

## بررسی تنوع ژنتیکی کریپتوسپوریدیوم بر اساس آنالیز ژنهای پلی مورف SSU-rRNA، COWP و TRAP-C2 در کودکان مبتلا به اسهال در استانهای

### تهران و قزوین

دکتر اکبر کشاورز ریاضی<sup>۱\*</sup>، امسان ناظم‌المسینی مجرد<sup>۲</sup>، دکتر علی مقیقی<sup>۳</sup>، نیلوفر تقی‌پور<sup>۴</sup>، نوید صامب‌افتیاری<sup>۵</sup>  
زهره نوهی<sup>۲</sup>، دکتر بهرام کاظمی<sup>۵</sup>

۱. مسئول فنی، مرکز تحقیقات آزمایشگاهی ۶۶۰ نازاجا، اداره بهداشت و درمان نیروی زمینی ارتش جمهوری اسلامی ایران
۲. کارشناس ارشد، مرکز تحقیقات بیماری‌های گوارش و کبد، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی
۳. دانشیار، گروه انگل‌شناسی و قارچ‌شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی
۴. کارشناس ارشد، گروه انگل‌شناسی و قارچ‌شناسی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی
۵. استاد، مرکز تحقیقات بیولوژی سلولی مولکولی، دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

#### چکیده

**سابقه و هدف:** کریپتوسپوریدیوم تک‌یاخته‌ای با انتشار جهانی و به عنوان یکی از عوامل مهم اسهال در کودکان و افراد دارای نقص سیستم ایمنی شناخته شده است. عمده تحقیقات انجام گرفته در خصوص این انگل در ایران به بررسی شیوع آن در جوامع مختلف پرداخته است. هدف از این مطالعه تعیین تنوع ژنتیکی کریپتوسپوریدیوم در کودکان مبتلا به اسهال بر اساس آنالیز ژنهای پلی مورف COWP، SSU-rRNA و TRAP-C2 با استفاده از تکنیک PCR-RFLP می‌باشد.

**مواد و روش‌ها:** در این مطالعه مقطعی، طی دو سال (آذر ماه ۱۳۸۴ تا فروردین ماه ۱۳۸۷)، نمونه‌های مدفوع از ۱۲۶۳ کودک مبتلا به اسهال که به بیمارستانهای کودکان استانهای تهران و قزوین مراجعه کردند، جمع‌آوری شد. با مشاهده لام مستقیم، فرمل اتر و رنگ آمیزی اسیدفاست اصلاح شده، بررسی لازم جهت شناسایی عوامل انگلی صورت گرفت. در نهایت بر روی DNA استخراج شده از ایزوله‌ها، PCR-RFLP انجام شد.

**یافته‌ها:** از مجموع ۱۲۶۳ نمونه مدفوع، ۳۱ ایزوله با استفاده از روشهای مستقیم و رنگ‌آمیزی‌های تخصصی کریپتوسپوریدیوم تشخیص داده شدند، که از بین آنها پس از بررسی‌های مولکولی ۲۵ ایزوله کریپتوسپوریدیوم پارووم، ۵ ایزوله کریپتوسپوریدیوم هومینیس و یک ایزوله هردو ژنوتیپ را نشان داد که نتایج در هر سه ژن یکسان بوده است.

**نتیجه‌گیری:** هر دو ژنوتیپ انسانی و گاوی در کودکان مبتلا به اسهال دیده می‌شود ولی با توجه به این که گونه غالب، کریپتوسپوریدیوم پارووم می‌باشد، انتقال ژنوتیپ شایع‌تر از انتقال انسانی بوده و تماس با دام بخصوص گوساله به عنوان مهمترین منبع آلودگی انسانی به شمار می‌رود.

#### واژگان کلیدی: تنوع ژنتیکی، کریپتوسپوریدیوم، کودکان مبتلا به اسهال

#### مقدمه

ظهور پاندمی ایدز در دهه ۱۹۸۰ بود که این تک‌یاخته به عنوان یکی از عوامل مهم مرگ و میر در بیماران دچار نقص ایمنی و یکی از عوامل اسهال کودکان اهمیت جهانی یافت (۳ و ۲).

یک معضل بزرگ در درک انتقال عفونت کریپتوسپوریدیوم، نبودن خصوصیات مورفولوژی واضح در افتراق یک گونه کریپتوسپوریدیوم از دیگر گونه‌هاست. همچنین مشکلات در

کریپتوسپوریدیوم یک عامل بیماری‌زای روده‌ای مهم با پراکندگی گسترده در دامهای جوان و انسان است (۱). با

\*نویسنده مسئول مکاتبات: دکتر اکبر کشاورز ریاضی؛ تهران، بزرگراه شهید بابایی، اداره بهداشت و درمان نیروی زمینی ارتش جمهوری اسلامی ایران، مرکز تحقیقات آزمایشگاهی ۶۶۰ نازاجا؛ پست الکترونیکی: keshavarz\_akbar@yahoo.com

بود و سپس DNA ژنومیک با اتانول رسوب داده شد. در جریان شستشو با اتانول، DNA در آب یا NaOH ۸ میلی مولار حل شد.

