

## مطالعه همزمانی آلودگی به ویروس کم خونی عفونی جوجه‌ها با ابتلا به بیماری‌های نیوکاسل و آنفلوانزا در گله‌های گوشتی در استان چهارمحال و بختیاری

عزت‌اله فتحی هفشجانی

دانشگاه آزاد اسلامی، واحد شهرکرد، دانشکده دامپزشکی، استادیار بخش بیماری‌های طیور، شهرکرد، ایران.

\*نویسنده مسئول مکاتبات: Ezzatfathi@yahoo.com

(دریافت مقاله: ۹۲/۱/۲۸ پذیرش نهایی: ۹۲/۷/۲۹)

### چکیده

عامل بیماری کم خونی عفونی جوجه‌ها، ویروسی از خانواده سیرکویریده است که باعث کم خونی شدید می‌شود. سرکوب ایمنی بدن و افزایش حساسیت نسبت به سایر بیماری‌های باکتریایی، ویروسی، انگلی و قارچی از دیگر اثرات این بیماری می‌باشد. هدف از این مطالعه، بررسی میزان همزمانی آلودگی به ویروس کم خونی عفونی جوجه‌ها با ابتلا به بیماری‌های نیوکاسل و آنفلوانزا در گله‌های گوشتی در استان چهارمحال و بختیاری بود. به این منظور، در سال ۱۳۹۰ از ۱۴ گله گوشتی با سن ۷-۲ هفته که بیماری نیوکاسل و یا آنفلوانزا در آنها تأیید شده بود، نمونه‌های بافتی تیموس و بورس فابرسیوس اخذ گردید. نمونه‌ها به روش هیستوپاتولوژی و PCR مورد آزمایش قرار گرفتند. جهت انجام PCR قطعه‌ای از ژن *VPI* و از پرایمری با پهنای باند ۱۳۹۰ استفاده گردید. نتایج آزمایش PCR نشان داد که ۴ گله (۲۸/۵۷ درصد) از نظر ویروس کم خونی در صد مثبت بودند و آزمایش هیستوپاتولوژی نمونه‌ها نیز این مسئله را تأیید کرد. این آلودگی نشان‌دهنده میزان بالایی از همزمانی بیماری *Chickens Infectious Anemia Virus* (CIAV) با بیماری‌های نیوکاسل و یا آنفلوانزا در گله‌های گوشتی این استان می‌باشد که سبب افزایش تلفات در گله‌های CIAV مثبت نسبت به گله‌های منفی شده است. لذا اهمیت وجود ویروس به‌خاطر توانایی آن در کاهش سیستم ایمنی بدن به تنهایی و یا همراه با سایر عفونت‌ها می‌باشد.

مجله آسیب شناسی درمانگاهی دامپزشکی، ۱۳۹۲، دوره ۷، شماره ۱، پیاپی ۲۵، صفحات ۱۷۶۲-۱۷۶۲.

کلید واژه‌ها: ویروس کم خونی عفونی، چهارمحال و بختیاری، PCR، هیستوپاتولوژی

**مقدمه**

کم‌خونی عفونی جوجه‌ها اولین بار توسط Yuasa در سال ۱۹۷۹ به عنوان یک بیماری جدید که توسط ذره ویروسی نوظهور ایجاد می‌شود، در جوجه‌های جوان گزارش شد. (Saif et al., 2003; Cloud et al., 1992b)

عامل بیماری ویروسی از خانواده سیرکوویریده با ژنوم DNA تک‌ رشته‌ای حلقوی و دارای سنس منفی است (Saif et al., 2003). ویروس کم‌خونی عفونی جوجه نسبت به اغلب ضد عفونی کننده‌ها مقاومت زیادی نشان می‌دهد (Otaki et al., 1991). جوجه‌ها تنها میزبان شناخته شده برای CIAV هستند و در تمام سنین به عفونت حساس می‌باشند، اما ابتلا به بیماری در جوجه سالم از لحاظ ایمونولوژی در طی ۳-۱ هفته زندگی سریعاً کاهش می‌یابد (Imai and Yuasa, 1990). اگرچه گزارش شده است که عفونت تجربی با بعضی سویه‌ها در سن ۱۰ هفتگی جوجه‌های مادر گوشتی باعث بیماری کلینیکی شده است (Toro et al., 1997). Goryo و همکاران در سال ۱۹۸۷ ثابت نمودند که جوجه‌های نر تلفات نسبتاً بالاتری نسبت به جوجه‌های ماده در مقابل بیماری داشته‌اند و همچنین جوجه‌های گوشتی حساسیت بیشتری نسبت به جوجه‌های تخمی از خود بروز داده‌اند (Goryo et al., 1989a). علائم بالینی و مرگ و میر معمولاً ۱۴-۱۰ روز بعد از تلقیح ویروس شروع می‌شود ولی مرگ و میر از ۳۰٪ تجاوز نمی‌کند. پرندگان مبتلا رنگ پریده هستند و پس از روزهای ۲۸-۱۲ بعد از آلودگی می‌میرند (Saif et al., 2003; Yuasa et al., 1979). رنگ پریدگی لاشه و خونریزی‌های زیرجلدی و عضلانی مشهود بوده و نواحی وسیعی از زیر پوست حاوی ترشحات سرروزی

به رنگ آبی تیره به‌خصوص در نوک بال‌ها و قسمت‌های پایین ران می‌باشد. در عده‌ای از جوجه‌ها تورم سر و پا به علت ترشحات سرروزی زیرجلدی ایجاد می‌گردد (Saif et al., 2003; Otaki et al., 1991).

