

Comparison of expression of recombinant binding region (RBD) of SARS-CoV-2 virus in *Escherichia coli* and insect cells, evaluation of recombinant protein function with patient serum

Zahra Rahbar¹, Shahram Nazarian², Roohollah Dorostkar³, Fattah Sotoodehnejadnematalah¹, Jafar Amani^{*4}

1. Department of Biology, Science and Research Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran

2. Department of Biology, Imam Hossein University, Tehran, Iran

3. Applied Virology Research Center, Baqiyatallah University of Medical Sciences, Tehran, Iran

4. Applied Microbiology Research Center, System Biology and Poisonings Institute, Baqiyatallah University of Medical Sciences, Tehran, Iran

Abstract

Aim and Background: COVID-19, an infectious viral disease caused by severe acute respiratory syndrome (SARS-CoV-2) with more than 260 million infections as of December 2019, is a serious threat to the health and economy of human societies. Designing and producing a suitable vaccine can Reduce the incidence of this disease. Therefore, it is very important to find effective and safe neutralizing antibodies and vaccines for COVID-19. The RDB section of the spike protein is a suitable option for the production of subunit vaccines and neutralizing antibodies. This research aims to introduce the RBD section as a vaccine candidate.

Material and Methods: The RBD was recombinantly expressed in two hosts, *Escherichia coli* (*E.coli*) and insect cells, and its production rate was compared. Using the western blotting method, protein production was confirmed. To evaluate the function of the protein expressed in two prokaryotic and eukaryotic hosts, using the serum of patients recovered from COVID-19 (wild type and delta), the ELISA method was used.

Results: Despite the higher production of recombinant protein by *E.coli*, the affinity of the antibodies in the serum of the patients to the protein expressed in the insect cell was higher.

Conclusion: In this study, the RBD was expressed in two different hosts. The results show that RBD is mentioned as a vaccine candidate. Homozygous in the insect cell preserves the biological activity of the protein by carrying out the process of post-translational changes such as glycosylation.

Keywords: COVID-19, vaccine, RBD recombinant protein, insect cell, Iau Science.

Corresponding author:

Applied Microbiology Research Center, Systems Biology and Poisonings Institute, Baqiyatallah University of Medical Sciences

Email: jafar.amani@gmail.com

مقایسه بیان پپتید نوترکیب بخش اتصال (RBD) ویروس SARS-CoV-2 در میزبان های/شریشیاکلی و سلول حشره و ارزیابی عملکرد پروتئین نوترکیب با سرم بیمار

زهرا راهبر^۱، شهرام نظریان^۲، روح الله درستکار^۳، فتاح ستوده نژاد نعمت الهی^۱، جعفر امانی^{۴*}

۱. گروه زیست شناسی، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

۲. گروه زیست شناسی، دانشگاه امام حسین (ع)، تهران، ایران

۳. مرکز تحقیقات ویروس شناسی کاربردی، دانشگاه علوم پزشکی بقیه الله (عج)، تهران، ایران

۴. مرکز تحقیقات میکروبیولوژی کاربردی، انستیتو بیولوژی و سم شناسی دانشگاه علوم پزشکی بقیه الله (عج)، تهران، ایران

چکیده

سابقه و هدف: بیماری کووید-۱۹، بیماری ویروسی عفونی ناشی از سندرم حاد تنفسی شدید (SARS-CoV-2) با بیش از ۲۶۰ میلیون عفونت از دسامبر ۲۰۱۹، یک تهدید جدی برای سلامت و اقتصاد جوامع بشری به شمار می‌آید. طراحی و تولید یک واکسن مناسب می‌تواند موارد ابتلا به این بیماری را کاهش دهد. بنابراین، یافتن واکسن و آنتی‌بادی‌های خنثی‌کننده مؤثر و ایمن برای کنترل همه‌گیری کووید-۱۹، بسیار مهم است. این پژوهش با هدف معرفی کاندید مناسب برای تولید واکسن نوترکیب ویروس-SARS-CoV-2 با استفاده از بخش اتصال RBD پروتئین اسپایک انجام شد.

مواد و روش‌ها: بخش RBD به صورت نوترکیب در دو میزبان /شریشیاکلی (*E.coli*) و سلول حشره (SF9) بیان و میزان تولید آن مقایسه شد. بیان پروتئین نوترکیب با روش وسترن بلاتینگ مورد ارزیابی قرار گرفت. ارزیابی عملکرد پروتئین بیان شده در دو میزبان ذکر شده با استفاده از سرم بیماران بهبود یافته از کووید-۱۹ (سویه وحشی و دلتا) و روش الیزا مورد بررسی قرار گرفت.

