

اثر امواج الکترومغناطیس بر رشد و تولید توکسین کلستریدیوم دیفیسیل

رمضانعلی عطایی ***Ph.D.**, غلامحسین پورتقی ***M.Sc.**, علی مهراوی توانا ***Ph.D.**, غلامحسین ریاضی ***Ph.D.**

دانشگاه علوم پزشکی بقیه ا... دانشکده پزشکی، گروه میکروبیولوژی و پژوهشکده طب رزمی، مرکز تحقیقات بهداشت نظامی

دانشگاه تهران، مرکز تحقیقات بیوشیمی بیوفزیک، گروه بیوشیمی

آدرس مکاتبه: تهران صندوق پست: ۱۹۴۵/۰۸۱، دانشگاه علوم پزشکی بقیه ا... دانشکده پزشکی، گروه میکروبیولوژی و پژوهشکده طب رزمی، مرکز تحقیقات بیداری نظامی

پست الکترونیک: Ataee@bmsu.ac.ir

مکیده

دریافت مقاله: ۸۲/۹/۱۶، پذیرش مقاله: ۸۲/۵/۱۰

* هدف: بررسی اثر پرتوهای Short-Wave و Macro-Wave بر رشد و تولید توکسین از کلستریدیوم دیفیسیل Macro-Wave

* مواد و روشهای: در این تحقیق از دو سویه Closrtidium Difficile یکی توکسیزن و دیگری غیر توکسیزن استفاده گردید. ابتدا از هر کدام به طور جداگانه کشت اولیه تهیه شد پس از آن در شیشه های ۵۰ میلی لیتر محیط کشت وارد کرده و استریل گردید. سپس با کشت اولیه به نسبت ۲ درصد تلچیق و به مدت ۲۴ ساعت در شرایط بی هوازی و دمای ۳۷ درجه سانتی گراد گرمخانه گذاری شدند. پس از آن در زمانهای مختلف تحت تابش مستقیم پرتوهای Macro-Wave و Short-Wave قرار گرفتند. همه محیط های اشعه دیده و نیز کترول (محیط اشعه ندیده) به مدت ۴ روز گرمخانه گذاری شدند و پس از آن میزان رشد، تولید پروتئین و سمیت بررسی شدند. رشد باکتری با شمارش تعداد کلی، مقدار پروتئین با روش براد فورد و توکسیتی با استفاده از کشت سلولی رد BK و لوپ گره شده شده و رده خرگوش انجام شد.

* یافته ها: نتایج نشان داد، اثر تابش پرتوهای Macro-Wave باعث حذف فعالیت سیمی عصاره کشت می گردد. به عبارت دیگر بر تولید توکسین اثر کرده و مانع از تولید توکسین شده است. در حالی که اسپورولاسیون و تحریک نموده و باعث می شود پس از ۱۰ ساعت گرمخانه گذاری همه سلولها به اسپور تبدیل شوند.

همچنین نتایج بررسی اثر پرتوهای Shore-Wave بر رشد و تولید توکسین از Closrtidium Difficile نشان داد، تابش مستقیم این پرتو به مدت ۳۰ تا ۶۰ دقیقه باعث افزایش پایدار تولید توکسین به میزان دو برابر می گردد. افزون بر این، تابش مستقیم پرتوهای Short-Wave به کشت ۲۴ ساعته سویه غیر توکسیزن Closrtidium Difficile باعث تحریک تولید پایدار توکسین گردد.

* نتیجه گیری: در هر حال، یافته های این تحقیق مؤید آن است که پرتوهای Macro-Wave باعث حذف تولید توکسین از Closrtidium Difficile شده اما تولید اسپور را القاء می نماید. در حالی که اثر پرتوهای Short-Wave بر سویه غیر توکسیزن، تولید توکسین را الفا کرده و آن را به سویه توکسیزن تبدیل نموده است.

کل و از کان: امواج الکترومغناطیس با طول موج کوتاه، امواج الکترومغناطیس با طول موج بلند، کلستریدیوم دیفیسیل، توکسین A و B، کولیت با غشای کاذب

نشریه پزشکی پاکته، سال ششم، پاییز ۸۳، شماره ۲۳، صفحات ۱۶۰-۱۶۷

مقدمه

بر رشد و تولید توکسین از باکتری دارند. یکی از عواملی که می تواند در شرایط *in vitro* و *in vivo* بر رشد و تولید توکسین از میکرو اگانیسمها مؤثر باشد، طیف گسترهای از پرتوهای الکترومغناطیس هستند (۱، ۲). افزون بر این، از پرتوهای یونیزان برای کشن میکروبها و ضد عفونی محیط استفاده شده است (۳). از پرتوها در صنایع غذایی برای حذف افزایش و نگران کننده است (۴). مواردی از بیماری زمانی روی افتد که آنتی بیوتیک مصرف گردد، زیرا کلستریدیوم دیفیسیل به می دهد که آنتی بیوتیک مصرف گردد، زیرا کلستریدیوم دیفیسیل به سرعت نسبت به آنها مقاوم شده، تکثیر نموده و توکسین تولید نماید. اما در موارد بسیاری نیز کولیت با غشای کاذب بدون مصرف آنتی بیوتیک اتفاق می افتد که علت آن به درستی معلوم نیست، در واقع بدون حضور آنتی بیوتیک، باکتری توکسین تولید کرده و باعث ایجاد بیماری می شود (۵). پرتوها اثرات بیولوژیک زیادی بر ارگانیسمها از جمله

1. Pseudomembranous Colitis

۴۰ دقیقه تلقیح شدند و به مدت ۲۴ ساعت در شرایط بی‌هوایی گرمخانه‌گذاری شدند. به همین ترتیب غیرتوکسیزن کلستریدیوم دیفیسیل کشت اولیه تهیه و به سری‌های ۷/۱ آنی شیشه‌های محتوی ۲۰ میلی‌لیتر محیط کشت تلقیح کرده و گرمخانه‌گذاری شدند.