علائمی مانند کم‌خونی شدید همراه با هماتوکریت پایین (۲۷-۶٪) و از همه مهم‌تر سرکوب ایمنی بدن و افزایش حساسیت نسبت به سایر بیماری‌ها و تحلیل بورس فابریسیوس، آتروفی غده تیموس همراه با تغییر رنگ آن، کم‌رنگی مغز استخوان همراه با هیپوپلاستیک بودن آن و کلیه‌های متورم و رنگ پریده و مشاهده اجسام هسته‌ای ائوزینوفیلیک کوچک در سلول‌های کبدی از دیگر علائم بیماری هستند (Lucio et al., 1990). Bassami و همکاران در سال ۱۹۹۸ نشان دادند که تکثیر ویروس کم‌خونی عفونی به طور اولیه در T در قشر تیموس رخ می‌دهد (Bassami et al., 1998).

برای تشخیص بیماری از شناسایی پادتن‌های ضد CIAV (Chicken Infectious Anemia Virus) به‌وسیله روش‌های سرولوژی مانند ایمونوفلورسنت غیرمستقیم (IIF)، سرم خنثی کننده (SN)، الیزا (ELISA) و PCR می‌توان استفاده کرد. با توجه به سرکوب سیستم ایمنی که این بیماری در گله‌های طیور ایجاد می‌کند، در صورتی که همزمان با سایر بیماری‌ها مانند نیوکاسل و آنفلوانزا در گله وجود داشته باشد، میزان خسارت بیشتر خواهد بود. لذا در این مطالعه به بررسی میزان فراوانی همزمان این ویروس با ویروس‌های نیوکاسل و آنفلوانزا و بررسی میزان تلفات در گله‌های گوشتی تحت مطالعه

نمونه بافتی (جمعاً تعداد ۱۴۰ نمونه از ۱۴ گله گوشتی) شامل بافت‌های بورس فابرسیوس و تیموس از جوجه‌های تلف شده جهت آزمایش PCR و هیستوپاتولوژی اخذ گردید. لازم به ذکر است هیچکدام از گله‌های مورد بررسی سابقه واکسیناسیون علیه بیماری CIAV را نداشتند.

### آزمایش PCR

به منظور استخراج DNA از بافتی کوت جدا شده از نمونه‌ها، از دستورالعمل ارائه شده کیت PCR CIAV استفاده شد (Natesan et al., 2006).

برای ارزیابی کیفی، از DNA تخلیص شده از ژل آگاروز ۱ درصد استفاده شد و ژل حاصله در ولتاژ ثابت ۸۰ ولت الکتروفورز گردید. ارزیابی کمی DNA به وسیله دستگاه بیوفتومتر (Eppendorf Co.) در طول موج نوری ۲۶۰ نانومتر صورت گرفت. در مجموع، نمونه‌هایی که از کیفیت مناسب و کمیتی معادل ۱۰۰-۲۰۰ نانوگرم در میکرولیتر DNA بودند، جهت انجام آزمایش PCR انتخاب شدند. جهت انجام PCR قطعه ای از ژن VP1 و از پرایمرهای با توالی‌های زیر و با پهنای باندها ۱۳۹۰ استفاده گردید (Natesan et al., 2006).

$VP_1R: 5' TCA-GGG-CTG-CGT-CCC-CCA-GTA-CA 3'$   
 $VP_1F: 5' AGC-CGA-CCC-CGA-ACC-GCA-AGA-A3'$

برای انجام آزمایش PCR و تکثیر قطعه ژنی مورد نظر (نقطه الحاقی IS900) از دستگاه Master cycle (Eppendorf Germany Co.) با حجم ۵۰ میکرولیتر واجد ۵ میکرولیتر 10X PCR buffer، ۲۰ میکرومول MgCl<sub>2</sub>، ۲۰۰ میکرومول dNTP، ۲

پرداخته شد، چرا که برخی از گله‌های گوشتی که درگیر بیماری نیوکاسل و یا آنفلوانزا می‌شوند از میزان تلفات بالایی در این استان برخوردار هستند. ویروس کم‌خونی عفونی جوجه‌ها عاملی است که در تشخیص آن از خواص آنتی ژنتیکی، فیزیکوشیمیایی و پاتولوژی می‌توان استفاده کرد. عفونت با ویروس کم‌خونی عفونی جوجه‌ها به صورت کلینیکی و تحت کلینیکی موجب بروز خسارات اقتصادی فراوانی در جوجه‌های گوشتی (Mahzounieh et al., 2005) و از همه مهمتر باعث سرکوب سیستم ایمنی بدن جوجه‌ها می‌شود. با توجه به انتقال این بیماری از طریق عمودی و افقی بررسی مداوم گله‌های مادر و جلوگیری از انتشار بیماری به جوجه‌ها یکی از راهکارهای اصلی در کنترل و پیشگیری از بیماری است (Saif et al., 2003; Jordan et al., 2001).