جهت انجام nested PCR برای ژن SSU-rRNA از دو جفت پرایمر استفاده شد (جدول ۱) (۱۰). جفت پرایمر اول یک فراگمنت ۱/۳ kb از ژن SSU-rRNA را تکثیر کرد و محصول PCR اول به عنوان الگو در دور دوم PCR مورد استفاده قرار گرفت، در این مرحله از جفت پرایمر دوم استفاده شد که یک قطعه (۸۶۴-۸۲۶ bp) را بسته به نوع گونه تکثیر نمود. واکنش زنجیره پلیمرز، با شرایط زیر و به تعداد ۳۲ سیکل صورت گرفت: دناتوراسیون اولیه ۳ دقیقه ۹۴ درجه سانتیگراد، دناتوراسیون ۴۵ ثانیه ۹۴ درجه سانتیگراد، آنیلینگ ۴۵ ثانیه ۵۵ درجه سانتیگراد، طولیل شدن ۶۰ ثانیه ۷۲ درجه سانتیگراد، طولیل شدن نهایی ۷ دقیقه ۷۲ درجه سانتیگراد. در PCR دوم فقط دمای annealing از ۵۵ درجه به ۵۸ درجه تغییر داده شد و به جای DNA از محصول PCR اول و از پرایمرهای داخلی استفاده شد.

برای انجام nested PCR با ژن (TRAP-C2) همانند روش قبل از دو جفت پرایمر استفاده شد (۱۱). جفت پرایمر اول یک قطعه ۳۶۶ bp و جفت پرایمر دوم یک قطعه ۲۶۶ bp را تکثیر کرد. واکنش زنجیره پلیمرز، با شرایط زیر و به تعداد ۳۰ سیکل صورت گرفت: دناتوراسیون اولیه ۳ دقیقه ۹۴ درجه سانتیگراد، دناتوراسیون ۴۵ ثانیه ۹۴ درجه سانتیگراد، آنیلینگ ۴۵ ثانیه ۵۴ درجه سانتیگراد، طولیل شدن ۶۰ ثانیه ۷۲ درجه سانتیگراد، طولیل شدن نهایی ۷ دقیقه ۷۲ درجه سانتیگراد. در PCR دوم فقط دمای annealing از ۵۴ به ۵۶ درجه تغییر داده شد و به جای DNA از محصول PCR اول و از پرایمرهای داخلی استفاده شد.

برای انجام nested PCR با ژن COWP همانند دو روش قبل از دو جفت پرایمر استفاده شده است (۱۲). جفت پرایمر اول یک قطعه ۷۶۵ bp از ژن COWP و جفت پرایمر دوم یک قطعه ۵۵۳ bp را تکثیر نمود. واکنش زنجیره پلیمرز، با شرایط زیر و به تعداد ۳۰ سیکل صورت گرفت: دناتوراسیون اولیه ۳ دقیقه ۹۴ درجه سانتیگراد، دناتوراسیون ۴۵ ثانیه ۹۴ درجه سانتیگراد، آنیلینگ ۴۵ ثانیه ۵۲ درجه سانتیگراد، طولیل شدن ۶۰ ثانیه ۷۲ درجه سانتیگراد، طولیل شدن نهایی ۷ دقیقه ۷۲ درجه سانتیگراد. در PCR دوم فقط دمای annealing از ۵۲ به ۵۶ درجه تغییر داده شد و در این جا به جای DNA از محصول PCR اول و از پرایمرهای داخلی استفاده شد.

تشخیص باعث سردرگمی در تاکسونومی کریپتوسپوریديوم شده است. اگر چه آنالیز سکانس DNA نشان می دهد که این جنس پیچیده بوده و دارای بیش از ۱۸ گونه متفاوت است، شناخت ژنوتیپ های متنوع در نمونه های به دست آمده از نقاط مختلف جهان، یک راه قطعی برای بررسی اپیدمیولوژی کریپتوسپوریديوم است. این اطلاعات دانش ما را از چگونگی انتشار و وقوع آلودگی توسط گونه های انسانی و حیوانی افزایش می دهد (۵۴). در ایران بر اساس روش های مولکولی مطالعات محدودی انجام گرفته است که دو مطالعه معمار و همکاران در سال ۲۰۰۶ در افراد HIV مثبت و منفی و مطالعه پیرستانی و همکاران در سال ۲۰۰۸ در شهریار در انسان و گاو از آن جمله است (۷۶).

در مطالعه حاضر با استفاده از تکنیک Polymerase Chain Reaction- Restriction Fragment Length Polymorphism یا PCR- RFLP که یک روش بسیار کارآمد، نسبتاً ساده و به صرفه می باشد، تنوع ژنتیکی کریپتوسپوریديوم در کودکان مبتلا به اسهال با توجه به آنالیز ژن های پلی مورف شامل Cryptosporidium Oocyst Wall Protein (COWP)، small subunit ribosomal RNA (rRNA) و Thrombospondin Related Adhesive Protein C2 (C2) در فاصله زمانی آذر ماه ۱۳۸۴ تا فروردین ماه ۱۳۸۷ مورد بررسی قرار گرفت.

## مواد و روش ها

نمونه های انسانی از کودکان مبتلا به اسهال که به بیمارستان کودکان دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی و تهران و مرکز طبی کودکان قزوین مراجعه کرده بودند، اخذ گردید. در بررسی های انگل شناسی، پس از انتقال نمونه ها به آزمایشگاه با یکی از روش های مستقیم، تغلیظ (فرمالین- اتر) گسترش نازکی از نمونه روی لام تهیه شد و با رنگ آمیزی اسید فاست ذیل نیلسون رنگ آمیزی و با عدسی ۴۰X بررسی و با ۱۰۰X از نظر وجود اووسیست کریپتوسپوریديوم بررسی شد و نمونه های مثبت در محلول دی کرومات پتاسیم ۲/۵٪ در ۴ درجه سانتیگراد نگهداری شدند.