نحوه بررسی اثر امواج Macro-Wave بر رشد و تولید توکسین از کلستریدیوم دیفیسیل توکسیزن
برای این منظور ۶ عدد از شیشه‌هایی که یا کلستریدیوم دیفیسیل تلقیح و به مدت ۲۴ ساعت در شرایط بی‌هوایی (استفاده از جار و گازپک) گرمخانه‌گذاری شدند را از فاصله ۳۰ سانتی‌متری به مدت ۱۵، ۱۵، ۱۵، ۹۰، ۹۰ و ۱۵۰ دقیقه تحت تابش مستقیم پرتوهای Macro-Wave با قدرت ۱۰۰ وات قرار داده یکی از شیشه‌ها به عنوان کنترل در برابر پرتوهای Macro-Wave قرار داده نشد. طراحی این آزمون با تغییراتی در روش Kohno و Beyleav، YL. And ED Alipov M انجام شد (۱۰، ۱۱). پس از این مرحله همه شیشه‌ها را به مدت ۴ روز در ۳۷ درجه سانتی‌گراد بی‌هوایی گرمخانه‌گذاری کرده و پس از آن میزان رشد باکتری، تولید توکسین و نیز توکسیتی بررسی گردید.

روش بررسی اثر امواج Short-Wave بر رشد و تولید توکسین از کلستریدیوم دیفیسیل توکسیزن
برای این منظور نیز مانند گذشته سه سری ۷/۱ آنی از شیشه‌های تلقیح شده را ایتدا به مدت ۲۴ ساعت در شرایط بی‌هوایی گرمخانه‌گذاری کرده، سپس تحت تاثیر ۳ دوز از امواج Short-Wave قرار داده شدند. به این ترتیب که سری ۶/۱ آنی اول از فاصله ۳۰ سانتی‌متری با شرایط فوق تحت تابش مستقیم دوز ۲ (با شدت ۱۴۵ تا ۱۵۵ وات) پرتوهای short-Wave قرار گرفت (شکل ۱). در هر مورد یکی از شیشه‌ها به عنوان کنترل در برابر پرتوهای Short-Wave قرار داده نشد. پس از این مرحله همه شیشه را به مدت ۴ روز در ۳۷ درجه سانتی‌گراد در شرایط بی‌هوایی (استفاده از جار و گازپک) گرمخانه‌گذارش کرده و پس از این اثر این پرتوها بر رشد، تولید توکسین و نیز توکسیتی بررسی شد.

علاوه بر تعیین اثر Shore-Wave و Macro-Wave توکسیزن کلستریدیوم دیفیسیل این امواج بر سویه غیر توکسیزن نیز به روش فوق بررسی گردید. پس از طراحی و Set Up کردن روش بررسی اثر امواج بر رشد و تولید توکسین، اثر هر یک از آنها ۳ تا ۵ بار تکرار شد.

اندازه‌گیری رشد باکتری
اندازه‌گیری رشد با شمارش تعداد پرگنه‌ها^۱ انجام شد. برای این منظور هر یک از شیشه‌های کشت در زمان تعیین شده، از گرمخانه

ناشناخته باقی مانده است. مثلاً تا کنون انرات بیولوژیک پرتوهای Macro-Wave و Short-wave در مراکز فیزیوتراپی را می‌توان نام برد. از این رو، تعیین اثر این پرتوها بر باکتری کلستریدیوم دیفیسیل به ویژه در سالموندان رو به افزایش و نگران کننده است. به نظر می‌رسد، احتمالاً عوامل دیگری از جمله پرتوهای الکترومعناطیس در ایجاد مقاومت باکتریها دخالت داشته باشند. از آنجا که این پرتوها به وفور در مراکز درمانی استفاده می‌شوند. لذا، هدف این تحقیق، طراحی روشی برای بررسی اثر امواج Short-Wave و Macro-Wave بر رشد و تولید توکسین از کلستریدیوم دیفیسیل است.

مواد و روشها

مواد

در این تحقیق کلستریدیوم دیفیسیل توکسیزن سویه ۱۰۶۶۶ از سازمان پژوهش‌های علمی صنعتی ایران و یک سویه غیر توکسیزن (غیریماریزا) که از مدفعه فرد سالم جدا شده بود استفاده گردید. پادتن اختصاصی توکسین A و B کلستریدیوم دیفیسیل، کوماسی بریلیات‌بلو R-۲۵۰ از سیگما، محیط کشت برین‌هارت اینفیوژن براث، ترپتیکیز سوی آگار، آگار آگار، سیستین هیدروکلروریک، اتانول، اسید سولفوریک، جار و گاز پک از مرک آلمان و فیلتر میلی پور ۰/۴۵ میکرومتری از سارتوریوس تهیه گردید. همچنین خرگوش سفید آزمایشگاهی به وزن ۱ تا ۱/۵ کیلوگرم و نوزاد دو روزه موش سوری از انسیستو پاستور ایران، کشت سلولی رده BK(Bovine Kidney) از بخش ویرس‌های جوانی مؤسسه رازی، دستگاههای تولید کننده امواج Macro-Wave و Short-Wave

1. Short-Wave, view length. 11m, fr: 27 milium

cycle/s.

