

مقایسه اثر آهن فریک و فرو بر رشد باسیلوس سرئوس و اشرشیا کلی

نرگس کلانتری*، دکتر ایرج نحوی**، دکتر سیدعلی اصغر مشتاقی***

چکیده

نیاز موجودات زنده به عناصر کمیاب از جمله آهن از مدت‌ها قبل شناخته شده است. از طرفی، وجود این عناصر با غلظت‌های بالا در محیط کشت، ریزسازواره‌ها، منجر به عدم رشد آنها شده، و راه‌های سوخت و سازشان را تغییر می‌دهد. در این مطالعه باسیلوس سرئوس به عنوان باکتری گرم مثبت و اشرشیا کلی به عنوان باکتری گرم منفی در محیط کشت نوترینت برات حاوی آهن ۱۱/۲، ۵/۶، ۱/۱۲ میلی گرم در لیتر کلرید فریک و سولفات فرو و نوترینت برات خالص به مدت ۵ ساعت انکوبه شدند. تغییرات رشد باکتری‌ها، هر نیم ساعت یک بار با دستگاه اسپکتروفتومتر مورد بررسی قرار گرفت. تمام آزمایش‌ها سه بار انجام شد. نتایج حاصل از این بررسی نشان داد که در مقایسه با گروه کنترل غلظت ۱۱/۲ میلی گرم در لیتر آهن فرو و فریک در گروه آزمایشی موجب توقف رشد اشرشیا کلی و باسیلوس سرئوس، و غلظت ۵/۶ میلی گرم در لیتر آهن دوسه ظرفیتی، باعث کاهش رشد باسیلوس سرئوس به میزان ۴۸/۴ درصد در ساعت ۳/۵ می‌گردد. در صورتی که این غلظت از آهن تأثیر چندانی بر اشرشیا کلی نداشت. رشد باکتری‌ها در محیط حاوی آهن فرو و فریک با غلظت ۱۱/۲ میلی گرم در لیتر مانند گروه کنترل بود. این نتایج نشان می‌دهد با وجود این که آهن از عناصر ضروری برای رشد ریزسازواره‌ها می‌باشد، اگر به میزان زیاد در دسترس آنها قرار گیرد، اثرات سمی بر رشد آنها دارد. ثانیاً باسیلوس سرئوس به مقدار کمی آهن فریک و فرو حساس تر است.

واژه‌های کلیدی: باسیلوس سرئوس، اشرشیا کلی، یون فرو، یون فریک

گرم منفی و باسیلوس سرنوس به عنوان یک باکتری گرم مثبت می‌پردازد.

مواد و روش‌ها

باکتری‌های مورد استفاده

باسیلوس سرنوس با مشخصات ATC, 11\778, Pcl 1032 Nete، اشرشیا کلی موجود در مجموعه میکروبی بخش میکروبیولوژی دانشکده علوم دانشگاه اصفهان

مواد

الف) محیط کشت‌های نوترینت براث (N.B)، نوترینت آگار (N.A)، کلرید فریک و سولفات فرو $Feso_4$ ، $FeCl_3$

ب) طرز تهیه مواد

۱- روش تهیه محلول ذخیره آهن فرو و فریک: مقدار ۵۵۶ میلی‌گرم از نمک $Feso_4 \cdot 7H_2O$ و ۵۴۱ میلی‌گرم از نمک $FeCl_3$ در ۶H₂O در بالن ژوژه‌های ۱۰۰ میلی‌لیتر با آب مقطر به حجم رسانده شد. سپس محلول‌ها در حرارت ۱۲۱ درجه سانتی‌گراد و فشار ۱۵ P/in به مدت ۱۵ دقیقه توسط اتوکلاو استریل شد.

۲- طرز تهیه محیط کشت‌های N.A, N.B: (طبق دستورالعمل مندرج روی محیط‌های کشت تجارتي N.A, N.B تهیه گردید).

روش انجام آزمایش

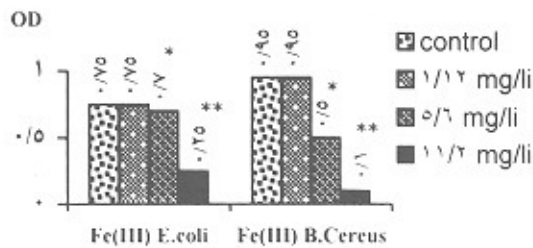
۱- برای تهیه کلنی‌های مجزا، باکتری‌های مورد نظر را به روش استریک پلیت روی N.A استریل کشت داده و به مدت ۲۴ ساعت در حرارت ۳۷ درجه سانتی‌گراد اتوگذاری گردید. بعد از این، پلیت‌ها در یخچال نگهداری شدند.