برای استخراج DNA با روش کیت DNA Zol، بافر DNA Zol (Invitrogene, Cat. No 10503-027.USA) که به صورت محلول آماده برای استخراج DNA ژنومیک از نمونه های جامد و مایع حیوانات، گیاهان، قارچ، باکتری و انگل می باشد، مورد استفاده قرار گرفت. این محلول حاوی گوانیدین است. فرایند جداسازی شامل لیز نمونه های بیولوژیک در محلول DNA Zol

جهت بررسی نتایج PCR و اطمینان از تکثیر قطعه مورد نظر الکتروفورز بر روی ژل آگارز و رنگ‌آمیزی بوسیله اتیدیوم بروماید استفاده شد. وزن مولکولی قطعه مورد نظر در کنار یک DNA مارکر مشخص گردید (۱۳). جهت تعیین گونه و ژنوتیپ‌های کریپتوسپوریدیوم توسط ژن SSU-rRNA از آنزیمهای RsaI، Vsp-I، Ssp-I، برای ژن COWP از آنزیم RsaI (GT/AC) و برای ژن TRAP-C2 از آنزیم HaeIII، BstEII استفاده شد، که آنزیم HaeIII برای ژنوتیپ انسانی و آنزیم BstEII برای ژنوتیپ گاوی جایگاه شناسایی دارد (۱۲) -

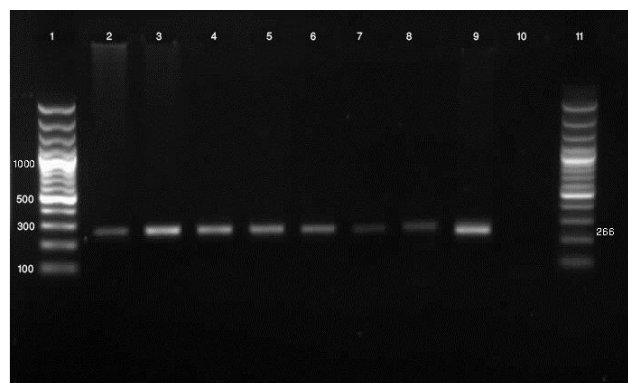
جدول ۱- ترادف توالی پرایمرهای تشخیصی کریپتوسپوریدیوم

| ترادف از ۵' به ۳'              | نام پرایمرها  |
|--------------------------------|---------------|
| 5'TTCTAGAGCTAATACATGCC 3'      | SSU-rRNA C1F1 |
| 5'CCCATTTCTCTCGAAACACGA 3'     | SSU-rRNA C1R1 |
| 5'GGAAGGGTTGTATTTATTAGATAAG 3' | SSU-rRNA C2F2 |
| 5'CTCATAAGGTGCTGAAGGAGTA 3'    | SSU-rRNA C2R2 |
| 5'CATTATTCCTGTCCCTTGAGTTGT 3'  | TRAP C1F1     |
| 5'TGGACAACCCAAATGCAGAC 3'      | TRAP C1R1     |
| 5'GGTAATTGGTCACGA 3'           | TRAP C2F2     |
| 5'CCAAGTTCAGGCTTA 3'           | TRAP C2R2     |
| 5'TGTCCTCCAGGTACTACA 3'        | EX-COWP-C1F1  |
| 5'ACCTGTTCCTCACTCAATG 3'       | EX-COWP-C1R1  |
| 5'GTAGATAATGGAAGAGATTGTG 3'    | Cry-15        |
| 5'GGACTGAAATACAGGCATTATCTTG 3' | Cry-9         |

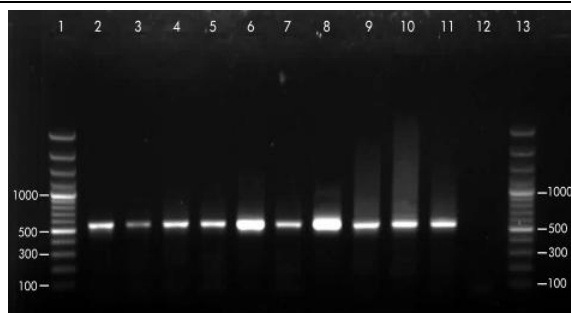
## یافته‌ها

از مجموع ۱۲۶۳ کودک مبتلا به اسهال (۷۴۹ پسر و ۵۱۴ دختر) که مورد بررسی قرار گرفتند، ۳۱ نفر (۲/۵٪) از نظر اووسیست کریپتوسپوریدیوم مثبت ارزیابی شدند. از این تعداد به ترتیب ۱۶ مورد از گروه مذکر و ۱۵ مورد از گروه مؤنث آلوده به کریپتوسپوریدیوم بودند. از مجموع نمونه‌های جمع‌آوری شده تعداد ۴۶۹ نمونه از استان قزوین و تعداد ۷۹۴ نمونه از استان تهران گرفته شد که به ترتیب ۱۲ و ۱۹ مورد آلوده به کریپتوسپوریدیوم بودند.