2. Macro-Wave, Radiotherm. 706. 250w/60 ohm.

245 MHZ. View length. 12cm-69cm.

موجود در بخش فیزیوتراپی بیمارستان بقیه‌ا... استفاده گردید. از روش‌های آماری آنالیز واریانس و t-test و نرم‌افزار stata جهت پردازش یافته‌ها استفاده شد.

کشت باکتری

آمپول لیوکلینه سویه استاندارد کلستریدیوم دیفیسیل را با رعایت شرایط آسپتیک باز کرده و با ۱ میلی‌لیتر محیط کشت استریل سوپانسیون تهیه گردید. سپس ۰/۲ میلی‌لیتر از آن را به محیط برین هارت اینفیوژن براث (BHI Broth) تلقیح و در شرایط بی‌هوایی (استفاده از جار و گازپک) در ۳۷ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲۴ ساعت گرمخانه‌ذاری گردید. بدین ترتیب کشت اولیه (Pre-culter) تهیه شد. سپس به هر یک از طریه‌ای ۷/۱ آنی شیشه‌های کتابی شکل ۴ اونسی، ۲۰ میلی‌لیتر محیط کشت وارد و پس از استریل کردن آنها به نسبت

تجمع آب والکتروولیتها در لوب گره زده شده روده خرگوش استفاده شد (۱۵). همچنین اثرات پاتولوژیک فعالیت آنتروتوکسیستی توکسین A با استفاده از تکنیکهای بافت‌شناسی (۱۶) و اثرات سیتوتوکسیستی از کشت سلولی رده BK استفاده شد (۱۷). در هر مورد از آنتی توکسین اختصاصی توکسینهای A و B به عنوان کنترل (محلول حاوی توکسین و آنتی توکسین اختصاصی) و نیز کنترل بافر استفاده شد.



شکل ۲: گروههای ۲ تایی نوزاد ۲ روزه موش سوری به منظور بررسی اثرات توکسیستی و مهار این اثرات با آنتی توکسین اختصاصی نشان داده شده است.

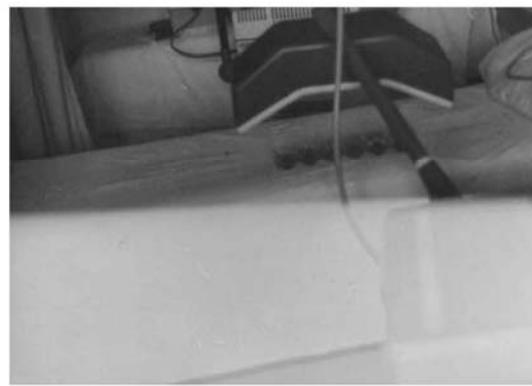
یافته‌ها

در این تحقیق سلولهای رویشی گلستربیدیوم دیفیسیل موجود در آمپولوفیلیزه (سویه توکسی زن) در محیط برین هارت اینفیوژن براث رشد نموده و پس از ۵ روز گرمخانه؛ ذاری مقادیر متابولی از توکسینهای A و B را تولید نمود (جدول ۱). تولید توکسین با تزریق عصاره کشت به صفاق نوزاد ۲ روزه موش سفید آزمایشگاهی و مهار اثرات توکسیستی با آنتی توکسینهای اختصاصی تائید گردید.

در هر حال، نتایج اندازه گیری رشد در شرایط طبیعی نشان داد، پس از ۴۸ ساعت گرمخانه گذاری، منحنی رشد به انتهای فاز لگاریتمی رسیده و در این حالت تعداد لسول باکتری 10^6 cfu/ml رسید. تولید ترکیبی از توکسینهای A و B بر اساس تعیین توکسیستی و نیز اندازه گیری پروتئین کل نشان داد که تولید توکسین پس از ۲۴ ساعت گرمخانه گذاری شروع شو پس از ۱۲۰ ساعت به حداقل رسید. در حالی که از کشت سویه غیر توکسی زن در شرایط مشابه با وجود رشد باکتری هیچ توکسینی در محیط تولید نشد.

همچنین نمونه‌هایی که تحت تاثیر Macro-Wave قرار گرفته بودند، تنها تولید اسپور را القاء کرد که با رنگ آمیزی اختصاصی مشاهده مستقیم میکروسکوپی تولید اسپور تائید گردید.

خارج و از آن رقت‌های 10^{-1} ، 10^{-2} ، 10^{-3} ، 10^{-4} ، 10^{-5} ، 10^{-6} ، 10^{-7} تهیه گردید. از هر رقت، ۳ نمونه ۱۰۰ میکرومتری روی ۳ پلیت حاوی تریپتیکیز سوی که دارای ۵ درصد آگار بود، انتقال داده و با میله (ایلیکاتور) شیشه‌ای استریل به خوبی در سطح پلیت پخش گردید و به مدت ۴۸ ساعت در شرایط بی‌هوایی و دمای ۳۷ درجه سانتی گراد گرمخانه گذاری شدند (۱۲). با شمارش تعداد پرگاههای رشد کرده در هر سه پلیت، میانگین آنها تعیین شد و با وارد کردن ضربه رقت در هر مورد میزان رشد، در زمانهای مشخص، تعیین گردید.