یافته‌ها: علیرغم تولید بیشتر پروتئین نوترکیب توسط /شریشیاکلی، تمایل آنتی‌بادی‌های موجود در سرم بیماران به پروتئین بیان شده در سلول حشره بیشتر بود.

نتیجه‌گیری: بیان پپتید نوترکیب بخش اتصال RBD در دو میزبان *E.coli* و SF9 انجام شد. ارزیابی عملکرد آن توسط سرم بیماران مبتلا به کووید-۱۹ نشان داد، RBD را می‌توان به عنوان کاندید واکسن نوترکیب معرفی کرد.

واژگان کلیدی: کووید-۱۹، واکسن، پروتئین نوترکیب RBD، سلول حشره، Iau Science.

مقدمه

با پیدایش کروناویروس جدید در سال ۲۰۱۹، در وهان چین

نویسنده مسئول:

مرکز تحقیقات میکروبیولوژی کاربردی، انستیتو بیولوژی و سم شناسی دانشگاه علوم پزشکی بقیه الله (عج)، تهران، ایران

پست الکترونیکی: jafar.amani@gmail.com

تاریخ دریافت: ۱۴۰۱/۰۵/۰۱

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۱/۱۰/۱۸

و گسترش سریع آن در سراسر جهان یک وضعیت اضطراری بهداشتی ایجاد شد (۱). کرونا ویروس جدید از خانواده بتاکروناویروس‌ها و severe acute respiratory syndrome coronavirus-2 (SARS-CoV-2) نامیده شد. چهار پروتئین اصلی این ویروس شامل پروتئین M (پروتئین غشایی)، پروتئین E (پروتئین پوششی)، پروتئین N (نوکلئوپروتئین) و پروتئین S (پروتئین اسپایک) می‌باشد. گلیکوپروتئین اسپایک یک پروتئین غشایی چند عملکردی بزرگ (۱۲۷۳ اسید آمینه) است که از دو زیر واحد S1 و S2

مواد و روش‌ها

در مطالعه پژوهشی حاضر، توالی RBD از پروتئین اسپایک (سویه وحشی- سویه جدا شده در ووهان چین) به شماره دسترسی MN908947 از پایگاه داده های توالی پروتئینی NCBI استخراج شد. بهینه سازی کدون برای میزبان/شریشیاکلی سویه BL21(DE3) (اینویتروزن؛ ایالات متحده) و سلول حشره (مرکز ذخایر بیولوژیک ایران) انجام شد. از ناقل های pET28a(+) (نواژن -ایران) و pFastBac HTA (اینویتروزن - ایالات متحده) به ترتیب به عنوان ناقل بیانی باکتری/شریشیاکلی و سلول حشره استفاده شد.

بیان RBD نو ترکیب و تایید آن با روش وسترن بلاتینگ

با استفاده از روش SDS-PAGE پروتئین حاصل، توسط بافر انتقال (۱۲۰ میلی مولار گلیسین، ۱۵/۶ میلی مولار تریس بیس و ۲۰ درصد متانول) به غشای نیتروسولوز (شرکت سیگما) منتقل شد. برای جلوگیری از اتصال آنتی بادی غیراختصاصی، غشاء با شیر بدون چربی ۵ درصد به مدت یک ساعت در دمای ۳۷ درجه سلسیوس مسدود شد و کاغذ نیتروسولوز در هر مرحله با TBST شسته شد. سپس غشاء در رقت ۱:۲۰۰۰ آنتی بادی مونوکلونال HRP کونژوگه ضد-His (tag شرکت سیگما) در بافر PBS (1×)، با تکان دادن ملایم در دمای ۳۷ درجه سلسیوس به مدت یک ساعت انکوبه شد. پروتئین با استفاده از دی آمینو بنزیدین (شرکت سیگما) و H₂O₂ به عنوان سوبسترا و کاتالیزور شناسایی شد. پس از ظهور باندها، واکنش با آب مقطر متوقف شد.

تخلیص و تعیین غلظت RBD نو ترکیب

تخلیص پروتئین بیان شده در هر دو میزبان با استفاده از ستون کروماتوگرافی Ni-NTA (شرکت کیاژن) انجام شد. غلظت پروتئین تولید شده در میزبان/شریشیاکلی و سلول حشره با روش برادفورد اندازه گیری شد. نمونه پروتئین تخلیص شده بر روی ژل SDS-PAGE ۱۲ درصد تجزیه و تحلیل شد.