۲- برای انجام مراحل مختلف آزمایش، کشت‌های ۱۴ ساعته در نظر گرفته شد. بدین منظور ساعت ۵ عصر روز قبل از انجام آزمایش‌های اصلی، یک کلنی از باسیلوس سرنوس و دو کلنی از اشرشیا کلی به N.B، ۱۰۰ میلی‌لیتر استریل تلقیح و در حرارت ۳۷ درجه سانتی‌گراد، بر روی شیکر با دور کم اتوگذاری گردید.

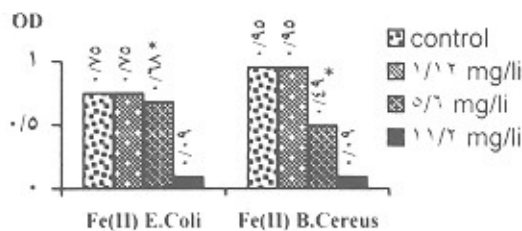
۳- برای بررسی اثر آهن بر رشد و تکثیر باکتری‌های مورد مطالعه از غلظت‌های $1/12$ ، $5/6$ ، $11/2$ mg/li آهن فریک و فرو و محیط کشت N.B استفاده شد، که مقادیر ml ۱۰ و ۵ و ۱ از محلول‌های ذخیره Fe^{+2} و Fe^{+3} را به ترتیب به ۱۹۵ و ۱۹۵

در طبیعت عناصر متفاوتی دیده می‌شوند. برخی از آنها با مقادیر بسیار کم در بدن موجودات زنده وظایف بسیار حیاتی انجام می‌دهند و برای رشد و ادامه حیات ضرورینند. از طرفی میزان این عناصر در رژیم غذایی بایستی در حد مطلوب باشد تا موجود زنده در اثر کمبود و یا ازدیاد آنها دچار اختلال نگردد (۱). آهن، یکی از عناصر اصلی زمین است و به دو شکل فرو و فریک یافت می‌شود. نمک‌های فرو تقریباً سه برابر بیشتر از نمک‌های فریک جذب می‌شوند. تمام موجودات زنده برای فعالیت‌های طبیعی نیاز به دریافت مقادیر مشخصی از آن را دارند (۲). اشرشیا کلی دارای یک سیستم آنزیمی قوی برای احیاء فری - سیدروفور می‌باشد که قابلیت جذب کمتری برای یون فرو دارد (۳). این عنصر به عنوان یک عامل مهم در رشد و سوخت و ساز ریزسازواره‌های هوازی و بی‌هوازی دخالت می‌کند و تمام باکتری‌ها به جز لاکتوباسیل‌ها به آن نیاز دارند (۴و۵). باکتری‌ها به وسیله مواد بسیار اختصاصی به نام سیدروفور، آهن را به شکل محلول در آورده، آن را جذب و به درون سلول منتقل می‌کنند (۶). آهن در پدیده‌های فیزیولوژیکی و سوخت و سازی مانند زنجیره‌های انتقال الکترون، جذب و تثبیت ازت، واکنش‌های اکسیداسیون و احیاء و به عنوان عامل مشترک آنزیم‌ها نقش مهمی دارد (۴و۵). از طرفی مطالعات تجربی روی حیوانات آزمایشگاهی وجود رابطه بین عفونت میکروبی و آهن را تایید می‌کنند (۶). این عنصر به عنوان عامل مشترک در میان عوامل خارج سلولی مثل سموم (توکسین‌ها) و پروتازها که بر پروتانس باکتری مؤثر می‌باشند، جایگاه ویژه‌ای دارد (۶). محققین نشان داده‌اند خوردن بیش از ۳۰ میلی‌گرم در میلی‌لیتر از این عنصر از سوی انسان موجب مسمومیت و بلع ۲۵۰ - ۲۰۰ میلی‌گرم در میلی‌لیتر آن موجب مرگ می‌شود (۷). اطلاعات موجود در زمینه اثرات سمی آهن بر رشد ریزسازواره‌ها بیانگر خاصیت باکتری‌سیدال این عنصر است (۸). از آنجا که تغییرات غلظت آهن می‌تواند در رشد و سوخت و ساز باکتری‌ها تأثیر داشته باشد، این مطالعه به بررسی اثر آهن بر رشد اشرشیا کلی به عنوان یک باکتری

مطالعه انجام شده از سوی هارتونینگ و اشلیگل بیانگر آن است که آهن فریک در مقدار زیاد منجر به از بین رفتن فعالیت سلول‌های پستانداران به واسطه اکسیداسیون DNA می‌شود (۹).