شکل ۱: دستگاه تولید کننده امواج Short-Wave و نحوه تابش آن به کشت باکتری نشان داده شده است.

اندازه گیری غلظت پروتئین

از هر یک از شیشه‌ها که در زمان مشخص گرمخانه گذاری شده بودند، ۱۰ میلی لیتر برداشته و سانتریفیوژ گردید (۵۰۰۰ دور به مدت ۲۰ دقیقه و دمای ۴ درجه سانتی گراد)، مایع رویی با فیلتر ۰/۰۵ میکرومتری استریل شد. سپس با استفاده از روش برادفورد^۷ غلظت کل پروتئین توکسینهای A و B با استفاده از تولید انبو (۱ لیتر کشت)، سانتریفیوژ و جداسازی محلول رویی، رسوب پروتئینهای محلول رویی با سولفات آمونیوم، جداسازی رسوب و دیالیز آن، تهیه ستون کروماتوگرافی تعویض یون حاوی ژل سفاروز C1-6 و شستشوی ستون با بافر جاوه گردیدن کلراید سدیم، جمع آوری فراکنشهای خارج شده از ستون که دارای اثرات سمی بودند، تلفیق آنها، الکتروفورز و بررسی اثرات سمی تعیین گردید (۱۴).

توکسیستی

توکسیستی عصاره استخراج شده با تزریق مقدار مشخصی از آن به داخل صفاق نوزاد دو روزه موش سفید آزمایشگاهی تعیین گردید (شکل ۲). در هر مورد از آنتی توکسینهای A و B برای مهار فعالیت توکسینها استفاده شد. همچنین، برای تعیین اثرات آنتروتوکسیستی هر یک از کشتها، با استفاده از میزان

غلظت توکسینهای A و B همراه بودند. بدین ترتیب، افزایش زمان تابش تا دقیقه روند افزایشی مشاهده گردید در حالی که تابش بیش از آن با کاهش فعالیت توکسینی (انتروتوکسین و سیتوتوکسین) و نیز پروتئین کل همراه است (جدول ۱).

همانطور که در جدول ۱ نشان داده شده است، تابش دوز ۳ مدت دقیقه در معرض تابش امواج Short-Wave باعث افزایش تولید پروتئین و نیز توکسینهای کلستریدیوم دیفیسیل شده است. چنانچه، شتهایی که به مدت ۶۰ دقیقه در معرض تابش امواج Short-Wave قرار گرفته‌اند، افزایش تولید پروتئین کل و نیز توکسینهای A و B به نسبت ۲ برابر را نشان می‌دهند. اما افزایش مدت تابش بیش از ۷۰ دقیقه باعث کاهش تولید پروتئین کل و توکسینها شده است.

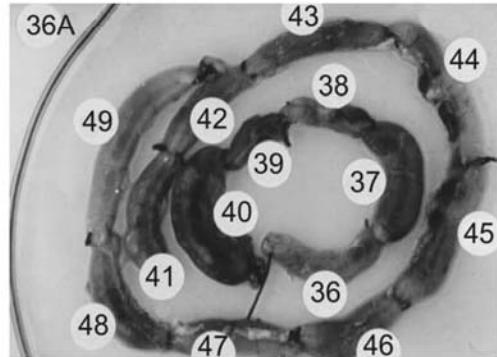
نتایج اثر امواج Short-Wave بر رشد و تولید توکسین از کلستریدیوم دیفیسیل غیر توکسیژن

بررسی اثر دوزهای مختلف امواج Short-Wave بر سویه‌های غیر توکسیژن کلستریدیوم دیفیسیل نشان داد، تابش مستقیم دوز ۲ اسن اشعه به مدت ۱۵ تا ۳۰ دقیقه در مقایسه با کنترل باعث القای تولید توکسین می‌گردد.

جدول ۱: اثر تابش مستقیم دوز ۳ امواج Short-wave بر تولید پروتئین کل و کشت ۵ روزه کلستریدیوم دیفیسیل توکسیژن

غلهای توکسین بر حسب $\mu\text{g}/\text{ml}$	غلهای توکسین بر حسب kg/ml	غلهای توکسین بر حسب mg/ml	کشت
$30 \pm 8^{**}$	$12 \pm 5^{**}$	$15 \pm 6^*$	کشت ۵ روزه اشعه ندیده به عنوان کنترل
$48 \pm 3/5$	$17 \pm 3/5$	24 ± 3	کشتی که ۳۰ دقیقه در معرض تابش Short-Wave قرار گرفته است
$70 \pm 9/5$	$21 \pm 5/5$	$35 \pm 5/7$	کشتی که ۴۰ دقیقه در معرض تابش Short-Wave قرار گرفته است
$42 \pm 3/6$	$19 \pm 3/5$	$31 \pm 4/6$	کشتی که ۹۰ دقیقه در معرض تابش Short-Wave قرار گرفته است
41 ± 3	$15 \pm 2/5$	$18 \pm 2/6$	کشتی که ۱۲۰ دقیقه در معرض تابش Short-Wave قرار گرفته است
$48 \pm 2/5$	9 ± 2	13 ± 2	کشتی که ۱۵۰ دقیقه در معرض تابش Short-Wave قرار گرفته است

* اعداد میانگین ۴ تکرار می‌باشند. ** اعداد میانگین ۲ بار تکرار می‌باشند.