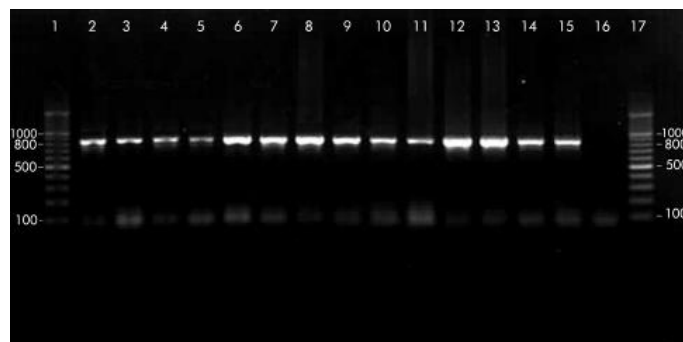
تمام ایزوله‌های انسانی با این سه ژن با نتایج مثبت همراه بودند. پرایمرهای به‌کاررفته توانستند قطعه‌ای در حدود ۸۵۱-۸۲۶ بپسته به نوع گونه برای ژن SSU-rRNA، قطعه‌ای در حدود ۵۵۳ بپ برای ژن COWP و قطعه‌ای در حدود ۲۶۶ بپ برای ژن TRAP-C2 تکثیر نمایند. از ۳۱ ایزوله انسانی مورد بررسی، ۲۵ ایزوله ژنوتیپ گاوی کریپتوسپوریدیوم پارووم (*C. parvum*)، ۵ ایزوله ژنوتیپ انسانی (*C. hominis*) و یک ایزوله عفونت همزمان با هر دو ژنوتیپ را نشان داد (شکلهای ۱ تا ۵).



شکل ۱- الکتروفورز ۵ میکرولیتر از محصول nested PCR بر روی ژل آگارز ۳/۲٪ توسط ژن TRAP-C2 (ستون ۱۱) DNA مارکر ۱۰۰ بپ (ستون ۹-۲: نمونه مثبت کریپتوسپوریدیوم با پرایمرهای TRAP-C2، ستون ۱۰: کنترل منفی (D.W))



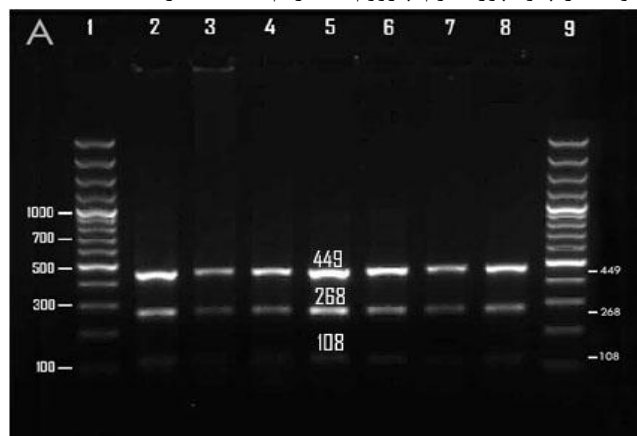
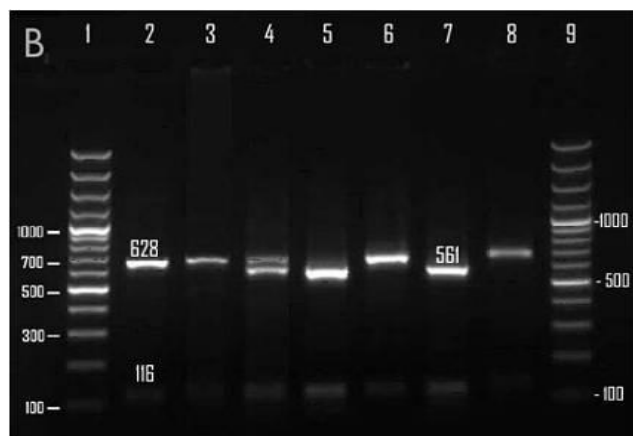
شکل ۲- الکتروفورز ۵ میکرولیتر از محصول nested PCR بر روی ژل آگارز ۳/۲٪ توسط ژن COWP (ستون ۱۳: DNA مارکر ۱۰۰ bp، ستون ۲-۱۱: نمونه مثبت کریپتوسپوریدیوم با پرایمرهای COWP، ستون ۱۲: کنترل منفی (D.W.))



شکل ۳- الکتروفورز ۵ میکرولیتر از محصول nested PCR توسط ژن SSU-rRNA بر روی ژل آگارز ۲٪ (ستون ۱۷: DNA مارکر ۱۰۰ bp، ستون ۲-۱۵: نمونه مثبت کریپتوسپوریدیوم با پرایمرهای SSU-rRNA، ستون ۱۶: کنترل منفی (D.W.)).