### مواد و روش‌ها

این مطالعه در فاصله زمانی تیر تا شهریور ماه سال ۱۳۹۱ در استان چهارمحال و بختیاری روی ۱۴ گله گوشتی نژاد راس با سن ۷-۲ هفته مبتلا به بیماری‌های آنفلوانزا سویه H9N2 و یا نیوکاسل که بیماری آنها توسط آزمایش RT-PCR تأیید شده بود، جهت بررسی فراوانی همزمانی با بیماری کم‌خونی عفونی جوجه‌ها پرداخته شد. لازم به ذکر است که تعداد کل مرغداری‌های فعال در فاصله زمانی فوق ۵۰ فارم بودند و گله‌های مورد بررسی شده ۲۸٪ را تشکیل می‌داد. جهت اخذ نمونه، پس از ثبت تاریخچه، به‌طور تصادفی از هر گله به ازای هر ۱۰۰۰۰ قطعه جوجه، تعداد ۱۰

### یافته‌ها

میانگین تلفات در گروه CIAV منفی  $936/7 \pm 2542/9$  و میانگین تلفات در گروه CIAV مثبت  $906/3 \pm 4923/7$  و میانگین دوره بیماری در گروه CIAV منفی  $2/82 \pm 10$  و در گروه CIAV مثبت  $3/5$   $17/75 \pm$  بود که از نظر آماری اختلاف معنی‌داری بین دو گروه قابل مشاهده است.

همچنین نتایج هیستوپاتولوژی در گله‌های CIAV مثبت شامل تغییرات هیستوپاتولوژیک در جوجه‌های کم‌خون به صورت کاهش همه رده‌های سلول‌های خونی، تحلیل مغز استخوان و آتروفی عمومی بافت‌های لنفوئیدی بود. کانون‌های لنفوئیدی، کوچک و فشرده بودند. آتروفی شدید تا متوسط و گاهی کانون‌های خونریزی در بافت لنفوئیدی بورس فابرسیوس، دژنراسیون و تخلیه شدید لنفوسیت‌ها در ناحیه‌ی کورتکس و مدولا غده تیموس کاملاً مشخص بود (شکل‌های ۲ تا ۴). جدول شماره ۱ نتایج حاصل از آزمایش PCR (CIAV)، بافت نمونه‌گیری شده، سن گله در شروع تلفات و مشاهده علائم بیماری و سن گله در زمان نمونه‌گیری را نشان می‌دهد.

میکرومول از زوج پرایمرهای R و F، ۱ واحد آنزیم ۱ واحدی DNA Polymerase Tag و ۱ میکروگرم از DNA نمونه و با برنامه حرارتی یک سیکل ۹۵ درجه ۶ دقیقه، ۳۴ سیکل تکراری (۹۵ درجه ۵۰ ثانیه، ۶۱ درجه ۵۰ ثانیه و ۷۲ درجه ۴۵ ثانیه) و سیکل انتهایی ۷۲ درجه ۱۰ دقیقه انجام شد.

جهت تأیید وجود قطعه تکثیر یافته ۲۰ میکرولیتر از محصول PCR روی ژل آگاروز ۱٪ واحد ایتدیوم بروماید در حضور مارکر ۱۰۰ جفت بازی (Fermentas DNA) در ولتاژ ثابت ۸۰ ولت الکتروفورز گردید. نحوه آماده‌سازی مقاطع هیستوپاتولوژیک شامل: ۱- ثبوت بافت‌های بورس و تیموس در فرمالین بافر ۱۰٪، ۲- آبگیری، ۳- شفاف‌سازی، ۴- آغشتگی به پارافین، ۵- قالب‌گیری، ۶- تهیه برش‌های بافتی و ۷- رنگ‌آمیزی برش‌های بافتی با هماتوکسیلین و ائوزین بود. بررسی هیستوپاتولوژی نمونه‌ها جهت شناسایی دقیق‌تر گله‌های درگیر و تأیید آزمایش PCR انجام گردید. برای تحلیل آماری نتایج، کلیه داده‌ها در نرم افزار SPSS طبقه‌بندی و جهت مقایسه میزان تلفات و دوره بیماری از روش T-test در سطح  $p < 0/05$  استفاده شد.

