

بیست و هفتمین کنفرانس اپتیک و فوتونیک ایران و سیزدهمین کنفرانس مهندسی و فناوری فوتونیک ایران، دانشگاه سیستان و بلوچستان، زاهدان، ایران.
18-۱۶ بهمن ۱۳۹۹



کد مقاله : ۲-۸۷۸-۲ - A-۱۰

# بررسی عناصر تشکیل دهنده باکتری اشرشیا کلی در فازهای مختلف رشد با بهرهگیری از طیفنگاری فروشکست القایی لیزری

احمد ناصري'، جواد خليلزاده'، ، سيد محمدرضا درباني'، عبدالله اسلامي مجد'، محمدرضا اكبري" ، شاهين فريدفر"

۱.مرکز علم و فناوری لیزر اپتیک، دانشگاه جامع امام حسین(ع). ۲.پژوهشکده علوم و فناوری اپتیک و لیزر، دانشگاه صنعتی مالک اشتر. ۳.مرکز علم و فناوری زیستشناسی، دانشگاه جامع امام حسین(ع).

چکیده – در این مقاله با بهره گیری از طیفنگاری فروشکست القایی لیزری(LIBS) عناصر تشکیل دهنده باکتری اشرشیا کلی در سه فازهای مختلف رشد بررسی و مقایسه شده است. نمونه بررسی شده، نمونه غیر بیماریزا از باکتری اشرشیا کلی است که در سه مرحله زمانی از فاز رشد با چگالی اپتیکی ۴۰، ۴۰، و ۱/۲ کشت داده شده است. نمونههای باکتری بدست آمده در هر مرحله از فاز رشد، پس از خشکشدن به شکل قرص تبدیل شده است. طیف باکتری در هر سه مرحله با چیدمان استاندارد و رومیدزی LIBSCAN100 بدست آمده است. بر اساس نتایج حاصل از آزمایشهادر شرایط یکسان ، عناصر کلسیم، سدیم، پتاسیم، و پیونید مولکولی CN در طیف نمونهها مشاهده شده و شدت نسبی آنهابا یکدیگر مقایسه شده است. نتایج حاصل از طیفها، نشان می دهد طیفنگاری ELIBS قابلیت و توانایی شناسایی و تفکیک فازهای مختلف رشد باکتری از یکدیگر را دارد.

كليد واژه- طيفنگاري فروشكست القايي ليزري، باكتري، فاز رشد، آمادهسازي نمونه، اشرشيا كلي.

# Investigation of the constituent elements of escherichia coli bacterial in different growth phases using laser induced breakdown spectroscopy

Ahmad Naseri<sup>1</sup>, Javad Khalilzadeh<sup>1</sup>, Seyyed Mohammad Reza Darbani<sup>2</sup>, Abdollah Eslamimajd<sup>2</sup>, Shahin Faridfar<sup>3</sup>, Mohammad Reza Akbari<sup>3</sup>

Center of Science and Technology Laser Optics, University of Emam Hossein<sup>1</sup>, Institute of Optics and Laser Science and Technology, University of Maleke Ashtar<sup>2</sup>, Center of Science and Technology Biology, University of Emam Hossein<sup>3</sup>

Abstract- In this paper, constituent elements of Escherichia Coli bacterial were investigated and compared using Laser Induced Breakdown Spectroscopy (LIBS). The studied sampleis non-pathogenic Specimen of Escherichia Coli that has been cultured in three time phases of growth phase with optical density 0.4, 0.8 and 1.2. Bacterial samples were prepared at each stage of the growth phase, after freezdry are transformed into tablets. Bacteria spectrum are obtained in all three stagesof growth phase with standard layout and desktop LIBSCAN100. Based on the results of spectroscopy under the same experimental conditions, and compared with glass substrate spectrum, elements of calcium, sodium, potassium and CN molecular bonds were observed in the spectra of samples and their relative intensities were compared with each other. The results of the spectroscopy investigation show that laser Induced Breakdown Spectroscopy is capable of identification and discrimination different phases of bacterial growth from each other.