مقایسه عملکرد RBD بیان شده در سلول باکتریایی و حشره با سرم بیماران

تشکیل شده است و نقش اساسی در اتصال، همجوشی و ورود ویروس به سلول میزبان دارد، از این رو اهمیت زیادی دارد. در زیر واحد S1 این پروتئین بخشی به نام RBD^۱ وجود دارد که مسئول اتصال ویروس به - Angiotensin converting enzyme2 (ACE2) سلول انسانی می باشد. زیر واحد S2 در همجوشی و ورود ویروس به سلول میزبان نقش دارد. بنابراین آنتی بادی های ضد RBD می توانند از اتصال ویروس به گیرنده ACE2 ممانعت کنند (۵-۲). با شروع همه گیری بیماری کووید-۱۹، تولید واکسن کارا و موثر، ضروری می باشد. چندین الگو برای ساخت واکسن وجود دارد. یکی از این الگوها، استفاده از واکسن های زیر واحدی (subunit) با استفاده از تکنولوژی پروتئین نو ترکیب است. در این روش پروتئینی که خاصیت آنتی ژنیک بالایی دارد و می تواند سیستم ایمنی را تحریک کند با استفاده از سیستم بیانی مناسب تولید می شود. در حال حاضر، چندین واکسن زیر واحد برای استفاده در سراسر جهان مجاز شده است. از جمله واکسن های ویروس هیپاتیت B و ویروس پاپیلومای انسانی که قبلاً کارایی بالای خود را نشان داده اند (۶). مطالعات گذشته بر روی SARS-CoV نشان می دهد، با تولید آنتی بادی های خنثی کننده بر علیه RBD و ایجاد ایمنی مناسب، می توان آن را به عنوان کاندید مناسب برای واکسن معرفی کرد (۷، ۸). آنتی بادی هایی که توسط واکسن تولید می شوند ترجیحاً باید روی اپی توپ هایی متمرکز باشند که از اتصال ویروس به سلول جلوگیری کنند. بررسی ها نشان می دهند این اپی توپ ها عمدتاً در بخش RBD واقع شده اند (۹، ۱۰). همچنین یکی از بیشترین منابع حفاظت شده پروتئین اسپایک، RBD می باشد. محققین برای باورند واکسن بر پایه RBD نسبت به کل پروتئین اسپایک ایمن تر خواهد بود (۶). از این رو بخش RBD ویروس کاندید مناسبی برای تولید واکسن نو ترکیب است. در این مطالعه بخش RBD از ویروس SARS-CoV2 که برای اولین بار در ووهان چین (سویه وحشی) شناسایی شد، در دو سیستم بیانی پروکاریوتی (شریشیاکلی^۲) و یوکاریوتی (سلول حشره^۳) بیان شد. عملکرد این پروتئین نو ترکیب به عنوان آنتی ژن و توانایی اتصال آن به آنتی بادی های موجود در سرم بیماران بهبود یافته از کووید-۱۹ (سویه وحشی و دلتا) با استفاده از روش الایزا به منظور تولید واکسن مناسب مقایسه شد.

³ - *Spodoptera frugiperda* (Sf9)

¹ - Receptor Binding Domain

² - *E-coli*

مقاله پژوهشی

radish peroxidase (شرکت سیگما) تعیین گردید. آزمایش با سه بار تکرار انجام شد و نتایج در نمودار استاندارد قرار داده شد.

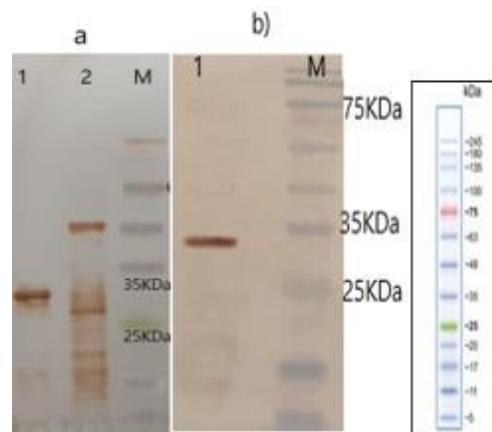
تجزیه و تحلیل آماری

نتایج الایزا برای پاسخ‌های آنتی‌بادی بین سرم بیماران و پروتئین نوترکین RBD با استفاده از نرم افزار SPSS نسخه ۲۴ و آنالیز واریانس یک طرفه آنالیز شد. چنانچه $P_{value} < 0.05$ باشد، تفاوت ها از نظر آماری معنی دار در نظر گرفته می‌شود.

نتایج

تایید بیان پروتئین نوترکین با روش وسترن بلاتینگ
صحت بیان پروتئین نوترکین در میزبان های /شریشیالکی و حشره با روش وسترن بلاتینگ بررسی شد. حضور باندهای پروتئینی ۳۰ و ۳۴ کیلودالتون به ترتیب برای سلول /شریشیالکی و سلول حشره نشان دهنده بیان صحیح پروتئین نوترکین می‌باشد (شکل ۱).

