

تعیین هویت مولکولی و شجره شناسی بر اساس ژن نوکلئوکپسید ویروس برونشیت عفونی پرندگان جدا شده از گله‌های گوشتی در سال‌های ۱۳۹۳-۱۳۹۴

وحید کریمی^۱ آرژان قلیان چی لنگرودی^۲ مسعود هاشم زاده^۳ زینب ایمانی زاده^۲

۱) گروه بیماری‌های طیور، دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، تهران، ایران

۲) گروه میکروبیولوژی و ایمنولوژی، دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، تهران، ایران

۳) موسسه واکسن و سرم سازی رازی، کرج، کرج، ایران

(دریافت مقاله: ۲۲ تیر ۱۳۹۵، پذیرش نهایی: ۷ مهر ۱۳۹۵)

چکیده

زمینه مطالعه: برونشیت عفونی یک بیماری مهم از نظر اقتصادی در ماکیان بوده که به دلیل ظهور ژنوتیپ‌های جدید ویروس برونشیت عفونی، کنترل این بیماری بعنوان یک مشکل جدی در صنعت طیور در دنیا مطرح است و پیش از این، مطالعه جامعی بر روی این ژن بر روی ژنوتیپ‌های سال‌های اخیر مختلف کشور انجام نگردیده بود. هدف: لزوم از انجام این مطالعه تعیین هویت مولکولی و شجره شناسی بر اساس ژن نوکلئوکپسید ویروس برونشیت عفونی جدا شده از گله‌های گوشتی ایران در سال‌های ۱۳۹۳-۱۳۹۴ می‌باشد. روش کار: در این بررسی ژن نوکلئوکپسید ده جدایه از چهار نوع ژنوتیپ متفاوت ویروس برونشیت عفونی با استفاده از پرایمرهای اختصاصی تکثیر و با نرم افزارهای مناسب شجره شناسی و تعیین ساختار مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفتند. نتایج: از نظر شجره شناسی ویروس‌های برونشیت عفونی گروه ماساچوست، QX و B/۷۹۳ در گروه خود قرار گرفتند و ژنوتیپ ویروس واریانت ۲ در کنار سایر ویروس‌های جدا شده از ایران قرار داشتند. در صد تشابه بر اساس اسید آمینه، بین سویه‌های مختلف مورد مطالعه بین ۸۹/۷۷ تا ۹۹/۷۵٪ تشابه وجود داشت. بیشترین تشابه بین دو ژنوتیپ IBKG-۱ و IBKG-۸ مورد مطالعه در گروه B/۷۹۳ و کمترین تشابه بین دو ژنوتیپ QX و واریانت ۲ (ویروس‌های IBKG-۵ و IBKG-۹) بوده، که این میزان تفاوت برای ژن نوکلئوکپسید (محافظت شده) نسبتاً بالا می‌باشد. بررسی بیوانفورماتیک نشان داد که پروتئین در این ویروس‌ها بین ۶ تا ۷ صفحه بتا و بین ۸ تا ۱۰ مارپیچ آلفا دارند. نتیجه‌گیری نهایی: نتایج حاصل از این مطالعه می‌تواند اطلاعات مناسبی در زمینه استفاده از اطلاعات این پروتئین در تولید پروتئین‌های نو ترکیب جهت تولید کیت‌های الیزا و روش‌های تشخیص سریع، واکسن‌های نو ترکیب و همچنین اپیدمیولوژی مولکولی این بیماری ویروسی مهم در کشور نماید.

واژه‌های کلیدی: نوکلئوکپسید، ویروس برونشیت عفونی پرندگان، تعیین هویت مولکولی، شجره شناسی

مقدمه

پارامیکسو ویروس‌ها، پروتئین نوکلئوکپسید کروناویروس‌ها حفاظت برای ژنوم آن‌ها در برابر اثر ریبو نوکلئازها فراهم می‌کند. بخش عمده مونومر پروتئین نوکلئوکپسید از دو ناحیه مستقل شامل ناحیه اتصال به ژنوم پایانه آمینی (از اسید آمینه موقعیت ۲۹ تا ۱۶۰ بطول ۱۳۲ اسید آمینه: NTD) و منطقه دایمریزاسیون C ترمینال (CTD)، بطول ۱۰۸ اسید آمینه، از اسید آمینه ۲۲۶-۳۳۳ می‌باشد. همچنین منطقه غنی از سرین (بطول ۲۶ اسید آمینه، ۱۶۵-۱۹۰) در پروتئین نوکلئوکپسید ویروس‌های برونشیت عفونی پرندگان شناسایی شده است. روش‌های زیادی برای تفریق و دسته بندی جدایه‌های برونشیت عفونی پرندگان استفاده و با هم کاملاً مقایسه شده‌اند. دسته بندی سروتیپ بر اساس استفاده از آنتی بادی‌های خنثی کننده و طبقه بندی ژنوتیپ بر اساس تعیین توالی ژن S1 است (۶). نواحی نوکلئوکپسید کروناویروس‌ها، تورو ویروس‌ها و آرتری ویروس‌ها یک فسفوپروتئین پایه وابسته به RNA ژنومی می‌باشد که، ساختار نوکلئوکپسید راشکل می‌دهد. بنا به گزارش Seyfi Abad و همکاران در سال ۲۰۰۴ اولین گزارش انجام گردید (۱۶). Bozorgmehrifard و Vasfi-Marandi در سال ۲۰۰۱ برور مطالعه بر روی ویروس‌های برونشیت عفونی طیور در بین سال‌های ۷۹-۱۳۷۶ از مرغداری‌های صنعتی ایران، حضور واریانت‌هایی از این