Keywords: Laser Induced Breakdown Spectroscopy, Bacteria, Growth Phases, Sample preparation, Escherichia Coli

#### مقدمه

طیفنگاری فروشکست القایی لیزری، یک روش طیفنگاری گسیل اتمی است که بهصورت گستردهای برای مشخصه یابی و تحلیل عنصری گونههای ناشناخته بكار رفته است[۱] .اساس این روش مبتنی بر تحلیل طیف گسیلی از تابش پلاسمای تولیده شده از پالس لیزری با چگالی توان بالا است. این روش طیفنگاری را می توان به عنوان یک ابزار سریع، ارزان، با حساسیت و دقت بالا برای شناسایی میکروساختارهای بیولوژیک نیز بکار برد. در چندین پژوهش به منظور مشخصهیابی سریع نمونههای باکتری از ویژگی اثر انگشتی طیف عنصری مبتنی بر LIBS استفاده شده است[۲]. در مقاله قبلی ما، عناصر دو نمونه مختلف از باکتریها در فاز نهایی رشد بررسی و مطالعه شده است [۳]. در این مقاله و برای اولین بار در كشور، عناصر تشكيل دهنده نمونه باكترى غيربيمارى زاى Escherichia Coli در سه مرحله مختلف از فاز رشد با بهره گیری از طیفنگاری فروشکست القایی لیزری بررسی شده است.

# آمادهسازي نمونههاي باكترى

نمونه باکتری غیربیماریزای Escherichia Coli که در آزمایشها بکار رفته، به روش زیر تهیه و آماده شده است:۱- ابتدا باکتری در سطح آگار رشد داده شده و یک کلنی از آن به ۵ میلیلیتر محیط کشت LB منتقل و در گرمخانه با دمای ۳۵ درجهسانتی گراد به مدت یک شبانه روز گذاشته شد. پس از بررسی زیر میکروسکوپ نوری و تایید مورفولوژی و خلوص باکتری، یک میلی لیتر از آن در گرمخانه با دمای ۳۵ درجه سانتی گراد گرمخانه گذاری و هوادهی شد. 7- از سوسپانسیون باکتری کشت داده شده در سه مرحله از فاز رشد با جذب نوری 7/۰، 8/۰ و 8/۰ نمونه گیری صورت گرفت. نمونه اول پس از 8/۸ ساعت از نمونه گیری صورت گرفت. نمونه اول پس از 8/۸ ساعت از نمونه گیری صورت گرفت. نمونه اول پس از 8/۸ ساعت از

شروع فرآیند کشت با جذب نوری 7/، نمونه دوم پس از 7/ ساعت از شروع فرآیند کشت با جذب نوری 7/ و نمونه سوم پس از 7/ ساعت از شروع کشت با جذب نوری 7/ آماده شد.7/ هر سه نمونه به لحاظ خلوص میکروبی بررسی شدند تا در حین فرایند آماده سازی دچار آلودگی نشده باشند. پس از تایید خلوص نمونهها، سلولهای باکتریایی توسط سانتریفوژ با شتاب 7/ به مدت 7/ دقیقه و دمای 7/ درجهسانتی 7/ درجهسانتی گراد جمعآوری و محلول رویی دور ریخته شد. 7/ باکتریهای جمعآوری شده در فریزدرایر با دمای 7/ درجه سانتی گراد و شرایط خلا به فریزدرایر با دمای 7/ درجه سانتی گراد و شرایط خلا به میزان 7/ میلی بار به پودر خشک اسفنجی شکل تبدیل شد. 7/ در نهایت توسط دستگاه قرص ساز و تحت فشار شد. 7/ در نهایت توسط دستگاه قرص با قطر 7/ میلی متر و ضخامت 7/ میلی متر از سلولهای باکتریایی فریزدرای شده ضخامت 7/ میلی متر از سلولهای باکتریایی فریزدرای شده تهیه گشت.

# چیدمان آزمایش

چیدمان آزمایش و طیفنگارLIBSCAN100 موجود در آزمایشگاه در شکل ۱ نشان داده شده است.