شکل ۲: لوپهای کره زده شده روده خرگوش را نشان می‌دهد. لوپ ۲۸، ۳۶ به عنوان کنترل (توکسین و آنتی-توکسین) می‌باشد. اثر ترکیبی از توکسینهای A و B در لوپهای ۳۷ و ۴۰ با تجمع مایعات خودنیزی دهنده و سایر لوپها نیز با تجمع مایعات ناشی از توکسین A همراه است.

نتایج اثر امواج Macro-Wave بر رشد و تولید توکسین از کلستریدیوم دیفیسیل توکسیژن

عصاره کشتهای ۲۴ ساعته‌ای که در زمانهای مختلف تحت تابش Macro-Wave قرار گرفته بودند، پس از ۵ دقیقه در ممقایسه با کنترل (نمونه اشعه ندیده) نه تنها در تعداد سلول باکتری تغییر قابل ملاحظه‌ای دیده نشد، بلکه با افزایش مدت زمان تابش، تولید پروتئین کل و نیز فعالیت توکسینی آنها کاهش نشان داد. زیرا، تزریق غلهای از عصاره خام و نیز پروتئینهای استخراج شده به لوپ گرده شده شده روده خرگوش با کاهش تدریجی تجمع مایعات همراه بود. در کشت سلولی نیز روند کاهشی اثرات سیتوپاتیک دیده شد. افزون بر این، غلهای پروتئین کل نیز با روند کاهش همراه بود. به همین ترتیب، اثر این امواج بر سویه غیر توکسیژن کلستریدیوم دیفیسیل نیز هیچ تغییری در تعداد باکتری یا توکسیستی آن Macro-Wave باید نشود. با این حال، در هر مرور، تابش مستقیم امواج Wave باعث افزایش درجه حرارت محیط به نسبت ۲ تا ۵ درجه سانتی‌گراد شد.

نتایج اثر امواج Short-Wave بر رشد و تولید توکسین از کلستریدیوم دیفیسیل توکسیژن

کشتهایی که در زمانهای مختلف تحت تاثیر تابش مستقیم دوز ۱ Short-Wave قرار داده شده بودند، در مقایسه با کشت کنترل، تغییر محسوسی در تولید پروتئین کل و نیز فعالیت سیمو نشان ندادند. در حالی که، کشتهایی که بیش از ۹۰ دقیقه تحت تاثیر تابش مستقیم دوز ۲ Short-Wave قرار داده شده بودند، در مقایسه با کنترل، با افزایش تولید پروتئین کل و نیز توکسیستی همراه بود. کشتهایی که در زمانهای مختلف تحت تاثیر تابش مستقیم دوز ۳ Short-Wave قرار داده شده بودند، در مقایسه با کشت کنترل، پس از ۵ روز گرمخانه گذاری با افزایش غلهای پروتئین کل و نیز افزایش

امواج الکترومغناطیس و رشد کلستریدیوم دیفیسیل

در تمام موارد، با استفاده از آنتی توکسین اختصاصی به طور کامل از بروز اثرات جلوگیری شد. میزان تجمع مایعات در لوپهایی که عصاره کشت خام یا ترکیبی از توکسینهای A و B وارد شده بود بسیار زیاد و اغلب با خونریزی همراه بود.

نتایج اثر توکسینهای استخراج شده در کشت سلولی
اثرات سیتوپاتیک توکسینهای استخراج شده در کشت سلولی رده BK به صورت تغییرات غشایی سلولها، کنده شدن آنها از بستر کشت، گرد شدن و شناور شده سلوهای رده BK همراه بود (شکل ۵). اثرات حاصل از توکسین B یا عصاره کشت خام بیش از اثرات سیتوپاتیک توکسین A بود. این امر مؤید آن است که فعالیت سمی توکسین B بسیار بیشتر از توکسین A است.

بحث

افزایش شیوع عفونتهای بیمارستانی ناشی از سویه‌های کلستریدیوم دیفیسیل مقاوم به آنتی‌بیوتیکها نگرانیهایی را ایجاد کرده است (۱۸). مثلاً اسهال ناشی از این باکتری در بیماران بستری در بعض سوانح و سوختگی (۱۹) یا در افراد سالم‌کنند باعث شده است که این باکتری بیش از پیش مورد توجه قرار گیر (۲۰). در حال حاضر عقیده بر این است که ایجاد مقاومت آنتی‌بیوتیکی ناشی از مجاورت ارگانیسم با آنتی‌بیوتیک است اما موارد بسیاری نیز بدون حضور آنتی‌بیوتیک گزارش شده است.

افزون بر این، شیوع عفونتهای مقاوم ناشی از کلستریدیوم دیفیسیل در سالم‌دان بر نگرانیها افزوده است. با توجه به استفاده گسترده پرتوهای الکترومغناطیس به منظور درمانهای فیزیوتراپی، به نظر می‌رسد بررسی این پرتوها حائز اهمیت باشد. زیرا این احتمال وجود دارد که پرتوهای مورد بحث با ایجاد تغییرات ژنتیکی یا متابولیسم در ایجاد مقاومت کلستریدیوم دیفیسیل، توانایی تولید توکسینهای A و B است. ساخت و توضیح توکسینها نیز تحت تاثیر عوامل فیزیکی یا شیمیایی دچار تغییر می‌گردد. لذا، تعیین عواملی که غیر از آنتی‌بیوتیکها (۲۱) در ایجاد بیماری‌زایی یا مقاومت آنتی‌بیوتیکی سویه‌های باکتری دخالت داشته باشند بسیار حائز اهمیت است. از این رو، شناخت علل و شرایط ایجاد مقاومت یا تبدیل سویه غیر بیماری‌زا به بیماری‌زا پیشگیری یا درمان بیماریهای عفونی ناشی از آن را امکان‌پذیر نموده و پاسخ بسیاری از سوالات داده می‌شود.