برونشیت عفونی (IB) پرندگان یک بیماری بسیار واگیر، حاد و درگیر کننده دستگاه تنفسی فوقانی ماکیان و همچنین دارای اهمیت اقتصادی است. برونشیت عفونی برای اولین بار در ایالات متحده در داکوتای شمالی در سال ۱۹۳۰ مشاهده و نخستین توصیف مستند بیماری توسط Schalk و Hawn در سال ۱۹۳۱ ارائه گردید (۱۱، ۱۳). IBV یک گاما کروناویروس در زیر خانواده کرونا ویرینه و خانواده کرونا ویرینه است. ژنوم ویروس برونشیت عفونی پرندگان، RNA تک رشته‌ای قطب مثبت است که حدود ۲۸ kb-۲۷/۵ طول دارد. ژنوم در انتهای ۵' دارای کلاهک و در انتهای ۳' واجد دم پلی آدنین و ساختار ویروس شامل زائد گریزی شکل (S)، پروتئین کوچک غشایی (E)، ماتریکس (M) و نوکلئوکپسید (N) است. رشته ژنی RNA با فسفو پروتئین N (۵۰-۶۰ kDa) بطول ۴۰۹ اسید آمینه همراه می‌باشد. نوکلئوکپسید زمانیکه از پارتیکل آزاد می‌شود به شکل یک رشته لوله ای به طول ۱۴nm تا ۱۶ به نظر می‌آید. نوکلئوکپسید متعاقباً با پروتئین M در رتیکولوم اندوپلاسم فعل و انفعالی داشته و به این ترتیب پارتیکل ویروس بسته بندی می‌شود. با این حال، برخلاف نوکلئوکپسیدهای ویروس‌ها و



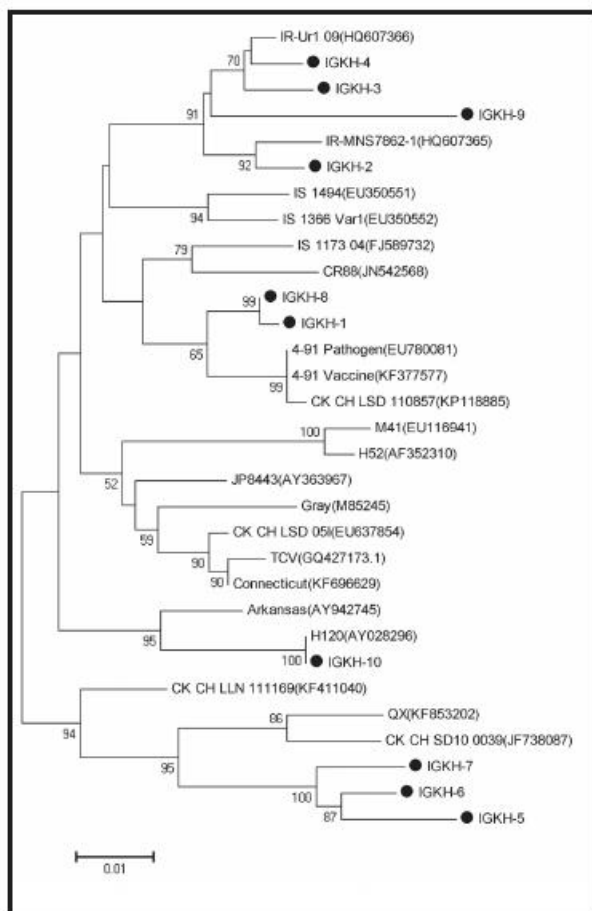
مقایسه گردید (۱۹).

تعیین ساختار ثانویه: با استفاده از توالی اسید آمینه‌های ترجمه شده و با استفاده از پایگاه The PSIPRED Protein Sequence Analysis Workbench (<http://bioinf.cs.ucl.ac.uk/psipred>) ساختار دوم پروتئین تعیین گردید.

تعیین مکان‌های متمایل به اتصال به RNA: پیش بینی مکان‌هایی که تمایل اتصال به RNA و ویروسی داشتند توسط پایگاه <http://bindn.bioinfo.ggc.org/> گردیدند.

نتایج

پس از ارسال قطعه مورد نظر به توالی یابی، ویرایش اطلاعات و ترسیم درخت شجره‌شناسی بر اساس اسید آمینه، از نظر تکاملی ویروس‌های گروه ماساچوست، QX و B/۷۹۳ در گروه خود قرار و ژنوتیپ واریانت ۲ در کنار سایر ویروس‌های جدا شده از ایران قرار داشتند (تصویر ۱). در صد



تصویر ۱. درخت مربوط به مطالعات شجره‌شناسی ویروس‌های برونشیت عفونی پرندگان (IBV) جدا شده از جوجه‌های گوشتی طی سال‌های ۱۳۹۳-۱۳۹۴ بر اساس توالی اسیدهای آمینه نوکلئوکپسید. درخت فوق با نرم افزار MEGA5 با روش Neighbor-Joining و آزمون ریش‌های ۱۰۰۰ تکرار ترسیم شده است. جدایه‌های مورد بررسی در این مطالعه با دایره توپر مشکی مشخص گردیده است.