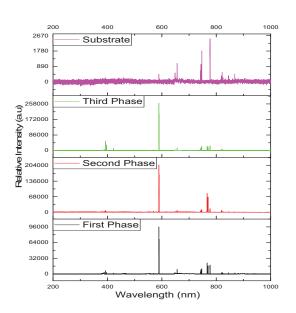
شكل ۱: سامانه طيفنگاري LIBSCAN100

LIBSCAN100 رازمایشها با چیدمان طیفنگاری Photonics Applied متعلق به شرکتPhotonics Applied این چیدمان که طرحواره ی آن در شکل ۱ نشان داده شده، از لیزر Nd:YAG متعلق به شرکت Quantel با طول موج Nd:YAG ، انرژی ۱۰۰ میلی ژول، نرخ تکرار Nestarrow با استفاده شد. از یک Nestarrow با کاناله که قابلیت پوشش طول موجی ۱۸۰ تا

۱۰۱۷ نانومتر را با تفکیکپذیری متغیر ۴۰/۰ تا ۱۰۱۸ نانومتر دارد، استفاده شد. آشکارساز از نوع CCD با مدار تاخیرانداز با تاخیر زمانی ۱/۲۷ میکروثانیه و زمان نورگیری ۱/۱ میلی ثانبه استفاده شد. قبل از انجام آزمایشهای اصلی سیستم مطابق با مرجع [۴] و براساس طیفهای مس کالیبره شد. قرص باکتری در هنگام طیفگیری بر روی یک زیرلایهی شیشهای قرار داده شد.

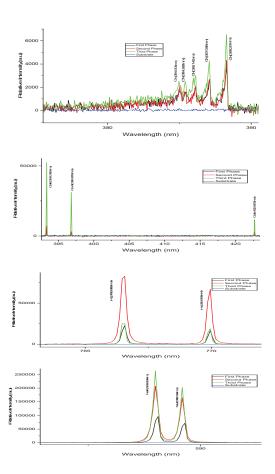
## نتايج

طیف باکتری اشرشیا کلی به ترتیب در سه فاز رشد با چگالی اپتیکی ۱/۴ (نمونه اول)، ۱/۸ (نمونه دوم) و ۱/۲ (نمونه سوم)، و طیف زیرلایه شیشهای که نمونهها برروی آن قرارگرفته بودند در شکل ۲ نشان داده شده است. طیف زیرلایه شیشه به علت این بدست آمده که معلوم شود سیگنالهای مشاهده شده ناشی از نمونههاست نه زیرلایه بر اساس اطلاعات استخراج شده از طیف نمونه در فازهای مختلف و بر اساس اطلاعات مرجع [۴٬۵٬۶]



شکل ۲: طیف باکتری اشرشیا کلی در سه فاز رشد و طیف زیرلایه شیشهای.

در شکل۳، قلههای طیفی مربوط به عناصرکلسیم، سدیم، پتاسیم و پیوند مولوکلی CN در طیف نمونهها در فازهای مختلف ارائه شده است. همانگونه که دیده میشود در تمامی فازهای رشد، عناصر اشاره شده وجود دارند و همانگونه که انتظار میرود با پیشرفت فرآیند رشد باکتری بر میزان فراوانی عناصر نیز افزوده میشود. در طیف زیر لایه شیشهای هیچگونه اثری از عناصر فوق دیده نمی شود.در شکل۴ قلههایی از طیف نمونهها در فازهای مختلف نشان داده شده که همزمان، در طیف زیرلایه شیشهای نیز مشاهده شده است. این قلهها مربوط به عناصر هیدروژن، نیتروژن، اکسیژن و مس است.عناصری همچون فسفر، آلومینیوم، منگنز، منیزیوم، آهن، گوگرد و کربن بر خلاف مرجع [۶]در هیچکدام از مراحل رشد مشاهده نشد.



ندارد	V89/969	V89/959	V89/969	Y89/198	ΚI	٨
ندارد	۳۸۴/۵۰۵	۳۸۴/۵۰۵	۳۸۴/۵۰۵	-		
ندارد	۳۸۴/۹۸۱	<b>ፖለ</b> ዮ/ዓለነ	۳۸۴/۹۸۱	-	CN	٩
ندارد	TN8/147	TA8/147	TA8/147	-		
ندارد	۳۸۷/∘ ۸۸	<b>7</b> 88. € 1 × 1 × 1 × 1 × 1 × 1 × 1 × 1 × 1 × 1	۳۸۷/∘ ۸۸	-		
ندارد	۳۸۸/۲۹۱	۳۸۸/۲۹۱	77.74.74 J	-		