جدول ۱: نتایج حاصل از آزمایش PCR (CIAV) نمونه‌های مورد مطالعه

کد نمونه	نمونه	سن گله در شروع تلفات (روز)	سن گله در زمان نمونه‌گیری (روز)	نتیجه آزمایش PCR (CIAV)
۱/۱	بوس	۳۴	۴۰	-
۱/۲	تیموس			-
۲/۱	بوس	۲۱	۲۶	+
۲/۲	تیموس			+
۳/۱	بوس	۲۷	۳۳	-
۳/۲	تیموس			-
۴/۱	بوس	۳۸	۴۲	-
۴/۲	تیموس			-
۵/۱	بوس	۲۸	۳۴	-
۵/۲	تیموس			-
۶/۱	بوس	۲۵	۳۱	+
۶/۲	تیموس			+
۷/۱	بوس	۳۴	۴۰	-
۷/۲	تیموس			-
۸/۱	بوس	۳۵	۴۲	-
۸/۲	تیموس			-
۹/۱	بوس	۲۸	۳۵	-
۹/۲	تیموس			-
۱۰/۱	بوس	۲۵	۳۲	-
۱۰/۲	تیموس			-
۱۱/۱	بوس	۲۷	۳۲	-
۱۱/۲	تیموس			-
۱۲/۱	بوس	۲۲	۲۷	+
۱۲/۲	تیموس			+
۱۳/۱	بوس	۲۹	۳۶	-
۱۳/۲	تیموس			-
۱۴/۱	بوس	۱۹	۲۵	+
۱۴/۲	تیموس			+

از تعداد ۱۴ گله گوشتی که بیماری نیوکاسل و یا آنفلوانزا در آنها تأیید شده بود، تعداد ۴ گله (۲۸/۵۷ درصد) به‌طور همزمان آلوده به ویروس کم‌خونی عفونی جوجه‌ها بودند. در گله‌های آلوده به ویروس کم‌خونی

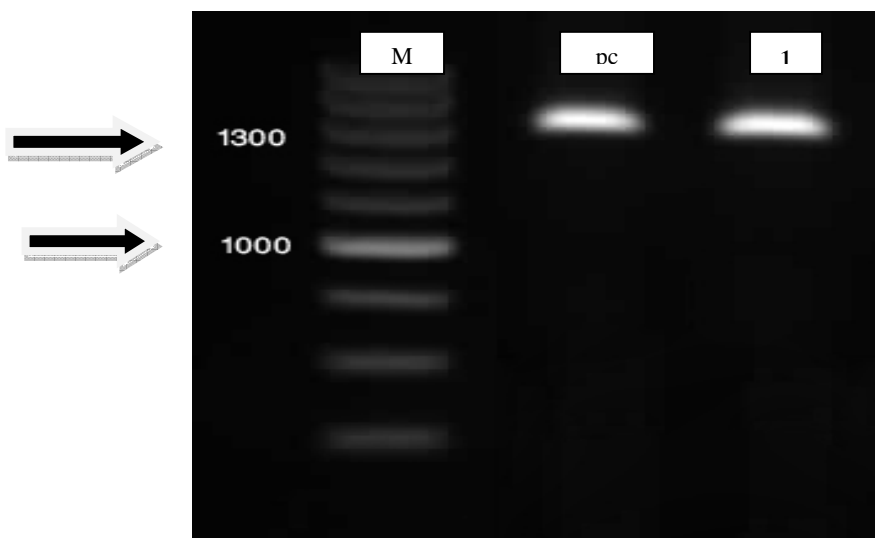
عفونی جوجه‌ها ویروس از دو بافت بوس و تیموس آنها جدا گردید. میزان تلفات و دوره بیماری در گله‌های CIAV مثبت نسبت به گله‌های منفی بیشتر بوده است. در جدول شماره ۲ طول دوره بیماری، مقایسه میزان

تلفات و نتایج آزمایش PCR گله‌های تحت مطالعه از خونی عفونی جوجه را نشان می‌دهد.  
 نظر آلودگی به بیماری‌های نیوکاسل، آنفلوانزا و کم

جدول ۲: مقایسه میزان تلفات ناشی از همزمانی بیماری‌های IA، ND و CIAV در گله‌های تحت مطالعه

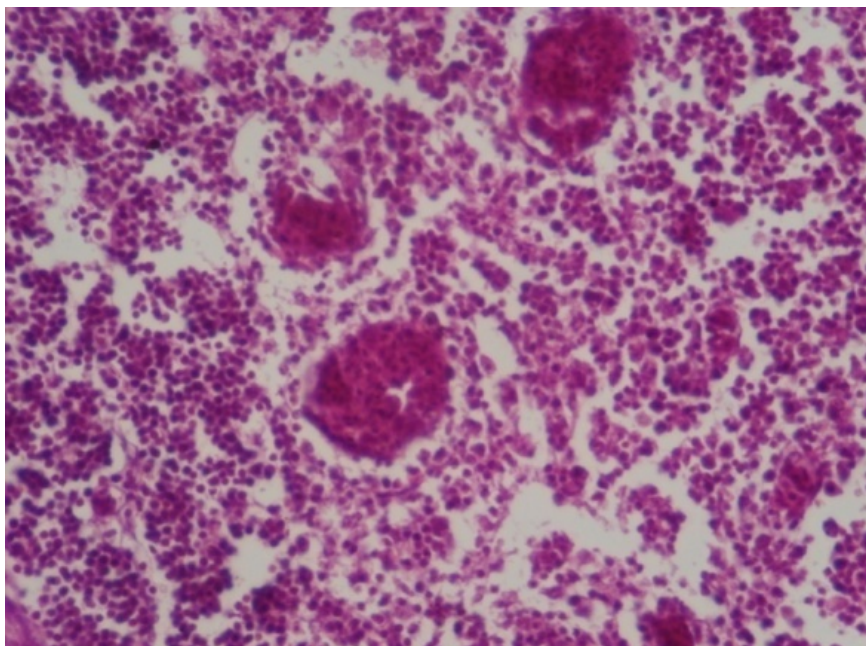
میزان تلفات برحسب ۱۰۰۰۰ قطعه	نتایج PCR CIAV	نتایج NDPCR	نتایج PCR AI (H9N2)	طول دوره بیماری IA و یا ND	کد فارم
۲۴۰۰		*	*	۱۰	۱
۴۵۰۰	*	*	*	۲۲	۲
۸۰۰		-	*	۶	۳
۳۲۵۰		*	*	۹	۴
۲۸۰۰		*	*	۱۱	۵
۳۸۵۰	*	-	*	۱۶	۶
۲۸۰۰		*	-	۸	۷
۱۰۰۰		*	*	۷	۸
۲۵۰۰		*	*	۱۰	۹
۳۳۷۹		*	*	۱۵	۱۰
۳۵۰۰		*	*	۱۴	۱۱
۵۷۴۵	*	*	*	۱۹	۱۲
۳۰۰۰		*	-	۱۰	۱۳
۵۶۰۰	*	*	-	۱۴	۱۴