ویروس را در کشور را اثبات نمودند (۱۹). طی مطالعات اخیر ژنوتیپ‌های ماساچوست، B/۷۹۳، IS/۱۴۹۴، IS/۷۲۰، IR-۱ و IR-۲ در ایران گزارش شده است (۱۰، ۱۳). در حال حاضر از واکسن‌های زنده گروه ماساچوست (MA5 و H1۲۰) و گروه B/۷۹۳ (۴/۹۱، IB88 و ۹۶/۱) جهت کنترل بیماری برونشیت عفونی در مزارع پرورش طیور ایران استفاده می‌گردد. تا کنون مطالعه‌ای جامعی بر روی ژن نوکلئوکپسید ویروس برونشیت عفونی صورت نپذیرفته بود و هدف از انجام این مطالعه تعیین هویت مولکولی و شجره‌شناسی بر اساس ژن نوکلئوکپسید ویروس برونشیت عفونی جدا شده از گله‌های گوشتی در سال‌های ۱۳۹۳-۱۳۹۴ می‌باشد.

مواد و روش کار

نمونه‌های مورد مطالعه: در آزمایشگاه ویروس‌شناسی دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران تعدادی ویروس برونشیت عفونی پرندگان از نمونه‌های بالینی (نای و کلیه، از گله‌های گوشتی مشکوک به برونشیت عفونی) در سال ۱۳۹۳-۱۳۹۴ جدا گردیدند. پس از تأیید، ژنوتیپ جدایه‌ها بر اساس ژن اسپایک شناسایی (اطلاعات آورده نشده است) و جدایه‌های مورد استفاده در این مطالعه بر اساس ژنوتیپ ویروس بر اساس جدول ۱ انتخاب شدند.

استخراج RNA: استخراج RNA با استفاده از کیت استخراج RNA شرکت سیناکلون (Cat.No.: PR۸۹۱۶۲۰) طبق دستور العمل سازنده کیت انجام گرفت.

واکنش رونوشت برداری معکوس (RT- Reaction): واکنش رونوشت برداری معکوس (RT) با استفاده از کیت ساخت cDNA شرکت فرمنتاز (Cat No: K۱۶۲۲) و با استفاده از پرایمر تصادفی شش تایی صورت گرفت.

تکنیک ژن N با استفاده از واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR): ژن نوکلئوکپسید با استفاده از پرایمرهای ۵' GAATTCGCCGCGTGTACCTCTCTAGTA و ۳' GGATCCGCTAAC-TCTATACTAGCCTAT با استفاده از مستر میکس ۲X (۲X) PCR شرکت سیناکلون (Cat No: PR۸۷۵۲C) تکثیر گردید (۲۰).

ترسیم درخت شجره‌شناسی: محصولات PCR توسط کیت PCR AccuPrep[®] PCR (Bioneer Co., South Korea) خالص و توالی یابی با پرایمرهای مورد استفاده در واکنش PCR (Bioneer Co., south Korea) انجام گردید. کروماتوگرام‌ها با نرم افزار Finch TV مورد بررسی قرار گرفت و درخت شجره‌شناسی با استفاده از نرم افزار MEGA 5/۸ با استفاده از روش Neighbor-Joining بر اساس توالی اسیدهای آمینه ترسیم گردید. توالی‌های نوکلئوتیدی اسید آمینه‌ای بدست آمده با چند توالی ژن نوکلئوکپسید ویروس برونشیت عفونی پرندگان منتشر شده از بانک ژن



		20		40		60	
IGKH-1	SAGNASWFQP	I	KAKKLNAPQ	PKFEGSGVPD	NENLKPSQQH	GYWRRQHRYK	PGKGGGRKPVP 60
IGKH-2	60
IGKH-3	F	60
IGKH-4	F	60
IGKH-5	S	A L	N
IGKH-6	S	A L	N
IGKH-7	S	L	N
IGKH-8	60
IGKH-9	G	60
IGKH-10	S	A L	L
Consensus	SXGNASWFQP	X	KAKKLNAPX	PKFEGSGVPD	NENLKXSQQH	GYWRRQXRYK	XGKGGGRKPVP 60
			80		100		120
IGKH-1	DAWYFYTYGT	G	PAADLNWGD	NQDGIWVAA	KGADTKSRSN	QGTRDPDKFD	QYPLRFSDGG 120
IGKH-2	V
IGKH-3	H	S	L
IGKH-4	I	S
IGKH-5	S	V
IGKH-6	S	V
IGKH-7	S	V
IGKH-8	120
IGKH-9	120
IGKH-10	N	S	S
Consensus	DAWYFYTYGT	G	PAADLNWGD	SQDGIWVAA	KGADTKSRSN	QGTRDPDKFD	QYPLRFSDGG 120
IGKH-1	PDGNFRWDF	I	P	I	132		
IGKH-2	L	132			
IGKH-3	L	132			
IGKH-4	L	132			
IGKH-5	L	132			
IGKH-6	L	132			
IGKH-7	L	132			
IGKH-8	132				
IGKH-9	L	132			
IGKH-10	132				
Consensus	PDGNFRWDF	I	P	L	132		

تصویر ۲. هم‌ردیفی توالی‌های اسید آمینه‌ای در منطقه ناحیه اتصال به ژنوم N ترمینال (از اسید آمینه موقعیت ۲۹ تا ۱۶۰ بطول ۱۳۲ اسید آمینه: NTD) در پروتئین نوکلئوکسپید ویروس‌های برونشیت عفونی پرندگان (IBV) جدا شده از جوجه‌های گوشتی طی سال‌های ۱۳۹۳-۱۳۹۴.