مثلاً چرا برخی از سویه‌ای کلستریدیوم دیفیسیل توکسین تولید نمی‌کنند؟ چرا برخی فقط توکسین A برخی توکسین B و برخی هر دو توکسین را تولید می‌کنند (۲۲) از آنجا که این موارد به فعلیتهای متابولیکی یا ژنهای رمز کننده توکسین برمنی گردد که تحت تاثیر عوامل فیزیکی از جمله پرتوهای الکترومغناطیس قرار گرفته‌اند و مشاهد این عوامل نیز محیطهای بیمارستانی است. لذا در این تحقیق، اثر مستقیم پرتوهای Short-Wave Macro-Wave بر

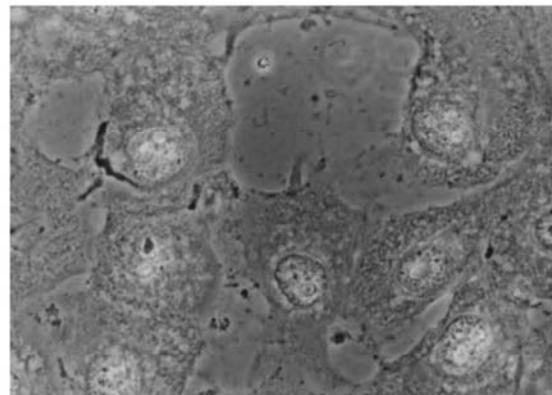
نتایج اثر عصاره استخراج شده از کشت کلستریدیوم دیفیسیل در لوپ ایلنوم خرگوش

برای بررسی اثرات آنتروتوکسیستی عصاره استخراج شده و یا توکسین A خالص شده در این تحقیق از لوپ گره زده شده روده خرگوش استفاده شد. تزریق ۱ میلی لیتر از عصاره کشت و یا محلول سمی استخراج شده با غلظت معین در لوپ گره زده ایلنوم خرگوش باعث تجمع مایعات در آن گردید که با آنتی‌توکسین اختصاصی از آن جلوگیری شد (شکل ۳).

در بررسی بافت‌شناسی، طینی از اثرات پاتولوژیک شامل، التهاب، ارت翔اح سلولی، تجمع مایعات، خونریزی، تخریب پرژهای روده و در نهایت مرگ مشاهده گردید. در مواردی که غلظت توکسین در نمونه زیاد بود، اثرات شدیدتری ایجاد گردید (شکل ۴).



شکل ۴: اثرات پاتولوژیک لوپ تیمار شده با عصاره کشت کلستریدیوم دیفیسیل نشان داده شده است. تخریب مخاط، تغییر شکل پلی‌ها، شکستگی آنها، خونریزی نکروز مشاهده می‌گردد.



شکل ۵: اثر توکسین B کلستریدیوم دیفیسیل بر کشت سلولی رده BK پس از ۱ ساعت نشان داده شده است. تغییر شکل هسته، سیتوپسلام و کنده شده سلولها از بستر به خوبی نمایان است.

تائید گردید (شکل ۲). توکسینهای A و B کلستریدیوم دیفیسیل در فاصله ۲ ساعت باعث مرگ نوزاد ۲ روزه موش می‌گردد. در این تحقیق تولید توکسین A با استفاده از لوب گره زده شده روده خرگوش نشان داده شد، زیرا توکسین A یک آنتروتوکسین - سیتوتوکسین است و باعث تجمع آب و الکترولیتها گردید (شکل ۳). جمع شدن آب و الکترولیتها در لوب گره زده شده روده خرگوش و مهار این اثر با آنتی توکسین اختصاصی A ممکن است. همچنین تولید توکسین B وجود آنتروتوکسین است. همچنین تولید توکسین B که یک سیتوتوکسین است، با استفاده از کشت سلولی رده BK تائید گردید (شکل ۵).

علاوه بر افزایش تولید توکسین، پس از خالص سازی، تعیین غلظت و بررسی اثرات پاتولوژیک آنها نیز وجود داشت (جدول ۱). با آنکه تعیین مکانیسم دقیق اثر پرتوهای Short-Wave امکان پذیر نیست، با این حال به نظر می‌رسد، علت افزایش غلظت توکسین احتمالاً با ایجاد تغییرات شناسی یا تغییر فعالیت ژنهای سازنده آنها باشد. اما به دلیل این که تابش Short-Wave به سویه غیربیماری زا باعث ایجاد توانایی تولید توکسین در این سویه گردید مؤید آن است که تغییرات تولید توکسینها ناشی از تاثیرپذیری ژنهای سازنده آنها و تبدیل سویه‌های غیربیماری زا به بیماری زا است. زیرا در تکارهای متواالی (حتی تکرار پنجم نیز تولید توکسین وجود داشت) این توانایی پایدار باقی ماند.