\* نشان‌دهنده مثبت بودن آزمایش PCR نمونه است.

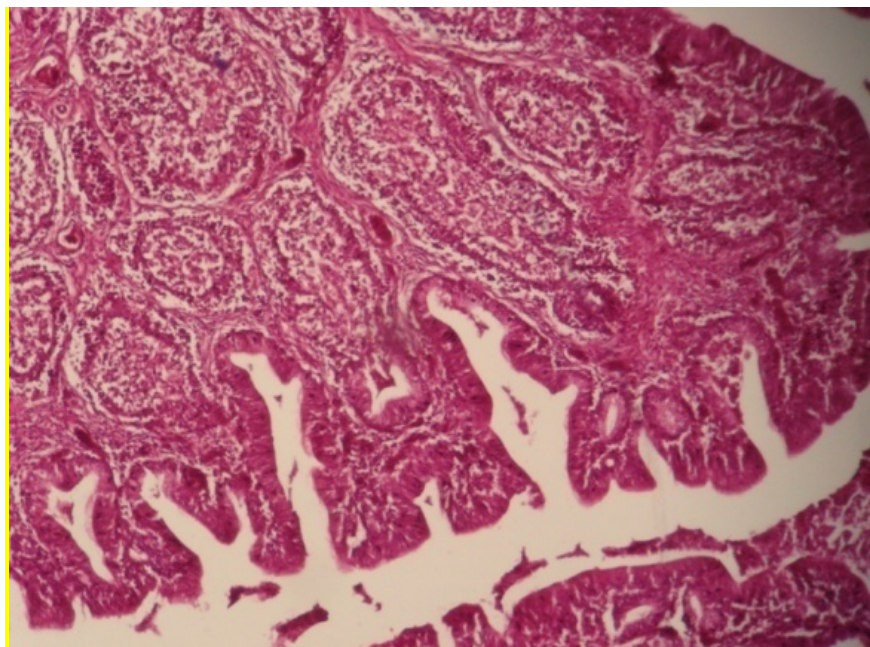


شکل ۱: تصویر ژل الکتروفورز حاصل از آزمایش PCR (CIAV) با پهنای باند ۱۳۹۰

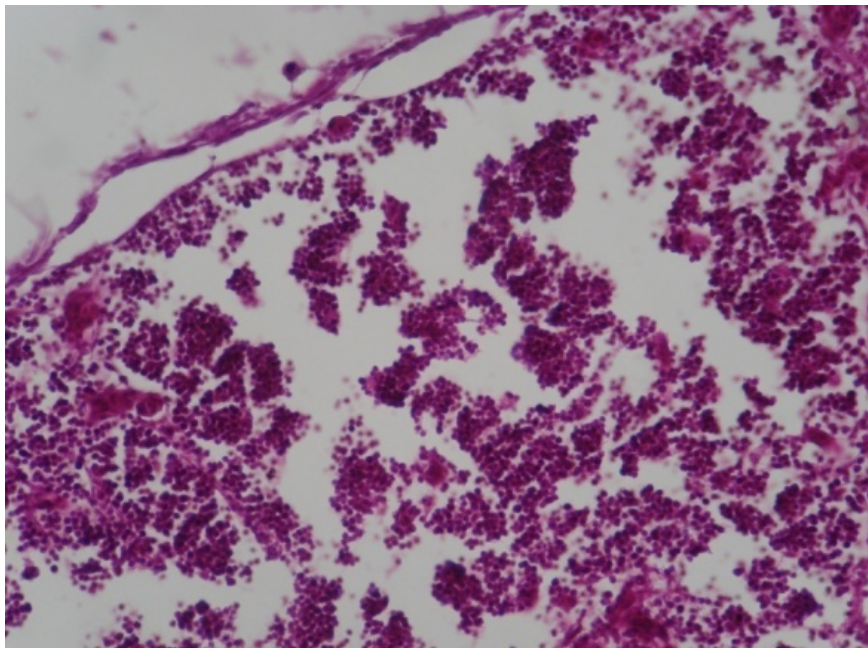
M = مارکر، PC = کنترل مثبت، 1 = نمونه



شکل ۲: تخلیه لنفوسیت‌های نوع T در قسمت کورتکس تیموس و پرخونی مویرگ‌ها در نمونه‌های آلوده (رنگ آمیزی با هماتوکسیلین و اتوزین، درشت‌نمایی  $\times 800$ ).