		20			
IGKH-1	SGRSTAASSA	ASSRAPSREG	SRGRRS	26	
IGKH-2	26	
IGKH-3	26	
IGKH-4	26	
IGKH-5	TV	26	
IGKH-6	TV	R	26	
IGKH-7	V	26	
IGKH-8	26	
IGKH-9	L	26	
IGKH-10	D	26	
Consensus	SGRSTAASSA	ASSRAPSREG	SRGRRS		

تصویر ۴. هم‌ردیفی توالی‌های اسید آمینه‌ای منطقه غنی از سرین (طول ۲۶ اسید آمینه، ۱۶۵-۱۹۰) در پروتئین نوکلئوکسپید ویروس‌های برونشیت عفونی پرندگان (IBV) جدا شده از جوجه‌های گوشتی طی سال‌های ۱۳۹۳-۱۳۹۴.

		20		40		60	
IGKH-1	RYCKRTVPPG	YKVDQVFGPR	TKGKEGNFGD	DKMNEKGIKD	GRVTAMLNLV	PSSHACLFSG	60
IGKH-2	60
IGKH-3	60
IGKH-4	60
IGKH-5	F	R	S
IGKH-6	F	R	E
IGKH-7	F	R	E
IGKH-8	F	R	E
IGKH-9	R	DES
IGKH-10	60
Consensus	RYCKRTVPPG	YKVDQVFGPR	TKGKEGNFGD	DKMNEEGIKD	GRVTAMLNLV	PSSHACLFSG	
			80		100		120
IGKH-1	RVTPKLOPDG	LHLKFEFTTV	VPRDDPQFDN	YVKICDQCVD	GVGTRPKD	100	
IGKH-2	100	
IGKH-3	100	
IGKH-4	100	
IGKH-5	R	HW	100	
IGKH-6	100	
IGKH-7	100	
IGKH-8	100	
IGKH-9	100	
IGKH-10	100	
Consensus	RVTPKLOPDG	LHLKFEFTTV	VPRDDPQFDN	YVKICDQCVD	GVGTRPKD		

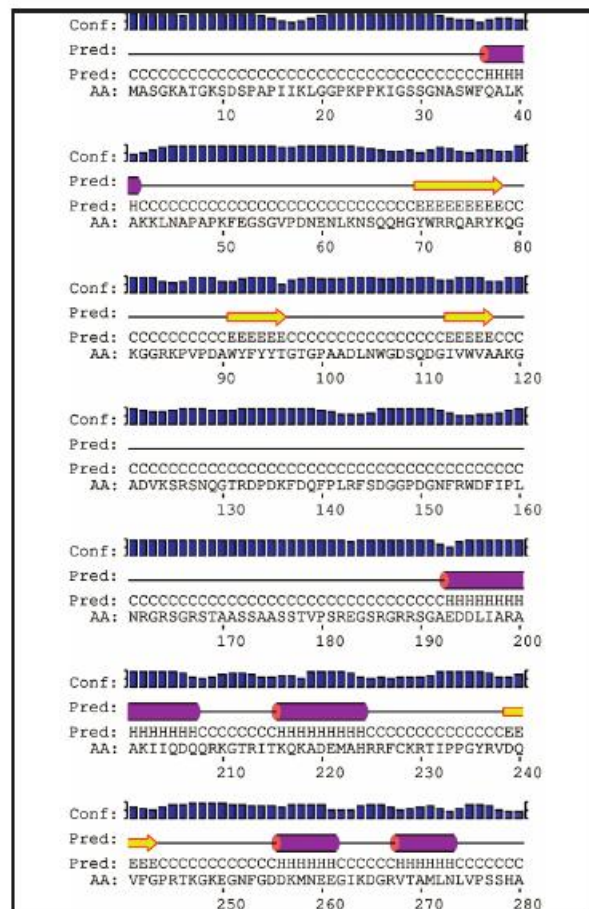
تصویر ۳. هم‌ردیفی توالی‌های اسید آمینه‌ای منطقه دایمریزاسیون C ترمینال (CTD) بطول ۱۰۸ اسید آمینه، از اسید آمینه ۲۲۶-۳۳۳) در پروتئین نوکلئوکسپید ویروس‌های برونشیت عفونی پرندگان (IBV) جدا شده از جوجه‌های گوشتی طی سال‌های ۱۳۹۳-۱۳۹۴.

مشاهده شد، که نسبتاً برای ژن نوکلئوکسپید (N) تقریباً محافظت شده، بالا می‌باشد. ویروس‌های ایرانی این مطالعه در گروه QX دارای شباهت ۹۲/۶۶ تا ۹۳/۶۴ درصدی با پروتوتیپ ویروس QX (KF۸۵۳۲۰۲) بودند. همچنین برای سویه‌های واریانت ۲ جدایه‌های مورد مطالعه با سویه ایرانی UR-۱

تشابه بر اساس اسید آمینه بین سویه‌ای مختلف مورد مطالعه بین ۸۹/۹۷ تا ۹۹/۷۵٪ بوده است. همچنین بیشترین تشابه بین دو ژنوتیپ IBKG-۱ و IBKG-۸ مورد مطالعه در گروه B/۷۹۳ بوده و کمترین مشابهت‌ها بین دو ژنوتیپ‌های QX و واریانت ۲ (ویروس‌های IBKG-۵ و IBKG-۹)