نمودار ۱: بررسی اثر آهن فریک بر رشد اشرشیاکلی و باسیلوس سرنوس (غلظت بصری بعد از ۳/۵ ساعت انکوباسیون در ۳۷ درجه سانتی‌گراد و $P < 0/001$ **، $P < 0/001$ * ($PH = 7.0 \pm 0.2$)



نمودار ۲: بررسی اثر آهن فرو بر رشد اشرشیاکلی و باسیلوس سرنوس (غلظت بصری بعد از ۳/۵ ساعت انکوباسیون در ۳۷ درجه سانتی‌گراد و $P < 0/001$ * ($PH = 7.0 \pm 0.2$)

نتایج بررسی ساگرپانتی در باره اثر ضد میکروبی آهن و مس بر ریزسازواره‌ها نشان داد که آهن و مس به تنهایی دارای خاصیت غیرفعال‌کننده و بیروسی‌ها و باکتری‌ها بوده و اگر به مواد ضد عفونی کننده اضافه شوند خاصیت میکروب‌کشی آنها افزایش می‌یابد (۸). همچنین هاریسون و همکاران وی نشان دادند که آهن بیش از حد فعالیت میکروب‌های شکمبه چهارپایان را کاهش می‌دهد و کلرید فرو در مقایسه با کلرید فریک از اثر میکروب‌کشی بیشتری برخوردار است (۱۰) این نتایج با یافته‌های پژوهش حاضر مطابقت دارد. زیرا عناصر کمیاب از جمله آهن در مقادیر بسیار کم دارای فعالیت می‌باشند و در ماورای این دوز، اثرات سمی بر رشد و سوخت‌وساز موجودات زنده بجا می‌گذارند. به علاوه، هر چه دوز سمی بالاتر رود اثرات آنها وخیم‌تر می‌شود (۱۱).

از طرفی، وقتی تاثیر دوزهای مختلف آهن فرو و فریک را بر

۱۹۹ محیط کشت N.B انتقال داده و کاملاً مخلوط گردید. سپس ۳ ml از هر محیط کشت را به عنوان خالص برداشته و بعد ۳ ml کشت میکروبی ۱۴ ساعته به هر کدام اضافه گردید. رشد باکتری‌ها به وسیله دستگاه اسپکتروفتومتر در طول موج ۵۲۰ نانومتر هر نیم ساعت یک بار اندازه‌گیری شد.

لازم به ذکر است که تمام آزمایش‌های دارای گروه شاهد بودند و در سه نوبت تکرار شدند و یافته‌ها با آزمون t مزدوج و مورد تحلیل قرار گرفتند و سطح معنی داری برای آنها، $P < 0/05$ در نظر گرفته شد.

یافته‌ها

آزمایش‌ها نشان دادند غلظت ۱/۱۲ میلی‌گرم در لیتر آهن به اشکال فریک و فرو تأثیر چندانی بر رشد باکتری‌های تحت مطالعه ندارد، ولی غلظت ۵/۶ میلی‌گرم در لیتر از Fe^{+2} و Fe^{+3} به میزان ۴۸/۴ درصد در مقایسه با گروه کنترل بعد از ۳/۵ ساعت انکوباسیون از رشد باسیلوس سرنوس کاسته است (غلظت بصری $1 = 0/49$) ولی بر رشد اشرشیاکلی تأثیر زیادی ندارد (غلظت بصری $1 = 0/7$). غلظت ۱۱/۲ میلی‌گرم در لیتر آهن دو و سه ظرفیتی موجب مرگ باسیلوس سرنوس می‌شود (غلظت بصری $1 = 0/1$) در حالی که غلظت ۱۱/۲ میلی‌گرم در لیتر Fe^{+3} بعد از ۳/۵ ساعت انکوباسیون در مقایسه با گروه کنترل، ۶۶/۷ درصد از رشد اشرشیاکلی می‌کاهد (غلظت بصری $1 = 0/25$) و همین غلظت از آهن فرو، موجب مرگ این باکتری می‌گردد به طوری که وارد فاز رشد نمی‌شود (غلظت بصری $1 = 0/09$) (نمودار ۲ا).

میزان غلظت بصری گروه کنترل برای باسیلوس سرنوس بعد از ۳/۵ ساعت اتوگذاری برابر ۰/۹۵ و برای اشرشیاکلی ۰/۷۵ بود.

بحث

مطالعات انجام شده در اولین بخش این پژوهش نشان می‌دهد غلظت ۱۱/۲ میلی‌گرم در لیتر آهن سه ظرفیتی منجر به کاهش رشد برابر ۶۶/۷ درصد ($-0/386$)، $-0/614$ درصد CI، $P < 0/003$) و آهن دو ظرفیتی موجب مرگ این باکتری می‌گردد. ($-0/774$)، $-0/564$ درصد CI، $P < 0/002$) (نمودار ۱).