شکل ۳: آتروفی فولیکول‌ها و کاهش تعداد لنفوسیت‌ها در بورس فابرسیوس نمونه‌های آلوده (رنگ آمیزی با هماتوکسیلین و اتوزین، درشت‌نمایی  $\times 400$ ).



تصویر ۴: دژنراسیون و تخلیه لنفوسیت‌های نوع T در تیموس نمونه‌های آلوده (رنگ آمیزی با هماتوکسیلین و ائوزین، درشت‌نمایی  $\times 400$ ).

## بحث و نتیجه‌گیری

این مطالعه در گله‌هایی انجام شد که به ویروس آنفلوانزا و یا نیوکاسل آلوده بودند. بر اساس نتایج، همزمانی آلودگی به ویروس کم‌خونی عفونی جوجه‌ها با ابتلا به بیماری‌های آنفلوانزا و یا نیوکاسل سبب بالا رفتن میزان تلفات و افزایش طول دوره بیماری در آنها شده بود. بررسی نتایج مشخص کرد گله‌هایی که از نظر کم‌خونی عفونی جوجه‌ها مثبت بودند، تلفات در آنها تقریباً دو برابر گله‌هایی بوده که CIAV آنها منفی بود و تا انتهای دوره پرورش بهبودی کاملی در آنها مشاهده نشد و از نظر آماری اختلاف معنی‌داری ( $p < 0/05$ ) بین دو گروه وجود داشت. در بررسی نمونه‌های بورس و تیموس به روش هیستوپاتولوژی علائم میکروسکوپی فقط در نمونه‌هایی که CIAV آنها در آزمایش PCR مثبت بودند دیده شد، که شامل آتروفی و از بین رفتن

فولیکول‌های لنفوئیدی بورس فابرسیوس، دژنراسیون و تخلیه لنفوسیت‌ها در ناحیه کورتکس و مدولا غده تیموس بود. همچنین تغییرات هیستوپاتولوژی در جوجه‌های کم‌خون به صورت کاهش همه رده‌های سلول‌های خونی، تحلیل مغز استخوان و آتروفی عمومی غدد لنفاوی بود. کانون‌های لنفوئیدی کوچک و فشرده شده دیده شدند ولی هیچکدام از علائم هیستوپاتولوژی فوق در نمونه‌های منفی کم‌خونی عفونی مشاهده نگردید. لذا نتایج هیستوپاتولوژی می‌تواند دلیل بر صحت نتایج آزمایش PCR و یکی از راه‌های تشخیصی دقیق بیماری در گله باشد.

بر اساس نتایج آزمایش PCR تعداد ۴ گله (۲۸/۵۷ درصد) از گله‌های تحت بررسی به‌طور همزمان آلوده به ویروس کم‌خونی عفونی جوجه‌ها بودند.



Mohammad zadeh و همکاران در سال ۲۰۰۱ به جستجوی ژنوم ویروس کم‌خونی عفونی جوجه به روش PCR و مقایسه نتایج آن با روش الیزا در جوجه‌های گوشتی استان کردستان پرداختند. در مطالعه ایشان از ۱۰۰ جوجه گوشتی ۲ تا ۸ هفته که از کبد و خون آنها نمونه‌گیری شد، درصد موارد تیتراژ مثبت به روش الیزا ۷۷/۳٪ و در آزمایش PCR ۱۹٪ مثبت بودند (Mohammad zadeh, 2003).

Hejazi و همکاران در سال ۲۰۱۰ در مصر با مقایسه دو روش آزمایش الیزا و PCR به بررسی میزان شیوع ویروس کم‌خونی عفونی جوجه‌ها در گله‌های تخمگذار دارای علائم کلینیکی بیماری پرداختند. در این مطالعه همه نمونه‌های گرفته شده از کبد، طحال، تیموس و مغز استخوان در آزمایش PCR مثبت بودند در حالی که در تست الیزا ۸۱/۶۷ درصد مثبت بودند (Hejazi et al., 2010).

در این مطالعه جهت انجام PCR قطعه‌ای از ژن *VPI* و با پهنای باندها ۱۳۹۰ استفاده گردید (Lucio et al., 1990). Nogueira و همکاران در سال ۲۰۰۵ با بررسی روش PCR در تشخیص موارد مشکوک به بیماری CIAV و با مقایسه تکثیر قسمتی از ژن‌های *VPI* و *VP3* نشان دادند که این متد یک راه اختصاصی در تشخیص ویروس در بافت‌های آلوده است همخوانی دارد (Nogueira et al., 2005).