محافظت شده، با شباهت ۹۱/۱ تا ۹۶/۵٪ هستند. با این همه دو ناحیه (۱۱۳۸ تا ۱۱۶۶) و (۸۰۰ تا ۳۷۰) که به نظر بیشتر محافظت شده هستند، وجود دارند. درخت شجره‌شناسی پروتئین نوکلئوکسپید از کروناویروس‌های گوناگون نشان داد که، کروناویروس‌ها به سه گروه آنتی ژنی عمده تقسیم می‌شوند: هرچند، یک درخت شجره‌شناسی نوکلئوکسپید ویروس برونشیت عفونی، نشان داد که این‌ها برای گروه‌های آنتی ژنی اختصاصی تیپ IBV صدق نمی‌کند (۲۱). Bournnell و همکاران در سال ۱۹۸۵ توالی‌های ژن‌های نوکلئوکسپید دو جدایه ویروس برونشیت عفونی پرندگان (Beaudette و M۴۱) را بررسی نمودند. توالی آمینواسید شباهت قابل توجه با نوکلئوکسپیدهای سویه‌های ویروس هپاتیت موش JHM-A۵۹ نشان داد. تفاوت عمده بین توالی‌های معین برای دو سویه IBV ناحیه غیر قابل ترجمه ۳ سویه Beaudette شامل ۱۸۴ بازی بود، که در جدایه M۴۱ حاضر نبود (۴). Shieh و همکاران در سال ۲۰۰۳ توالی نوکلئوتیدی کامل ژن‌های S۱ و N و ویروس برونشیت عفونی جدا شده از ژاپن و تایوان را منتشر کردند. این سویه‌های ژاپنی توالی‌های S۱ مشابه سویه‌های استرالیایی و توالی‌های N مشابه سویه‌های آمریکای شمالی را دارا بودند. نتایج نشان دهنده این مورد بود که سویه‌های ژاپنی می‌توانند حاصل نوترکیبی ویروس‌های مرتبط با استرالیا و آمریکای شمالی باشند (۱۷). Abreu و همکاران در سال ۲۰۰۶ به آنالیز مولکولی جدایه‌های برونشیت عفونی برزیلی توسط RFLP-RT-PCR پرداختند. با استفاده از پروتئین ژن N بعنوان هدف، ویروس برونشیت عفونی توسط RT-PCR/RFLP (توسط آنزیم‌های محدودکننده Tsp۵۰۹۱، HphI، Avall، Sau۹۶۱) تعیین توالی آنالیز شد. در درخت شجره‌شناسی، جدایه‌های برزیلی ایجاد یک گروه مجزا نمودند. ترکیب آمینواسیدی پروتئین N از ۴۵٪ الی ۹۹٪ متغیر بود و در مقایسه با سایر ویروس‌های برونشیت عفونی، تشابه آمینواسیدی از ۴۲٪ الی ۹۷٪ بود (۱). مطالعه‌ای توسط Mardani و همکاران در سال ۲۰۱۱ بر روی آنالیز مولکولی ژن نوکلئوکسپید و ناحیه غیر ترجمه شده انتهای ۳ دو ویروس برونشیت عفونی جدا شده از مرغداری‌های ایران انجام گردید. توالی‌های نوکلئوتیدی ژن N و ناحیه ۳' UTR جدایه‌های ویروس برونشیت ایران دارای تشابه ۹۰ درصدی با سویه‌های واکسنی مورد استفاده در مرغداری‌های ایران شامل H۵۲ و H۱۲۰ بودند. اما براساس آنالیزهای شجره‌شناسی، جدایه‌های ویروسی ایران در گروهی مجزا از سویه‌های واکسنی مورد استفاده در ایران و نیز سویه‌های جدا شده در چین، استرالیا و آمریکا قرار گرفتند. با توجه به نتایج بدست آمده مشخص گردید که ویروس‌های برونشیت عفونی در حال گردش در مرغداری‌های ایران از نظر ژنتیکی از سویه‌های واکسن ویروس که سال‌ها در مرغداری‌های ایران استفاده می‌شوند، مجزا می‌باشند (۲۱). در یک مطالعه‌ای توسط Nosrati و همکاران در سال ۲۰۱۳، توالی‌های آمینواسیدی سه پروتئین ساختاری M، N، S۱ برای پنج جدایه ویروس برونشیت عفونی در ایران در طول



تصویر ۶: ساختار دوم پروتئین در سویه IBK-QX (۵-IBK) با استفاده از نرم افزار آنلاین The PSIPRED Protein Sequence Analysis.

پروتئین نوکلئوکسپید می‌تواند به عنوان یک ایمونوژن نقش ایفا کند، و تنها تغییر شناخته شده بعد از ترجمه در مورد آن، فسفوریلاسیون می‌باشد (۱۲). مطالعه ساختاری ویروس برونشیت عفونی و تهیه تابلوی دقیق از ویژگی‌های ویروس موجود کشور مستلزم انجام تحقیقات هدفمند جهت کامل نمودن نقشه ژنتیکی جدایه‌های در حال چرخش در کشور می‌باشد. این مطالعه به منظور توالی‌یابی ژن نوکلئوکسپید بر روی جدایه‌های برونشیت عفونی ایران صورت گرفت. در این تحقیق ویروس‌های برونشیت عفونی از ژنوتیپ‌های مختلف ایران بر اساس توالی اسید آمینه، در گروه‌های ماساچوست، QX و B/۷۹۳ و واریانت ۲ قرار داشتند. همچنین با توجه به شیوع از انواع تنوع ویروس‌های برونشیت در کشور، تنوع بالایی در این ژن با توجه به ثابت بودن آن دیده می‌شود و نشان داده شده که دارای تفاوت‌های قابل ملاحظه‌ای در سطح اسید آمینه می‌باشد، که این مورد می‌تواند در تشخیص، طراحی واکسن‌های نو ترکیب و مسایل مربوط به ویروس‌شناسی قابل توجه باشد. William و همکاران در سال ۱۹۹۲ روژن‌های نوکلئوکسپید سویه‌های مختلف ویروس برونشیت عفونی و بقیه کروناویروس‌ها مطالعه نمودند. تنوع توالی ژن‌های نوکلئوکسپید سویه‌های Gray، Arkansas۹۹ و Holland۵۲ ویروس برونشیت عفونی مشخص شد. توالی نوکلئوتیدی ویروس برونشیت عفونی همه این توالی‌ها بسیار



