولی را مختل کنند، می‌توانند در کاهش ورم پستان نقش عمده‌ای ایفا کنند.

منابع

1. J.K. Holland, J.C. Hadrich, C.A. Wolf, and J. Lombard (2015). Economics of Measuring Costs Due to Mastitis-Related Milk Loss. Selected paper prepared for presentation at the 2015 AAEP & WAEA Joint Annual Meeting, San Francisco, California, July 26-28.
2. T. Halasa, K. Huijps, O. Østerås & H. Hogeveen. (2007). Economic effects of bovine mastitis and mastitis management: A review, *Veterinary Quarterly*, **29**:1, 18-31.
3. Blattner, F.R., Plunkett, G., Bloch, C.A., Perna, N.T., Burland, V., Riley, M., Shao, Y. (1997) The complete genome sequence of *Escherichia coli* K-12. *Science*, **277**:1453-1462.
4. Blowey, R., Edmondson, P. (1995). Mastitis control in dairy herds. *Farming Press*, **5**:46-76.

تبادلی در شرایط بی‌هوازی، در مقایسه با شرایط هوایی کاهش پیدا کرد. این وضعیت در یافته‌های دیگر محققان نیز مورد تاکید قرار گرفته است (۲۰). شاره‌های کاهش یافته در شرایط بی‌هوازی مربوط به زیر سامانه‌های انتقال مواد، بازبایی اسیدهای نوکلئیک، زیست-ساخت کوفاکتورها و زیست-ساخت لیپید و سایر مسیرها بودند. محاسبات تولید انرژی از قند لاکتوز در محیط هوایی نشان داد میزان کوفاکتورهای تولید شده در حضور قند لاکتوز دو برابر قند گلوکز است. به این ترتیب انتظار می‌رود باکتری در محیط حاوی قند لاکتوز نسبت به محیط حاوی قند گلوکز تولید زیست توده دو برابری داشته باشد. از این جهت انتظار می‌رود تولید زیست توده باکتری در حباب‌چه‌ی پستان گاو شیری بسیار سریع بوده و دام به سرعت نشانه‌های بیماری را نشان خواهد داد. با بررسی میزان حساسیت تابع هدف (تولید زیست توده) نسبت به تغییرات میزان پیش ماده‌ی مورد استفاده (لاکتوز)، نتایج نشان داد که تولید زیست توده با افزایش مقادیر پیش ماده افزایش می‌یابد که با یافته‌های بالاتر و همکاران (۳) همخوانی دارد. در این شرایط باکتری وارد گامه رشد لگاریتمی می‌شود. در گامه رشد لگاریتمی، تولید زیست توده باکتری اشرشیاکولی سریع است چرا که منابع غذایی مورد نیاز به خوبی از محیط اطراف تامین شده است (۲۰). همچنین تولید سریع زیست توده، می‌تواند ناشی از انرژی زیادی باشد که قند لاکتوز در دسترس باکتری اشرشیاکولی قرار داده است. این میزان رشد باکتری اشرشیاکولی به خوبی بیماری‌زایی سریع باکتری را توجیه می‌کند. با توجه به تقسیم سلولی سریع باکتری اشرشیاکولی و داشتن این میزان تولید زیست توده، باکتری اشرشیاکولی به سرعت