اشرشیاکلی به میزان ۶۶/۷ درصد گردیده، در صورتی که باعث مرگ باسیلوس سرنوس می‌گردد ($t=18/7, P<0/001$). از آن جا که مطالعات به وسیله سایر محققین در باره اثرات آهن بر رشد ریزسازواره‌ها در شرایط کمبود این عنصر انجام گرفته است دلیل قاطعی مبنی بر سمیت بیشتر آهن برای باسیلوس سرنوس در مقایسه با اشرشیاکلی نمی‌توان ارائه داد و پیشنهاد می‌شود مطالعاتی در این زمینه انجام شود.

تشکر و قدردانی

بدین وسیله از کلیه کارکنان بخش‌های میکروبیولوژی دانشکده علوم و بیوشیمی دانشکده داروسازی اصفهان که در انجام این پروژه همکاری صمیمانه داشته‌اند، تشکر و تقدیر می‌شود.

رشد باسیلوس سرنوس مطالعه می‌کنیم، در می‌یابیم که این باکتری در مقایسه با اشرشیاکلی نسبت به آهن حساس‌تر، و اختلاف آنها معنی دار است. به طوری که این باکتری در حضور غلظت ۵/۶ میلی‌گرم در لیتر Fe^{+2} ، Fe^{+3} به میزان ۴۸/۴ درصد در مقایسه با گروه کنترل کاهش رشد نشان می‌دهد ($P<0/001, CI=95 = -0/314, -0/61$) و غلظت ۱۱/۲ میلی‌گرم در لیتر Fe^{+2} و Fe^{+3} موجب مرگ این باکتری می‌گردد ($P<0/001, CI=95 = -0/68, -0/61$) (نمودار ۲). در واقع تأثیر سمیت آهن برای باسیلوس سرنوس بیشتر می‌باشد، به طوری که غلظت ۵/۶ میلی‌گرم در لیتر Fe^{+2} آهن فرو و فریک تأثیر چندانی روی اشرشیاکلی نداشت ولی منجر به کاهش رشد باسیلوس سرنوس می‌شد ($t=5/5, P<0/001$) و همچنین غلظت ۱۱/۲ میلی‌گرم در لیتر Fe^{+3} موجب کاهش رشد

منابع

- 1 - Neilands. J.B. Microbial methabolism of iron. In iron in biochemistry and medicin. A.A.Jacobs. London: Worwood. M. Academic press. 1980; p: 110
- ۲ - نجات. ر. همتی. ا. نصیر. م. مترجم. مبانی پاتوفیزیولوژی متابولیسم و تغذیه. انتشارات جهاد دانشگاهی تهران. تهران. ۱۳۷۵. ۸-۳۴۷
- 3 - Goves. J, Pntecave. M. Reduction and mobilization of iron by NAD (P) H:flavin oxidoreductase from Escherichia Coli. Eur - J - Biocem. 1993 Feb 1, 211(3); 635-41.
- 4 - Zimmerman. N.L, Angerer. A. & Brawn.V. Mechanisticall novel Iron (III) transport system in serratia marcescens. J. of Bactriology 1989; 171: 238-248.
- 5 - Collinson. S.K, Rage.W. Prouduction of outer membrane proteins and on extra-cellular fleuorescent compound by iron-limited Azomonas macrocytogenes. J. of Gen. Microbiology. 1988. 135: 1229-41.
- 6 - Neilands. J.B. Siderophores. Arch - Biochm - Biophys. 1993; 302(1):1-3
- ۷ - ساداتیان. س. ا. نظاهرات اصلی. درمان بیماری‌ها و سمومیت‌ها. چاپ چهارم. تهران. انتشارات جهاد دانشگاهی دانشگاه تهران. ۱۳۷۵. صفحه ۵۹
- 8 - Sagripanti JL. Metal-based formulation with high microbcidal activity. Appi - Environ - Microbiol. 1992. 58(9) : 3157-62.
- 9- Hartwig A, Schlepegrell R. Induction of oxidative DNA by ferric in mammalian cells. Carcinogenesis. 1995. 16(12) : 3009-13.
- 10- Harrison GA, Dawson KA, & Hemken RW. Effects of high iron and sulfate iron concentration on dry matter digestion and voiatil fatty acid production by ruminal microorganisems. J - Anim - Sci. 1992. 70(4) :1188-94.
- 11- Young. GM, Postle K. Repression of tonB transcription during anaerobic growth requires fur binding at the promoter and a second factor binding upstram. Mol. Microbiol. 1994. 11(5) : 943-54.