جدول ۱. جدایه‌های مورد استفاده در این مطالعه بر اساس ژنوتیپ ویروس برونشیت عفونی.

ژنوتیپ	اندام نمونه گیری شده	نوع کله	نام جدایه
۷۹۳B	نابی	گوشتی	IBKG-۱
Variant ۲	نابی	گوشتی	IBKG-۲
Variant ۲	کلیه	گوشتی	IBKG-۳
Variant ۲	نابی	گوشتی	IBKG-۴
QX	کلیه	گوشتی	IBKG-۵
QX	نابی	گوشتی	IBKG-۶
QX	نابی	گوشتی	IBKG-۷
۷۹۳B	نابی	گوشتی	IBGK-۸
Variant ۲	کلیه	گوشتی	IBGK-۹
Mass	نابی	گوشتی	IBGK-۱۰

۱۲۰ باقیمانده پلی پپتیدی نوکلئوکپسید ویروس برونشیت عفونی، لمفوسیت آسیتوتوکسیک را کاهش می‌دهد و جوجه‌ها را از عفونت حاد محافظت می‌کند (۱۵). Iugovskaya و همکاران در سال ۲۰۰۶ آنتی ژن نوتر کیب پروتئین نوکلئوکپسید IBV در ایشرشیا کولی برای تشخیص آنتی بادی‌های اختصاصی ویروس برونشیت عفونی در سرم جوجه‌ها توسط الایزای غیرمستقیم را تولید نمودند. از سنجش ۱۵۲۴ نمونه سرمی، ویژگی و حساسیت تشخیصی الایزای طراحی شده در مقایسه با الایزای کامل از ۸۱٪ تا ۸۷٪ تعیین گردید (۱۵). همچنین Han و همکاران در سال ۲۰۱۳ روی موضوع نقشه اپی توپ و آنالیز حفاظتی دو اپی توپ خطی B-cell جدید پروتئین نوکلئوکپسید کروناویروس برونشیت عفونی پرندگان مطالعه و بعد از غربالگری، دو اپی توپ B-cell خطی شناسایی نمودند که مرتبط با توالی آمینواسیدی FGPRTK و DLIARAANKI در پروتئین نوکلئوکپسید برونشیت عفونی است (۹).

نتیجه‌گیری کلی: نتایج حاصل از این مطالعه می‌تواند اطلاعات مناسبی در زمینه استفاده از اطلاعات این ژن در تولید پروتئین‌های نو ترکیب جهت تولید کیت الایزای تشخیص و روش‌های تشخیص سریع، واکسن‌های نو ترکیب و همچنین همه گیر شناسی مولکولی این بیماری ویروسی مهم در کشور نماید.

تشکر و قدردانی

نویسندگان لازم می‌دانند از حمایت‌های مالی معاونت پژوهشی دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران در قالب پایان نامه دکتری عمومی (شماره ۱۳/۶/۷۵۰۸۰۱۳) قدردانی نمایند. قسمتی از انجام این طرح تحقیقاتی با استفاده از پژوهانه ۳۹۰۰۷/۲۲ سازمان دامپزشکی کشور صورت گرفته است و بدینوسیله از سازمان دامپزشکی کشور قدردانی می‌گردد. همچنین از همکاری جناب آقای مهندس احمد واحدی و سرکار خانم دکتر نجفی در طول این تحقیق قدردانی و تشکر می‌گردد.

جدول ۲. تعداد صفحات بتا (Beta Sheet) و ماریج آلفا (Alpha-Helix) در سویه‌های مختلف ویروس‌های برونشیت عفونی پرندگان (IBV) جدا شده از جوجه‌های گوشتی طی سال‌های ۱۳۹۳-۱۳۹۴.

گروه ویروس‌های مورد مطالعه	صفحات بتا (Beta Sheet)	ماریج آلفا (Alpha-Helix)
گروه ماساچوست	۶	۱۰
گروه B/۷۹۳	۷	۹
گروه واریانت ۲	۸	۱۰
گروه QX	۶	۸