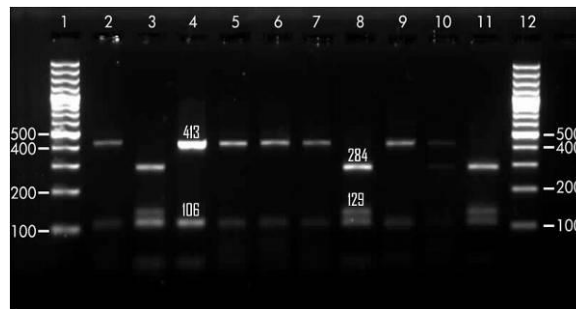
شکل ۴، الگوی برش محصول nested PCR ژن SSU-rRNA را در ایزوله‌های انسانی با آنزیم VspI (B)، Ssp-I (A) و شکل ۵ الگوی برش محصول nested PCR ژن COWP در ایزوله‌های انسانی را با آنزیم RsaI نشان می‌دهد. همانطور که در تصویر مشخص است، الگوی برش ژنوتیپ‌های انسانی و گاوی کریپتوسپوریدیوم پارووم با آنزیم Ssp-I دارای باندهای

۴۴۹، ۲۶۸ و ۱۰۸ bp می‌باشد. در حالی که الگوی آن با آنزیم Vsp-I متفاوت بوده و در کریپتوسپوریدیوم پارووم دارای باندهای ۶۲۸، ۱۰۴ bp و ۱۱۶ bp بوده در حالی که در کریپتوسپوریدیوم هومنیس دارای باندهای ۵۶۱، ۱۱۶ bp و ۱۰۴ bp می‌باشد.



شکل ۴- الگوی برش محصول nested PCR ژن SSU-rRNA در ایزوله‌های انسانی با آنزیم VspI (B) و Ssp-I (A)

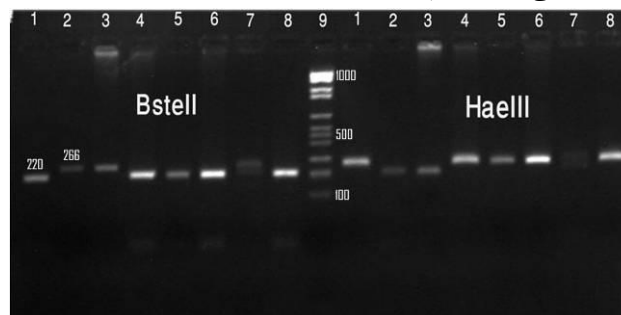
(A: ستون ۱ و ۹: مارکر DNA، ستون ۲-۸: نمونه مثبت کریپتوسپوریدیوم پارووم با آنزیم Ssp-I، B: الگوی برش محصول PCR دوم ژن SSUrRNA را با آنزیم VspI: ستون ۱ و ۹ مارکر DNA، ستون ۲، ۳، ۶ و ۸ نمونه مثبت کریپتوسپوریدیوم پارووم، ستون ۵ و ۷ نمونه مثبت کریپتوسپوریدیوم هومنیس، ستون ۴ عفونت همزمان از هر دو ژنوتیپ)



شکل ۵- الگوی برش محصول nested PCR ژن COWP در ایزوله‌های انسانی را با آنزیم RsaI (ستون ۱ و ۱۲ مارکر DNA، ستون ۲، ۷-۴ و ۹ نمونه مثبت کریپتوسپوریدیوم پارووم، ستون ۳، ۸ و ۱۱: نمونه مثبت کریپتوسپوریدیوم هومنیس، ستون ۱۰: عفونت همزمان از هر دو گونه)

هضم آنزیمی قطعاتی به طول ۲۸۵، ۱۲۹، ۱۰۴ و ۳۴ را تولید می‌کند که پس از الکتروفورز باند های ۲۸۵، ۱۲۹، ۱۰۴ قابل رؤیت است (شکل ۶).

کریپتوسپوریدیوم پارووم برای آنزیم RsaI دارای دو جایگاه برش می‌باشد که پس از هضم آنزیمی قطعاتی به طول ۴۱۳، ۱۰۴ و ۳۴ را تولید می‌کند که پس از الکتروفورز باندهای ۴۱۳ و ۱۰۴ قابل رؤیت است. کریپتوسپوریدیوم هومنیس برای آنزیم RsaI دارای ۳ جایگاه برش می‌باشد که پس از



شکل ۶- الگوی برش محصول nested PCR ژن TRAP-C2 در ایزوله‌های انسانی با آنزیم HaeIII و BstEII (آنزیم HaeIII برای ژنوتیپ انسانی و BstEII برای ژنوتیپ گاوی جایگاه دارد؛ ستون شماره ۱، ۶-۴ و ۸ کریپتوسپوریدیوم پارووم، ستون شماره ۲ و ۳ کریپتوسپوریدیوم هومنیس، ستون شماره ۷ عفونت همزمان، ستون شماره ۹ مارکر DNA)

بررسی قرار گرفت. از میان این تعداد نمونه، نتیجه آزمایش مدفوع ۳۱ نفر از آنها از نظر اووسیت کریپتوسپوریدیوم با استفاده از روش میکروسکوپی مثبت بود، بنابراین می‌توان شیوع کریپتوسپوریدیوزیس را ۲/۵٪ گزارش نمود، این میزان از شهرهای اهواز و غرب تهران بیشتر بوده ولی از سایر مناطق مورد مطالعه کمتر می‌باشد (۱۸-۱۴).  
نتایج این مطالعه نشان می‌دهد که از میان ۳۱ ایزوله مورد بررسی در کودکان مبتلا به اسهال، تعداد ۲۵ ایزوله (۸۰/۶٪) ژنوتیپ گاوی کریپتوسپوریدیوم پارووم (*C. parvum*)، ۵ ایزوله (۱۶/۱٪) ژنوتیپ انسانی کریپتوسپوریدیوم پارووم (*C. hominis*) و یک ایزوله عفونت همزمان از هر دو ژنوتیپ را نشان داده است.