- selected organic compounds. *Applied microbiology*, **15**: 1332-1338.
15. Millard, P. (2012). Role of the Csr system in carbon nutrition and in the control of central metabolism in *Escherichia coli* K-12 MG1655 and Nissle, Doctoral dissertation, Toulouse, INSA).
 16. Nissen, T.L., Schulze, U., Nielsen, J., Villadsen, J. (1997). Flux Distributions in Anaerobic, Glucose-Limited Continuous Cultures of *Saccharomyces Cerevisiae*. *Microbiology*, **143**:203.
 17. Nogales, J., Bernhard, O.P., Thiele, I. (2008). A genome-scale metabolic reconstruction of *Pseudomonas putida* KT2440: iJN746 as a cell factory. *BMC systems biology*, **2**: 79-90
 18. Orth, J.D. 2012. Systems biology analysis of *Escherichia coli* for discovery and metabolic engineering. PhD Thesis. UNIVERSITY OF CALIFORNIA, SAN DIEGO.
 19. Sauer, U.W.E., Lasko, D.R., Fiaux, J., Hochuli, M., Glaser, R. Szyperski, T. Bailey, J.E. (1999). Metabolic flux ratio analysis of genetic and environmental modulations of *Escherichia coli* central carbon metabolism. *Journal of bacteriology*, **181**:6679-6688.
 20. Stelling, J., Klamt, S., Bettenbrock, K., Schuster, S., Gilles, E.D. (2002). Metabolic network structure determines key aspects of functionality and regulation. *Nature*, **420**: 190-193.
 21. Tamiru, F., Alemu, S., Tsega, A. (2013). Aerobic Microorganisms Isolated from Mastitic Bovine Milk and Their Antimicrobial Susceptibility Profiles, Ethiopia. *Agriculture and Environmental Science*, **13**: 920-925.
 5. Christel Nielsen. 2009. Economic Impact of Mastitis in Dairy Cows. Doctoral, Doctoral Thesis. Department of Animal Breeding and Genetics, Faculty of Veterinary Medicine and Animal Science, Swedish University of Agricultural Sciences ,Uppsala.
 6. Burgard, A.P., Maranas, C.D. (2001). Probing the performance limits of the *Escherichia coli* metabolic network subject to gene additions or deletions. *Biotechnology and bioengineering*, **74**: 364-375.
 7. Boudonck, K.J., M.W. Mitchell., J. Wulff, and J.A. Ryals. (2009). Characterization of the biochemical variability of bovine milk using metabolomics. *Metabolomics*, **5**: 375-386.
 8. Elbein, A., & Heath, E. C. (1965). The biosynthesis of cell wall lipopolysaccharide in *Escherichia coli* I. The biochemical properties of a uridine diphosphate galactose 4-epimeraseless mutant. *Journal of Biological Chemistry*, **5**: 1919-1925.
 9. H.N. Costa, L.R. Molina, C.F.A. Lage, V.M.R. Malacco , E.J. Facury Filho, A.U. Carvalho. (2017). Comparison of two methodologies to estimate losses of milk production in crossbred Holstein x Zebu cows with sub-clinical mastitis. *Arquivo Brasileiro de Medicina Veterinária e Zootecnia*, **69**:579-586.
 10. Famili, I., Forster, J., Fu, P. (2003). Genome-scale reconstruction of the *Saccharomyces cerevisiae* metabolic network. *Genome Research*, **13**:244–253.
 11. Gianchandani, J.E., Lee, J.M. (2006). Papin Flux balance analysis in the era of metabolomics. *Briefings in bioinformatics*, **7**:140-150.
 12. Lee, J.H., Oh, K.K., Kim, E.K., Kwack, K., Jung, S., Lee, H.K. (2006). Radiologic and clinical features of idiopathic granulomatous lobular mastitis mimicking advanced breast cancer. *Yonsei medical journal*, **47**:78-84.
 13. Majewski, R.A., and Domach, M.M. (1990). Simple constrained optimization metabolism. *Biotechnology Progress*, **21**: 1617–1626.
 14. Mayberry, W.R., Prochazka, G.J. Payne, W.J. (1967). Growth yields of bacteria on

Insilico Systems Biology Explorations of *Escherichia Coli*'s Metabolic Network and Its Application in Mastitic Dairy Cattle

Hashemi, L.¹, Ghaderi-Zefrehei, M.^{2*}, Naghiah, R.³

1. MSc Student in Animal Breeding, Department of Animal Science, Faculty of Agriculture, Yasouj University, Yasouj, Iran

2. Assistance Professor in Systems Biology, Department of Animal Science, Faculty of Agriculture, Yasouj University, Yasouj, Iran

3. Assistance Professor in Bacteriology, Department of Animal Science, Faculty of Agriculture, Yasouj University, Yasouj, Iran

Received Date: 2 July 2016

Accepted Date: 8 June 2017

Abstract

Mastitis is an important disease that could turn up in both milking and dry off periods in dairy cattle. Considering the importance of *Escherichia coli* in causing microbial mastitis, this study in an Insilico way was undertaken to investigate the amount of biomass, toxin production and to identify genes affecting on *Escherichia coli* growth in both aerobic and anaerobic conditions in alveoli of mastitis dairy cow. The optimum rate of *Escherichia coli* growth or biomass production adopting aerobic condition was 2.0155 millimoles per gram dry weight per hour (mmol/gDW/h) but in anaerobic condition this value was 1.0152 mmol/gDW/h. The most toxin production was obtained in aerobic condition (1.6701 mmol/gDW/h). This substantial amount of biomass production could be a great indicative of rapid growth of *Escherichia coli* and therefore, inflicting the mastitis in dairy cow. Multiple gene deletion indicated that four genes *ompF*, *ompN*, *PhoE* and *ompC* brought about of stopping biomass production. Also, it was indicated that *solA*, *LpxM*, *ZnuA* and *znuB* genes are suitable drug targets for reducing or stopping toxin production in *Escherichia coli*.

Keywords: *Escherichia Coli*, Biomass, Gene deletion, Mastitis, Toxin

*Corresponding author: Ghaderi-Zefrehei, M.

Address: Genetics and Animal Science Department, Agriculture Faculty, Yasouj University, Pasdaran Ave., Yasouj, Iran. Tel: +98 741 222 4840

Email: mghaderi@yu.ac.ir,