سال‌های ۱۹۹۸-۲۰۱۱ مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفتند. برای پروتئین N، بالاترین شباهت بین ۰.۹/۱ U_r و آرکانزاس DPI وجود داشت. چهار منطقه حفاظت شده برای پروتئین‌های M و N شناخته شد. نتایج نشان داد که احتمالاً جدایه ویروس برونشیت عفونی پرندگان در کشور از سویه ماساچوست منحرف شده که ممکن است به عنوان سویه واکسن به ایران آورده شده باشد (۱۴) که بنظر نویسندگان تحقیق حاضر بعید بنظر می‌رسد. Akrami و همکاران در سال ۲۰۱۳ در این مطالعه‌ای آزمایش لکه‌گذاری نقطه‌ای بر اساس پروتئین نوتر کیب نوکلئوکپسید ویروس برونشیت عفونی برای تشخیص سرولوژیک برونشیت عفونی پرندگان بهینه سازی نمودند. نتایج نشان می‌دهد که آزمایش لکه‌گذاری نقطه‌ای بهینه شده در این مطالعه یک آزمایش قابل انجام، حساس و اختصاصی است و می‌تواند به عنوان یک جایگزین مناسب برای آزمایش الایزای جهت تشخیص سرولوژیک برونشیت عفونی و پاسخ به واکسن مورد استفاده قرار گیرد (۲). Breslin و همکاران در سال ۱۹۹۹، ژن پروتئین نوکلئوکپسید کروناویروس بوقلمون (TCV) را مورد تجزیه و تحلیل قرار کردند. این پروتئین ویروسی در TCV ۴۰۹ اسید آمینه با جرم مولکولی ۴۵kDa دارد. پروتئین نوکلئوکپسید در کروناویروس بوقلمون بیشتر از ۹۰٪ شباهت اسید آمینه‌ای با توالی‌های پروتئین نوکلئوکپسید برونشیت عفونی و کمتر از ۲۱٪ شباهت با پروتئین نوکلئوکپسید کروناویروس گاوی و ویروس گاستروانتریت قابل انتقال دارد (۵). Seo و همکاران در سال ۱۹۹۷ ثابت کردند که انتهای کربوکسیلی



References

1. Abreu, J.T., Resende, J.S., Flatschart, R.B., Folgueras-Flatschart, Á.V., Mendes, A.C.R., Martins, N.R., Silva, C.B., Ferreira, M.C., Resende, M. (2006) Molecular analysis of Brazilian infectious bronchitis field isolates by reverse transcription-polymerase chain reaction, restriction fragment length polymorphism, and partial sequencing of the N gene. *Avian Dis.* 50: 494-501.
2. Akrami, H., Hedayati, A., Farshian, M., Haqshenas, G. (2013) Development of a recombinant protein-based dot-blot hybridization assay for the detection of antibody to chicken infectious bronchitis virus. *Iranian Journal of Veterinary Research.* 14: 350-353.
3. Bande, F., Arshad, S.S., Hair Bejo, M., Moeini, H., Omar, A.R. (2015) Progress and challenges toward the development of vaccines against avian infectious bronchitis. *J Immunol Res.* 2015: 1-12.
4. Bournsnel, M., Binns, M., Foulds, I., Brown, T. (1985) Sequences of the nucleocapsid genes from two strains of avian infectious bronchitis virus. *J Gen Virol.* 66: 573-580.
5. Breslin, J.J., Smith, L.G., Fuller, F.J., Guy, J.S. (1999) Sequence analysis of the turkey coronavirus nucleocapsid protein gene and 3' untranslated region identifies the virus as a close relative of infectious bronchitis virus. *Virus Res.* 65: 187-193.
6. Callison, S.A., Hilt, D.A., Jackwood, M.W. (2005) In vitro analysis of a hammerhead ribzyme targeted to infectious bronchitis virus nucleocapsid mRNA. *Avian Dis.* 49: 159-163.
7. Cook, J.K., Jackwood, M., Jones, R.C. (2012) The long view: 40 years of infectious bronchitis research. *Avian Pathol.* 41: 239-50.
8. De Wit, J., Cook, J.K. (2014) Factors influencing the outcome of infectious bronchitis vaccination and challenge experiments. *Avian Pathol.* 43: 485-497.
9. Han, Z., Zhao, F., Shao, Y., Liu, X., Kong, X., Song, Y., Liu, S. (2013) Fine level epitope mapping and conservation analysis of two novel linear B-cell epitopes of the avian infectious bronchitis coronavirus nucleocapsid protein. *Virus Res.* 171: 54-64.
10. Hosseini, H., Bozorgmehri Fard, M.H., Charkhkar, S., Morshed, R. (2015) Epidemiology of Avian Infectious Bronchitis Virus Genotypes in Iran (2010-2014). *Avian Dis.* 59: 431-5.
11. Jackwood, M.W. (2012) Review of infectious bronchitis virus around the world. *Avian Dis.* 56: 634-41.
12. Lugovskaya, N., Scherbakov, A., Yakovleva, A., Tsyvanyuk, M., Mudrak, N., Drygin, V., Borisov, A. (2006) Detection of antibodies to avian infectious bronchitis virus by a recombinant nucleocapsid protein-based enzyme-linked immunosorbent assay. *Journal of Virology Methods.* 135: 292-296.
13. Najafi, H., Langeroudi, A., Hashemzadeh, M., Karimi, V., Madadgar, O., Ghafouri, S., Maghsoudlo, H., Farahani, R. (2015) Molecular characterization of infectious bronchitis viruses isolated from broiler chicken farms in Iran, 2014-2015. *Arch Virol.* 161: 53-62.
14. Nosrati, M., Tahmorespoor, M., Nassiry, M. (2013) Genetic analysis of three structural proteins in Iranian infectious bronchitis virus isolate. *Iranian J Appl Anim Sci.* 3: 617-623.
15. Seo, S.H., Wang, L., Smith, R., Collisson, E. W. (1997) The carboxyl-terminal 120-residue polypeptide of infectious bronchitis virus nucleocapsid induces cytotoxic T lymphocytes and protects chickens from acute infection. *J Virol.* 71: 7889-94.
16. Seyfi Abad Shapouri, M., Mayahi, M., Assasi, K., Charkhkar, S. (2004) A survey of the prevalence of infectious bronchitis virus type 4/91 in Iran. *Acta Vet Hung.* 52: 163-166.
17. Sheih, H.K., Shein, J.-H., Chou, H.-Y., Shimizhu, Y., Chen, J.-N., Chang, P.-C. (2004) Complete nucleotide sequences of S1 and N genes of infectious bronchitis virus isolated in Japan and Taiwan. *Journal Vet Med Sci.* 66: 555-558.
18. Tamura, K., Peterson, D., Peterson, N., Stecher, G., Nei, M., Kumar, S. (2011) MEGA5: molecular evolutionary genetics analysis using maximum likelihood, evolutionary distance, and