نتایج این مطالعه نشان می‌دهد که ژنوتیپ گاوی کریپتوسپوریدیوم پارووم گونه غالب در کودکان مبتلا به اسهال در این مطالعه بوده است. با توجه به محدود بودن تنوع

## بحث

کریپتوسپوریدیوزیس یک بیماری با انتشار جهانی است و یکی از چهار پاتوژن مهم عامل اسهال در کودکان بوده که به عنوان یکی از مشکلات عمده بهداشتی مطرح است (۲). امروزه در اکثر نقاط جهان تحقیقات گسترده‌ای بر روی خصوصیات مختلف کریپتوسپوریدیوم از جمله بیولوژی، اپیدمیولوژی و تشخیص آن انجام گرفته است. در کشور ما اکثریت مطالعات انجام گرفته بر روی جنبه‌های اپیدمیولوژی انگل معطوف بوده و مطالعات محدودی در زمینه مولکولی انجام گرفته است. لذا این بررسی با هدف تعیین گونه‌ها و ژنوتیپ کریپتوسپوریدیوم در کودکان مبتلا به اسهال انجام شد تا اطلاعات دقیقتری در مورد اپیدمیولوژی، کنترل و پیشگیری از این انگل به دست آید.

در این بررسی مجموعاً ۱۲۶۳ نمونه مدفوع اسهالی از کودکان مبتلا به اسهال که به مراکز طبی کودکان استان تهران و قزوین مراجعه کردند در طی مدت ۲ سال جمع‌آوری و مورد

بررسی‌های صورت گرفته مشابه بوده ولی با بعضی از نتایج دیگر همخوانی ندارد.

میزبانی که می‌توانند به ژنوتیپ انسانی مبتلا شوند و به عنوان مخزن عمل نمایند، یافته فوق چندان دور از انتظار نیست. در جدول ۲ یافته‌های چند مطالعه از نقاط مختلف جهان نشان داده شده است. یافته‌های مطالعه حاضر با پاره‌ای از

جدول ۲- فراوانی ژنوتیپ انسانی و ژنوتیپ گاوی کریپتوسپورییدیوم در انسان در مطالعات مختلف

| Location        | No. of isolates | <i>C.hominis</i> | <i>C.parvum</i> | Transmission Pattern | Reference |
|-----------------|-----------------|------------------|-----------------|----------------------|-----------|
| UK              | 1705            | 654(37.8%)       | 1049 (61.5%)    | Zoonotic             | 19        |
| Australia       | 36              | 30 (83%)         | 6 (17%)         | Anthroponotic        | 23        |
| Japan           | 20              | 14 (%70)         | 3 (15%)         | Anthroponotic        | 25        |
| Kuwaite         | 62              | 3 (5%)           | 59(94%)         | Zoonotic             | 20        |
| Lima,Peru       | 127             | 91 (71.7%)       | 16(12.6%)       | Anthroponotic        | 27        |
| France          | 47              | 18 (38%)         | 29(62%)         | Zoonotic             | 21        |
| Kenya           | 175             | 153(87%)         | 15(9%)          | Anthroponotic        | 26        |
| Switzerland     | 9               | 2 (22.2%)        | 7 (77.7%)       | Zoonotic             | 22        |
| Uganda          |                 | 72.8%            | 18.4%           | Anthroponotic        | 29        |
| Iran            | 17              | 4 (24%)          | 13 (76%)        | Zoonotic             | 6         |
| The Netherlands | 91              | 64 (70)          | 18(19%)         | Anthroponotic        | 24        |
| England         | 2414            | 1005 (41.7%)     | 1354(56.1%)     | Zoonotic             | 28        |
| Iran            | 24              | 7 (29.1%)        | 17(70.8%)       | Zoonotic             | 7         |

کریپتوسپورییدیوم در ۱۷۰۵ نمونه انسانی و ۱۰۵ نمونه گاوی در انگلستان پرداختند. در این مطالعه ۳۷/۵٪ ژنوتیپ نوع ۱ (انسانی) و ۶۱/۵٪ ژنوتیپ نوع ۲ (گاوی) و ۰/۳٪ ژنوتیپ نوع *C. meleagridis* را نشان داد (۱۹).

Elwin و همکاران در سال ۲۰۰۱ با استفاده از تکنیک PCR-RFLP و استفاده از ژن TRAP-C2 و آنالیز هضم آنزیمی RFLP یک روش ساده و حساس را برای تأیید تنوع ژنتیکی ایزوله‌های کریپتوسپورییدیوم به کار بردند. TRAP-C2 یک ژن بسیار خوب برای اثبات طبیعت پلی‌مورفیک این انگل است. این روش هم چنین برای تأیید کریپتوسپورییدیوم در نمونه‌های غیر از مدفوع مثل لاواژ برونش در بیماران با سرکوب سیستم ایمنی مبتلا به عفونت ریوی در جریان پیوند مغز استخوان و بد استفاده می‌شود (۲۹).