از مطالعه سایر محققین و بررسی حاضر چنین می‌توان استنباط کرد که میزان فراوانی CIAV در گله‌های گوشتی در استان چهارمحال و بختیاری در محدوده بالایی قرار دارد و با توجه به مرکزی بودن این استان و ورود جوجه‌های یک‌روزه از نقاط مختلف

Mahzounieh و همکاران در سال ۲۰۰۴ در مطالعه‌ای در ۴۶ گله گوشتی در استان چهارمحال و بختیاری میزان شیوع تیتراژ سرمی ویروس کم‌خونی عفونی جوجه‌ها را که در سن ۲ تا ۷ هفتگی بودند، با تست الیزا ۱۰۰ درصد، در حالی که میانگین تیتراژ مثبت در کل نمونه‌های تست شده را ۸۷/۷ درصد گزارش کردند. این اولین گزارش در مورد وجود ویروس کم‌خونی عفونی در ایران است و از آنجایی که استان چهارمحال و بختیاری در مرکز جغرافیایی ایران واقع شده است و جوجه‌های یک‌روزه را از سایر استان‌ها دریافت می‌کند، به نظر می‌رسد که سایر مناطق هم آلوده هستند. (Mahzounieh et al., 2005).

Moemen در سال ۲۰۱۰ در منطقه‌ای از استان Assiutr در شمال کشور مصر در گله‌های گوشتی که دارای علائم مشابه بیماری CIAV بودند با استفاده از روش PCR و RFLP از ۱۶۵ نمونه مورد آزمایش، ۴۴ مورد را مثبت گزارش کرد (Moemen, 2010).

Emadi در سال ۲۰۰۵ از طریق آزمایش PCR توانست با تکثیر ژنوم ویروس کم‌خونی عفونی در بافت‌های آلوده جوجه‌های گوشتی یک‌روزه در استان چهارمحال و بختیاری وجود آلودگی را تأیید کند. وی میزان آلودگی را حدود ۲۵/۳ درصد گزارش کرد (Emadi, 2004).

Yassir و همکاران در سال ۲۰۰۲ با اخذ ۴۶۰ نمونه تیموس از گله‌های گوشتی در نواحی مختلف چین و پس از آزمایش PCR، ۱۱ درصد نمونه‌ها را مثبت اعلام کردند. ولی هیچکدام از نمونه‌های جمع‌آوری شده از جوجه‌های یک تا ۷ روزه جزء نتایج مثبت نبودند (Yassir et al., 2011).

ضعف شدید سیستم ایمنی بدن در جوجه‌ها شده لذا بروز بیماری‌های فوق در سن کمتر اتفاق افتاده است. نتایج این مطالعه نشان داد که هر دو روش آزمایشی هیستوپاتولوژی و PCR از حساسیت بالایی برخوردار هستند و می‌توان از آنها برای تشخیص دقیق بیماری استفاده کرد. با توجه به گزارشات مختلف از میزان شیوع بیماری کم‌خونی عفونی جوجه‌ها در نقاط مختلف کشور و استان چهارمحال و بختیاری نیاز به یک تحقیق کلی در سطح کشور و در کلیه گله‌های طیور می‌باشد تا بتوان اقدامات کنترلی دقیق و کامل جهت پیشگیری و ریشه‌کنی بیماری در کشور انجام داد.

کشور به این استان، احتمالاً ارتباط نزدیکی با میزان آلودگی در سطح کشور دارد. در این مطالعه میزان آلودگی به ویروس کم‌خونی عفونی جوجه‌ها در آزمایش PCR، ۲۸/۵ درصد بود که با گزارش میزان شیوع Mahzounieh CIAV (۸۷/۷ درصد) اختلاف قابل توجهی دارد که مربوط به محدود بودن این مطالعه در گله‌های آلوده به دو بیماری آنفلوانزا و یا نیوکاسل بوده است، ولی با گزارش Emadi (۲۵/۳ درصد) یک اتفاق نظر را نشان می‌دهد. همچنین جالب توجه است که کلیه گله‌های CIAV مثبت در سن کمتری مبتلا به بیماری‌های نیوکاسل و یا آنفلوانزا شده‌اند که احتمالاً ناشی از همزمانی آنها با کم‌خونی عفونی بوده که سبب