- maximum parsimony methods. *Mol Biol Evol* 28: 2731-9.
19. Vasfi-Marandi, M., Bozorgmehrifard, M. (2001) Isolation and identification of infectious bronchitis viruses in chickens between 1997-2000 in Iran. *J Facul Vet Med Uni.* 56: 119-124.
 20. Williams, A.K., Li, W., Sneed, L.W., Collisson, E.W. (1992) Comparative analyses of the nucleocapsid genes of several strains of infectious bronchitis virus and other coronaviruses. *Virus Res.* 25: 213-222.
 21. Mardani, K., Morshedi, A., Talebi, A., Vasfi Marandi, M. (2011) Molecular analysis of the nucleocapsid gene and 3'untranslated region of two infectious Bronchitis Virus field isolates from Iranian poultry farms. *Iranian J Vet Med.* 5: 53-58.



Molecular characterization and phylogenetic study base on nucleocapsid gene of avian infectious bronchitis viruses isolated from broiler farms, 2014-2015

Karimi, V.¹, Ghalyanchilangeroudi, A.^{2*}, Hashemzadeh, M.³, Imanizadeh, Z.²

¹Department of Poultry Diseases, Faculty of Veterinary Medicine, University of Tehran, Tehran, Iran

²Department of Microbiology and Immunology, Faculty of Veterinary Medicine, University of Tehran, Tehran, Iran

³Department of Research and Production of Poultry Viral Vaccines, Razi Vaccine and Serum Research Institute, Karaj, Iran

(Received 12 July 2016, Accepted 28 September 2016)

Abstract:

BACKGROUND: Avian infectious bronchitis (IB) is an economically important poultry disease. The emergence of new infectious bronchitis virus genotypes has complicated IB control programs. **OBJECTIVES:** This is the first comprehensive molecular analysis of the Nucleocapsid (N) gene of Iranian IBVs. **METHODS:** The nucleocapsid gene of ten IBV isolates (which belongs to four different genotypes) was amplified using specific primers. The phylogenetic trees were constructed based on nucleotide and amino acid sequences of "N" gene. **RESULTS:** IBV genotyping based on "N" gene showed similar IBV classification which was obtained from spike gene analysis and ten isolates belonged to Massachusetts, QX, 793/B and Variant-2 genotypes. Different strains had 89.97- 99.75% homology in their amino acid sequences. The highest nucleotide sequence similarity was observed between IBKG-1 and IBKG-8 (793/B type IBVs), while the lowest was seen between IBKG-5 and IBKG-9 (QX- type and Variant-2 type) IBV isolates. This low similarity is of an interest because the N protein is highly conserved among different IBV strains. "N" Protein structural analysis revealed that the isolates has 8 to 10 alpha helices and 6 to 8 beta sheets. **CONCLUSIONS:** The present study provided basic information to develop recombinant nucleocapsid proteins that are applicable in rapid diagnostic tests and ELISA and recombinant vaccines.

Keyword: avian Infectious bronchitis, nucleocapsid, phylogenetic study, characterization

Figure Legends and Table Captions

Figure 1. Phylogenetic tree of infectious bronchitis virus isolates from broiler chickens during the years 1393-1394 based on the amino acid sequence of the nucleocapsid.

Figure 2. Alignment of amino acid sequences of the DNA binding domain in the N-terminal (amino acid position 29 to 160 amino acids in length 132: NTD) in the viral nucleocapsid protein of avian infectious bronchitis (IBV).

Figure 3. Alignment of amino acid sequences of C-terminus of dimerization region (CTD, a length of 108 amino acids, amino acid 226-333) in the viral nucleocapsid protein of avian infectious bronchitis (IBV) isolates from broiler chickens during the years 1393-1394.

Figure 4. Alignment of amino acid sequences of serine rich region (length of 26 amino acids, 165-190) in the viral nucleocapsid protein of avian infectious bronchitis (IBV) isolates from broiler chickens during the years 1393-1394.

Figure 5. Predict the location of the nucleocapsid binding affinity for RNA using the online application Bind N shown in the way IBKG-5 (QX) is given as an example.

Figure 6. Secondary structure of Nucleocapsid protein in IBKG-5(QX) IBV isolate e using online software (The PSIPRED Protein Sequence Analysis).

Table 1. Isolates used in this study based on infectious bronchitis virus genotype.

Table 2. Number of beta sheets and alpha helix on different strains of avian infectious bronchitis virus (IBV) isolates.



*Corresponding author's email: ghalyana@ut.ac.ir, Tel: 021-61117154, Fax: 021-66933222

J. Vet. Res. 71, 4, 2016