در سال ۲۰۰۱ Xiao و همکارانش ۵ گونه کریپتوسپورییدیوم را در کودکان شهر لیما پرو با روش PCR-RFLP بررسی کردند. SSU-rRNA تشخیص دادند. آنها در این تحقیق نتایج زیر را به دست آوردند: گونه‌های زئونوز کریپتوسپورییدیوم مثل کریپتوسپورییدیوم فلیس، کریپتوسپورییدیوم مله اگریدیس و کریپتوسپورییدیوم کنیس می‌توانند کودکان HIV منفی را نیز آلوده کنند. گونه‌های زئونوز همانند گونه انسانی در ۲۸ تا ۳۳ درصد موارد باعث اسهال می‌شوند. طول دوره اسهال در برخی از کودکان بیش از یک هفته و بیشتر در کودکان زیر ۳ سال بوده است (۲۶).

در این بررسی ژنوتیپ گاوی کریپتوسپورییدیوم پارووم گونه غالب بوده که الگوی ژنوتیپ بدست آمده با کشورهایی مثل انگلستان ۶۱/۵٪ (۱۹)، کویت ۹۴٪ (۲۰)، فرانسه ۶۲٪ (۲۱)، سوئیس ۷۷٪ (۲۲) و دو مطالعه در ایران ۷۶٪ (۶)، ۷۰٪ (۷) همخوانی داشته است. درحالی که در کشورهایی مثل استرالیا ۸۳٪ (۲۳)، هلند ۷۰٪ (۲۴)، ژاپن ۷۰٪ (۱)، کنیا ۸۷٪ (۲۵)، پرو ۷۱/۷٪ (۲۶) و تعداد دیگری ژنوتیپ انسانی کریپتوسپورییدیوم پارووم غالب بوده است.

معمار و همکاران در سال ۲۰۰۶ به بررسی گونه‌ها و ژنوتیپ‌های کریپتوسپورییدیوم در افراد HIV مثبت و HIV منفی، با استفاده از روش PCR-RFLP و نواحی هدف ژن 18SrRNA، پرداخته و نتایج این مطالعه نشان می‌دهد که از ۱۷ ایزوله مورد بررسی ۱۳ ایزوله (۷۶٪) کریپتوسپورییدیوم پارووم و ۴ ایزوله کریپتوسپورییدیوم هومینیس بوده است (۶). تفاوت در منبع عفونت یکی از مهمترین عوامل تفاوت در انتقال ژنوتیپ‌های کریپتوسپورییدیوم می‌باشد. به طوری که در کشورهایی که کریپتوسپورییدیوم هومینیس غالب است، انتقال از راه آب مهمترین منبع آلودگی به شمار می‌آید ولی در کشور ما و برخی از کشورهای اروپایی و کویت غالب بودن کریپتوسپورییدیوم پارووم در نتیجه انتقال زئونوز می‌باشد (۲۸ و ۲۷ و ۱۹).

McLauchlin و همکاران در سال ۲۰۰۰ با استفاده از تکنیک PCR-RFLP و تارگت COWP به بررسی آنالیز مولکولی گونه

## نتیجه‌گیری

اکثریت عفونت انسانی توسط دو گونه کریپتوسپوریديوم پارووم و کریپتوسپوریديوم هومنیس ایجاد می‌شود. کریپتوسپوریديوم هومنیس فقط در انسان بیمار است در حالی که کریپتوسپوریديوم پارووم انسان و سایر پستانداران را مبتلا می‌کند. نتایج این مطالعه نشان می‌دهد که هر دو ژنوتیپ

انسانی و گاوی در کودکان مبتلا به اسهال دیده می‌شود ولی با توجه به این که گونه غالب کریپتوسپوریديوم پارووم می‌باشد بنابراین انتقال زئونوز شایعتر از انتقال انسانی بوده و تماس با دام بخصوص گوساله به عنوان مهمترین منبع آلودگی انسانی به شمار می‌رود.