## منابع

- عمادی، آ. (۱۳۸۳). جستجوی ژنوم ویروس کم‌خونی عفونی جوجه به روش PCR در جوجه‌های گوشتی استان چهارمحال و بختیاری. دانشکده دامپزشکی، دانشگاه شهرکرد، پایان‌نامه شماره ۹۱.
- محمدزاده، پ. (۱۳۸۲). جستجوی ویروس کم‌خونی عفونی جوجه‌ها در استان کردستان. شرکت داروی والا اندیشان ناب.
- Bassami, M.R., Berryman, D., Wilcox, G.E. and Raidal, S.R. (1998). Psittacine beak and feather disease virus nucleotide sequence analysis and its relationship to porcine circovirus plant circoviruses, and chicken anemia virus. *Virology*, 249(2): 453-459.
- Cloud, S.S., Rosenberger, J.K. and Lillehoj, H.S. (1992b). Immune dysfunction following infection with chicken anemia agent and infectious bursal disease virus. 2. Alterations of in vitro lymphoproliferation and in vivo immune responses. *Veterinary Immunopathology*, 34:353-366.
- Emadi, A. (2004). Genome detection of CIAV by PCR in broilers chickens in charmahalvabakhtiari province. DVM Theses, NO: 91 [In Farsi].
- Goryo, M., Suwa, T., Umemura, T., Itakura, C. and Yamashiro, S. (1989a). Histopathology of chicks inoculated with chicken anemia agent (MSB1-TK5803 strain). *Avian Pathology*, 18:73-89.
- Hejazi, A.M., Abdollahi, F.M., Abd-El Samie, L.K. and Nazim, A.A. (2010). Chicken Infectious Anemia Virus in Broilers and Laying Hens in Sharkia Province Egypt. *Journal of American Science*, 6 (9): 52-9
- Imai, K. and Yuasa, N. (1990). Development of a micro test method for serological and virological examinations of chicken anemia agent. *Japans Journal of Veterinary Sciences*, 52:873-875.
- Jordan, F., Pattison, M., Alexander, D. and Faragher, T. (2001). *Poultry Disease*, 5<sup>th</sup> Edition. London. WB Saunders, pp. 352-356.

- Lucio, B., Schat, K.A. and Shivaprasad, H.L. (1990). Identification of the chicken anemia agent, reproduction of the disease and serological survey in the United States. *Avian Disease*, 34:146-153.
- Mohammadzadeh, P. (2003). Detection of CIAV in broilers in Kordestan province. Vala Andishan Daruye Nab Co. WWW.Vadn.ir [In Farsi].
- Mahzounieh, M., Karimi, I. and ZahraeiSalehi, T. (2005). Serologic evidence of chicken infectious anemia in commercial chickens flocks in Shahrekord, Iran. *International Journal of Poultry Science*, 4(7):500-503
- Moemen, A.M. (2010). Chicken infectious anemia status in commercial broiler chickens flocks in Assiut-upper Egypt, occurrence, molecular analysis using PCR-RFLP and apoptosis effect on affected tissues. *International Journal of Poultry Science*, 9(6):591-598
- Natesan, S., Kataria, J.M., Dham, K., Rahul, S. and Baradhvaj, N. (2006). Biological and molecular characterization of Chicken Infectious Anemia virus isolates of Indian origin. *Virus Research*, 118:860-878.
- Nogueira, E.O., Brentano, L. and Ferreira, A.J.P. (2005). A VP3/VP1 gene polymerase chain reaction assay for detection of chicken anemia virus in broiler samples. *Brazilian Journal of Veterinary and Animal Science*, 57(2):131-140,
- Otaki, Y.K., Saito, M.T. and Namura, Y. (1991). Detection of antibody to chicken anemia agent a comparison of three serological tests. *Avian Pathology*, 20:315-324.
- Saif, Y.M., Barnes, H.J., Glisson, J.R., Fadly, A.M., McDougald, L.R. and Swayne, D.E. (2003). *Disease of poultry*, 11<sup>th</sup> Edition. Iowa State Press, Blackwell, pp. 181-202.
- Toro, H., Ramirez, A.M. and Larenas, J. (1997). Pathogen city of chicken anemia virus (isolate 10343) for young and older chickens. *Avian Pathology*, 26(3):485-499.
- Yassir, M.E., KunQian, W.J., Pingping, W. and Aijian, Q. (2011). Molecular epidemiology of chicken anemia virus in commercial farms in China. *Virology Journal*, 8:145.
- Yuasa, N., Taniguchi, T. and Yoshida, I. (1979). Isolation and some characteristics of an agent inducing anemia in chicks. *Avian Disease*, 23:366-385.

## **Survey of primultaneous Contamination with CIAV and infection with AI and ND in broiler chicken of Chaharmahal - va - Bakhtiari provence**

**Fathi Hafshejani, E.A.**

Assistant Professor, Department of Poultry Diseases, Faculty of Veterinary Medicine, Islamic Azad University, Shahrekord Branch, Sharekord, Iran.

\*Corresponding author email: Ezzatfathi@yahoo.com

(Received: 2013/4/17 Accepted: 2013/10/21)

### **Abstract**

The agent of chicken infectious anemia (CIA) belongs to Circoviridae. CIA can cause severe anemia, immunosuppression and high sensitivity to bacterial, viral, parasitic and fungal pathogens. The aim of this study was to investigate simultaneous infection of CIA with Newcastle disease (ND) and Avian influenza (AI) in broiler chickens of Chaharmahal-va-Bakhtiari province. For this purpose, in 2011, from 14 broilers chicken flocks at 2-7 weeks old age, with confirmed ND and AI thymus and bursa of fabricious were sampled for amplification of 1390 base pair fragment of VP1 of CIA virus. Histopathologic the result of PCR showed that 4 flocks (28.57%) were one hundred percent infected with CIA. examination approved the results of PCR. This study showed high simultaneous infection rate of CIA with ND and AI that causes high mortality in these flocks. Therefore, this may be related to immunosuppressant effect of CIA, alone or with other infections.

**Key words:** Infectious Anemia Virus, Chaharmahal Va Bakhtiyari, PCR, Histopathology