با توجه به نتایج این تحقیق شاید بتوان علت مواردی از کولیت و کولیت با غشای کاذب که بدون دخالت آنتی‌بیوتیکها ایجاد می‌گردد را توضیح دهد. زیرا کلستریدیوم دیفیسیل باکری تولید کننده اسپور بوده و در محیط فراوان است.

افزون بر این در فلور طبیعی نیز وجود دارد. از این رو، افزاد سالمند بستری در بیمارستانها و آسایشگاهها که تحت درمانهای فیزیوتراپی با پرتوهای Short-Wave با ایجاد تغییرات باعث تحریک تولید توکسین از این پاکری است. هر چند تائید نهایی این موضوع به تحقیقات بیشتری نیاز دارد. با این جال، بر اساس نتایج به دست آمده در این تحقیق می‌توان گفت: در شرایط عادی کلستریدیوم دیفیسیل غیربیماری زا جزء فلور طبیعی است و تحت تاثیر این عامل به سویه بیماری زا تبدیل شده و بیماری ایجاد می‌نماید.

یافته بسیار مهم این تحقیق آن است که هم القای تولید توکسین و هم افزایش مقدار تولید آن پایدار باقی می‌ماند ($P < 0.03$). به عبارت دیگر پاساژهای متواالی هر یک از کشت‌های اشعه دیده باعث تغییر پایدار در تولید توکسین شده است. زیرا در نسلهای بعد این توانایی باقی ماند.

رشد و تولید توکسین از سویه‌های بیماری زا و غیر بیماری زا کلستریدیوم دیفیسیل بررسی گردید. با توجه به این که دوزهایی از پرتوهای الکترومغناطیس (یونیزان و غیر یونیزان) با اثر بر زنوم و ایجاد چهش در سلولهای باکتریایی باعث تغییرات زیادی در آنها می‌گردد. لذا، از این خاصیت برای درمان برخی بیماریهای عفونی استفاده شده است (۲۴، ۲۵). از آنجا که تا کنون اثر پرتوهای ضعیف یا دوز کم بر رشد و متابولیسم کلستریدیوم دیفیسیل بررسی نشده است. از این رو، این تحقیق به منظور بررسی اثر Short-Macro-Wave Wave بر رشد و تولید توکسین از کلستریدیوم دیفیسیل طراحی و انجام شد.

نتایج نشان داد تابش مستقیم Macro-Wave به کشت ۲۴ ساعته سویه توکسی ژن باعث حذف توانایی تولید توکسین گردید. افزون بر این، تابش مستقیم ۱۲۰ دقیقه Macro-Wave به کشت ۲۴ ساعته سویه توکسی ژن و نیز سویه غیرتوکسی ژن تولید اسپور را تحریک نموده و باعث شد بعد از ۱۰ ساعت گرمخانه گذاری، سلولهای رویشی به اسپور تبدیل گردند. با آنکه ماهیت این عمل به طور دقیق شناخته نشده است. ولی احتمالاً فاکتورهای اسپور گذاری تحریک شده و نتیجه آن فعل شدن ژنهای SpoA و SpoC SpoB است. لذا به نظر می‌رسد، با وجود شرایط مناسب رشد، با افزایش درجه حرارت به میزان ۲ تا ۳ درجه سانتیگراد، احتمالاً تولید اسپور ناشی از فعالیت این ژنهای تحریک شده باشد. دلیل این امر روشن نیست، اما در مقایسه با کشت‌های اشعه ندیده صحت آن تائید گردید.

در هر حال توجه به تغییرات ژنتیکی انکار ناپذیر است. تغییرات ژنتیکی ناشی از عوامل محیطی در باکتریها به طور گستردگی وجود دارد. چنانچه در ۱۹۹۸ دانشمندان روسی، ۶ سال پس از حداده چونویل، با بررسی نواحی به شعاع ۳۰ کیلومتر از نیروگاه چونویل سویه‌های باکتریایی مقاوم به اشعه ماورای بنفش را جدا نمودند (۲۵). این امر مؤید آن است که پرتوهای یونیزان ضعیف شده یا دوز پایین این پرتوها باعث ایجاد تغییرات پایدار در باکتریها می‌گردد.

بررسی اثر تابش مستقیم Short-Wave بر رشد و تولید توکسین نتایجی متفاوت از نتایج اثر پرتوهای Short-Wave نشان داد، تابش مستقیم ۳۰ تا ۶۰ دقیقه دوز ۳۰ امواج به کشت ۲۴ ساعته سویه بیماری زای کلستریدیوم دیفیسیل باعث افزایش تولید توکسینها گردید. به طوری که غلظت توکسینهای A و B در نمونه‌هایی که ۶۰ دقیقه در معرض تابش قرار داشته‌اند به بیش از ۲ برابر افزایش یافته است (جدول ۱).