## REFERENCES

1. Yagita K, Izumiyama Sh, Tachbana H, Masuda G, Iseku M, Furuya K, et al. Molecular characterization of *Cryptosporidium* isolates obtained from human and bovine infections in Japan. *Parasitol Res* 2001;87(11):950-5.
2. keshavars A, Haghighi A, Athari A, Kazemi B, Nazemalhosseini Mojarad E. Genetic variation of *Cryptosporidium* spp. among children with Diarrhea in Iran. *Iranian J Parasitol* 2008;3(3):30-6.
3. Sorvillo FJ, Liebl E, Kerndt PR, ash LR. Epidemiology of Cryptosporidiosis among person with acquired immunodeficiency syndrome in Los Angeles country. *American J Trop Med Hyge* 1994;51:331-63.
4. Xiao L, Ryan UM. Cryptosporidiosis: an update in molecular epidemiology. *Curr Opin Infect* 2004;17:483-90.
5. Tzipori S, Ward H. Cryptosporidiosis: biology, pathogenesis and disease. *Microbes Infect* 2002;4(10):1047-58.
6. Meamar AR, Guyot K, Certad G, Dei-Cas E, Mohraz M, Mohebbi M, et al. SSU-rRNA gene analysis of *Cryptosporidium* spp. in HIV positive and negative patients. *Iranian J Public Health* 2006;35:1-7.
7. Pirestani M, Sadraei J, Dalimi Asl A., Zavvar M, Vaeznia H. Molecular characterization of *Cryptosporidium* isolates from human and bovine using 18S rRNA gene in Shahriar county of Tehran, Iran. *Parasitol Res* 2008;103(2):447-67.
8. Carcia LS, Brewer TC, Bruckner DA, Shimizu RY. Techniques for the recovery and identification of *Cryptosporidium* oocysts from stool specimens. *J Clin Microbiol* 1983;18:185-90.
9. Casemore DP, Armstrong M, Sands RL. Laboratory diagnosis of cryptosporidiosis. *J Clin Pathol* 1985;38:1337-41.
10. Xiao L, Escalante L, Yang CF, Sulaiman I, Escalante AA, Montali RJ, et al. Phylogenetic analysis of *Cryptosporidium* parasites based on SSU-rRNA gene locus. *Appl Environ Microbiol* 1999a;65:1578-83.
11. Sulaiman IM, Xiao L, Yang C, Escalante L, Moore A, Beard CB, et al. Differentiating human from animal isolates of *Cryptosporidium parvum*. *Emerging infectious diseases* 1998 4(4):681-5.
12. Kato S, Lindergard G, Mohammed HO. Utility of the *Cryptosporidium* oocysts wall protein (COWP) gene in a nested PCR approach for detection infection in cattle. *Vet Parasitol* 2003;13,111(2-3):153-9.
13. Sambrook J, Fritsch F, Maniatis T. *Molecular Cloning: A Laboratory Manual*. 2nd ed. NY: Cold Spring Harbor Laboratory Press; 2001.
14. Hoghooghi-Rad N. Some epidemiological aspects of cryptosporidiosis in Ahvaz, Capital of Khoozestan province, Islamic Republic of Iran. *Med J Islam Repub Iran* 1994;1:17-22.
15. Khoshzaban F, Dalimi-Asl A. Epidemiological study on cryptosporidiosis children. *Sci Res J Sahed Univ (Iran)* 1998;19:21-6.
16. Maleki F, Sadeg-Hasani S. Prevalence of cryptosporidiosis in students of elementary schools in the west Tehran-Iran from 1999-2001. *J Iran Univ Med Sci* 2003;33:105-10.
17. Hamed Y, Safa O, Haydari M. *Cryptosporidium* infection in diarrheic children in southeastern Iran. *Pediatr Infect Dis J* 2005;24:86-8.
18. Mirzaei M. Prevalence of *Cryptosporidium* sp. Infection in diarrheic and non-diarrheic humans in Iran. *Korean Journal of Parasitology* 2007;45(2):133-7.
19. Mclauchlin J, Pedraza -Diaz S, Amar-Hoetzeneder C, Nichols GL. Molecular epidemiological analysis of *Cryptosporidium* spp. in United Kingdom: Results of genotyping *Cryptosporidium* spp. in 1705 fecal samples from human and 105 fecal samples from livestock animals. *J Clin Microbiol* 2000;38:3984-90.
20. Sulaiman IM, Hira PR, Zhou I, Al-Ali Shelahi FM, Shweiki HM, Iqbal J, et al. Unique endemicity of cryptosporidiosis in children in Kuwait. *J Clin Microbiol* 2005;43:2805-9.
21. Guyot K, Follet-Dumoulin A, Lelievre E, Sarfati C, Rabodonirina M, Nevez G. Molecular characterization of *Cryptosporidium* isolates obtained from humans in France. *J Clin Microbiol* 2001;39:3472-34.

22. Morgan U, Weber R, Xiao L, Sulaiman I, Thompson RCA, Ndiritu W, et al. Molecular characterization of *Cryptosporidium* isolates obtained from human immunodeficiency virus –infected individuals living in Switzerland, Kenya, and the United states. J Clin Microbiol 2000;38(3):1180-3.
23. Morgan UM, Xiao L, Monis P, Fall A, Irwin PJ, Fayer R, et al. *Cryptosporidium* spp. in domestic dogs: the "dog" genotype. Appl Environ Microbiol 2000;66(5):2220-3.
24. Wielinga PR, Vries ADE, Vandercoot TH, Mankmars MH, Kortbeek LM, Vandorgiessen JWB. Molecular epidemiology of *Cryptosporidium* in humans and cattle in the Netherlands. Int J Parasitology 2008;38:809-17.
25. Gatei W, Wamae C, Waruru A, Mbae C, Mulige E, waithera T, et al. Cryptosporidiosis: prevalence, genotype analysis and symptoms associated with infections and children in Kenya. Ant J Trop Med Hyg 2006;75(1):78-82.
26. Xiao L, Bern C, Limor J, Sulaiman I, Roberts J, Checkley W, et al. Identification 5 types of *Cryptosporidium* parasites in children in Lima, Peru. J Infect Dis 2001;183:492-7.
27. Leoni F, Amar C, Nichols G, Pedraza-Diaz S, Mclauchlin J. Genetic analysis of *Cryptosporidium* 2414 humans with diarrhea in England between 1985 and 2000. J Med Microbiol 2006;55(6):703-7.
28. Tumwine JK, Kekitiinwa A, Nabukeera N, Akiyoshi DE, Rich SM, Widmar G , et al. *Cryptosporidium parvum* in children with diarrhea in Mulago Hospital, Kampala, Uganda. Am J Trop Med Hyge 2003;68:710-5.
29. Elvin K, Chalmer RM, Robert R, Guy EC, Casemore DP. Modification of rapid method for the identification of gene specific polymorphisms in *Cryptosporidium Parvum* and its application to clinical and epidemiological investigations. J Clin Microbiol 2001;60(12):5581-4.