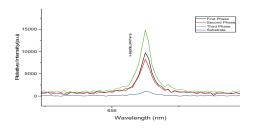
#### نتيجهگيري

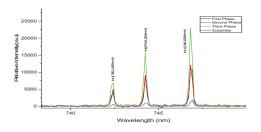
با توجه به نتایج حاصل از طیف LIBS نمونههای ۱تا ۳، به جز در چند مورد کلر، فسفر، منگنز، گوگرد، عناصر موجود با عناصر گزارششده در مرجع [۵] یکسان است.همچنین با توجه به بررسی همزمان طیف نمونهها و طیف زیرلایه (شکل ۳و۴) نشان داده شد که بعضی از عناصر، همانند سدیم، کلسیم، پتاسیم و پیوند مولکولی عناصر، همانند سدیم، کلسیم، پتاسیم و پیوند مولکولی سه نمونه وجود دارند. بنابراین بر اساس بررسیهای صورت گرفته در این مقاله و بهره گیری از روشهای شیمیسنجی و آماری برای تحلیل طیفها، امکان و قابلیت شناسایی و تفکیک فازهای مختلف رشد نمونه باکتری از یکدیگر وجود خواهد داشت.

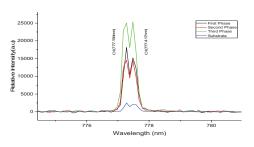
## مراجع

- [1] F.J. Fortes, J.Moros, P. Lucena, L. Cabalín, J. J.Laserna, "Laser-Induced Breakdown Spectroscopy", Anal. Chem. 85(2), 640–669 (2013).
- [2] S. J. Rehse, "A review of the use of laser-induced breakdown spectroscopy for bacterial classification, quantification, and identification", Spectrochim. Acta Part B 57, 2019.
- [3] A. Naseri, J. Khalilzadeh, A. Eslamimajd, S. M. R. Darbani ,M. Hemmati, M. R. Akbari and S. Faridfar, "Possibility of Investigation bacterial samples using laser induced Breakdown spectroscopy", 26<sup>th</sup> ICOP and 12<sup>th</sup> ICPED, 2019.
- [4] www.NIST.com.
- [5] Q. Mohaidat," Laser-Induced Breakdown Spectroscopy (LIBS): An innovative tool for studying bacteria "Thesis 2011.
- [6] V. Simakumar, N. U. Sujatha, J. V. Nilesh, P. Srikanth, I. Arumugam, "Bacterial strain discrimination using a low-cost laser-induced breakdown spectroscopy technique under

شکل ۳: نمایش روند تغییرات شدت عناصر پیوند مولکولی CN ، کلسیم، سدیم و پتاسیم در طیف LIBS باکتری در فازهای مختلف رشد.







شکل ۴: نمایش روند تغییرات شدت عناصر هیدروژن، نیتروژن و اکسیژن در طیف LIBS باکتری در فازهای مختلف رشد.

در جدول ۱، عناصر اصلی تشکیل دهنده باکتری در جدول ۱، عناصر اصلی تشکیل دهنده با طیف و Coliدر فازهای مختلف رشد، در موجع[۶] نشان داده اطلاعات گزارش شده این باکتری در مرجع[۶] نشان داده شده است. علت اختلاف در عناصر موجود در نمونه آزمایش شده در این مقاله و نمونهی مرجع[۶] ناشی از روش تفاوت در نژاد باکتری و تفاوت در آماده سازی نمونه هاست.

جدول ۱:مقایسه عناصر تشکیل دهنده E.coliدر فازهای مختلف رشد.

زير لايه شيشه	طول موج طیف فاز سوم (nm)رشد	طولموج طیف فاز دوم (nm)رشد	طولموج طیف فاز اول (nm)رشد	طول موج [۶]nm	عنصر	ردیف
ندارد	<b>٣٩٣/٣۵٩</b>	<b>٣٩٣/٣۵٩</b>	<b>٣٩٣/٣۵٩</b>	<b>٣٩٣/٣٩۶</b>	Ca II	١
ندارد	۳۹۶/۸۱۶	۳۹۶/۸۱۶	<b>٣98/118</b>	T98/148	Ca II	٢
ندارد	477/804	477/824	477/804	477/577	Ca I	٣
ندارد	۵۸۸/۹۹۵	۵۸۸/۹۹۵	۵۸۸/۹۹۵	۵۸۸/۹۹۷	Na I	۴
ندارد	4861816	۵۸۹/۵۹۴	۵۸۹/۵۹۴	۵۸۹/۵۹۲	Na I	۶
ندارد	V88/08A	V88/08A	V۶۶/۵۶A	V88/4X9	ΚI	Υ

photonics, 113620A, 2020.

optimized growth conditions, " Proc. SPIE 11362, Clinical Bio