در این تحقیق تولید توکسین با بررسی اثر عصاره کشت بر نوزاد ۲ روزه موش سوری و نیز لوب روده خرگوش و مهار آن با آنتی توکسین



References

1. Barbut F, Petit CJ: Epidemiology of Clostridium difficile- associated infections. *Clin Microbiol Infect.* 2001; 7(8): 405-410
2. Kuijper EJ, Weert J, Kato H, Kato N, Vandam AP, Vander Vorm ER, Weel J, Van Rheenen C, DanKert J: Nosocomial outbreak of Clostridium difficile- associate diarrhoea due to a Clindamycin- resistant enterotoxin A negative strain. *Eur J Clin Microbiol Infect Dis.* 2001; 20(8): 528-534
3. Yassin SF, Young Fadok TM, Zein NN, Pardi DS: Clostridium difficile- assiciated diarrhoea and colitis. *Mayo Clin Proc.* 2001; 76(7): 725- 73
4. Norval M: Effect of solar radiation on the human immune system. *J Photochem Photobiol.* 2001; 63: 28- 40
5. Chao CC, Lin Chao S: Transient induction of photolyase activity in arrested frog cells in response to a Short-wave ultraviolet segment of simulated sunlight. *Biochem Biophys Res Commun.* 1987; 145(1): 604- 611
6. Ramabhadran TV: Method for the isolation of Escherichia coli relaxed mutatnts, utilizing near-ultraviolet irradiation. *J Bacteriol.* 1976; 127(3): 1587- 1589
7. Rutherford CG, Reidmiller S Jeffrey, Marquis E Robert: Method to sensitize bacterial spore to subsequent killing by dry heat or ultraviolet irradiation. *J Microbiol Methods.* 2000; 42: 281- 290
8. Lado H Beatrice, and Ahmed E yousef: Alternative food-preservation tchnologies: efficacy and mechanisms. *Microbes and Infection.* 2002; 4: 433- 440
9. Guy AW, Chou CK, and McDougall JA: A quarter century of in vitro research: a new look at exposure methods. *Bioelectromagnetics.* 1999; 4: 21- 39
10. Belyaev IV, ED Alipov: Frequency- dependent effect of ELF magnetic filed on chromatin conformation in escherichia coli cells and human lymphocytes. *Biochemic Biophysica Acta.* 2001; 1526: 269- 276
11. Kohnom YM, Kimura I, and Wada M: Effect of static magnetic field on bacteri: *Sterptococcus aureus*, and *Escherichia coli*. *Pathophysiology.* 2000; 7: 143- 148
12. Cappuccino JG, and Sherman N: *Microbiology A laboratory manual.* Fourth Edition. The Benjamin/ Cummings Publishing Company. Inc. New York. P. 1996; 109- 128.
13. John M: *The Protein Protocols, hand book human press .* New Jersey; 1996; 7-12
۱۴. رمضانعلی عطایی، نسرین مظمنی، سیدعباس شجاع الساداتی، غلام حسین ریاضی، محمد فرهادی: تولید و خالص سازی توکسینهای A و B از *Clostridium difficile*. مجله پزشکی کوثر. ۱۳۷۶؛ دوره ۲، صفحات ۱۱۷-۱۲۵
15. Lima MA Aldo, Lyerly M David, Wilkins D Tracy, Innes J Donald, Guerrant L Richard: Effects of Clostridium difficile toxins A and B in Rabbit small and large intestinal in vivo and on Cultured cells in vitro. *Infect and Immun.* 1988; 56(3): 582- 588
16. Drury BA, Wallington AE: *Carleton's Histological Technique.* Fifth edition, New York, Oxford University Press. 1980; 125-149
17. Samra Z, Talmor S and Bahar J: High prevalence of toxin A- negative toxin B- positive Clostridium difficile in hospital patients whit gastrointestinal disease. *Diag Microbiol Infect Dis.* 2002; 43: 189-192
۱۸. رمضانعلی عطایی، دکتر قربان زاد: اثر توکسینهای A و B سبک وزن کلستردیدیوم دیفیسیل در لوب گرده زده شده روده خرگوش و کشت و سلولی رد. مجله دانشگاه علوم پزشکی کرمان، سال ۱۳۸۲، دوره ۶، شماره ۴، BK: ۲۰۵-۲۱۳
19. Still J, Law E, Friedman B, Newton T, Wilson J: *Clostridium difficile diarrhoea on a burn unit.* Burns. 2002; 28: 398-399
20. Brandt JL, Kosche AK, Greenwald AD, Berkman D: Clostridium difficile- associated diarrhoea in the elderly. *The Amer J Gastro.* 1999; 94(11): 3263- 3266.
21. Schwaber JM, Simhon A, Block C Roval V, Ferderber N, Shapiro M: Factors associated with Nosocomial diarrhoea and Clostridium difficile- associated disease on the adult wards of an urban tertiary care hospital. *Eur J Clin Microbiol Infect Dis.* 2000; 15-9: 19
22. Vernet A, Corther G, Dubos-ramare F, Parodi LA: Relationship between level of Clostridium difficile toxin A and toxin B and cecal lesion in Gnotobiotic mice. *Infect and Immun.* 1989; 57(7): 2123-2127
23. Sachsenmaier C, Radler-pohl A, Muller A, Herrlich P, Rahmsdorf HJ: Damage to DNA by UV

light and activation of transcription factors. Biochem Pharmacol. 1994; 47(1): 129-136

24. Lomachenkov VD, Kuprikova IM, Golubeva VS, Pochtennyi IT, Nikolaeva GM: Effectiveness of complex treatment in combination with short-wave therapy and protease inhibitors in first detected

patients with pulmonary tuberculosis. Probl Tuberk. 1997; 1: 42-44

25. Zavilgelsky GB, Abiev SK, Sukhodolets VV, Ahmad SI: Isolation and analysis of UV and radio-resistant bacteria from chernobyl. J Photochem Photobiol B. 1998; 43(2): 152-157