به منظور بررسی قابلیت ایمنی زایی RBD نوترکین به عنوان واکسن در انسان، نمونه های سرمی از ۲۰ بهبودیافته بیماری کووید-۱۹، بستری در بخش مراقبت های ویژه و دارای علائم مربوط به ابتلا با ویروس SARS-CoV-2 و همچنین تست PCR مثبت از بیمارستان بقیه الله تهران برای سویه وحشی ویروس و بیمارستان نبی اکرم زاهدان برای سویه دلتا ونیز سرم افراد سالم به عنوان کنترل جمع آوری گردید. با استفاده از روش الایزا، میزان اتصال پروتئین نوترکین RBD به عنوان آنتی ژن به آنتی بادی های موجود در سرم بهبود یافتگان ارزیابی شد. مقدار ۵۰۰ نانوگرم از پروتئین خالص شده در بافر پوشاننده سدیم بیکربنات ۰/۲ مولار با pH برابر با ۹/۸ ترکیب و در هر چاهک از میکروپلیت قرار گرفت. پس از مسدود کردن با شیر بدون چربی ۵ درصد، سرم های بیماران در رقت ۱:۵ اضافه شد و پلیت ها به مدت یک ساعت در دمای اتاق انکوبه شدند. سپس چهار بار شستشو با PBST انجام شد. میزان اتصال آنتی‌بادی های موجود در سرم بیماران به آنتی ژن (RBD) توسط آنتی بادی ضد_انسانی کونزوگه horse



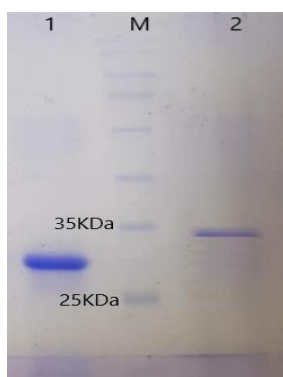
شکل ۱: تایید بیان RBD با استفاده از وسترن بلاتینگ.

تخلیص و تعیین غلظت پروتئین RBD نوترکین

تخلیص پروتئین نوترکین بر روی ژل ۱۲ درصد SDS-PAGE بررسی شد (شکل ۲) تخمین غلظت پروتئین نوترکین خالص شده با روش برادفورد نشان داد که غلظت RBD در میزبان /شریشیالکی و سلول حشره به ترتیب ۱۷۶ μg/ml و ۷۰ μg/ml می باشد.

(a) نتیجه وسترن بلاتینگ پروتئین RBD در میزبان /شریشیالکی ۱: پروتئین با وزن ۳۰ کیلودالتون. کنترل مثبت M، نشانگر وزن پروتئین. (b) نتیجه وسترن بلاتینگ در میزبان سلول حشره ۱: پروتئین با وزن ۳۴ کیلودالتون، M: نشانگر وزن پروتئین.

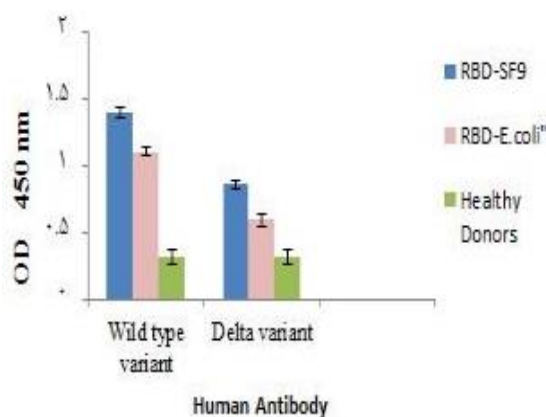
مقاله پژوهشی



شکل ۲- پروتئین تخلیص شده توسط ستون کروماتوگرافی Ni-NTA.

نتایج حاصل از الایزا نشان می‌دهد RBD بیان شده در سلول حشره تمایل اتصال بیشتری به سرم بهبود یافتگان از کووید-۱۹ (سویه وحشی و دلتا) نسبت به /شریشیکلی دارد. سطح اختلاف معنی دار بین گروه‌های تست و کنترل (۰/۰۵ P_{value}) در آنالیز آماری مشاهده شد (شکل ۳).

۱ : پروتئین بیان شده در میزبان /شریشیکلی با وزن ۳۰ کیلودالتون . ۲: پروتئین بیان شده در سلول حشره با وزن ۳۴ کیلودالتون . M: نشانگر وزن پروتئین.
مقایسه عملکرد RBD بیان شده در سلول باکتریایی و حشره با سرم بیماران



شکل ۳- تشخیص پروتئین RBD نو ترکیب توسط سرم مبتلایان به کووید-۱۹ سویه وحشی و دلتا

بحث

ویروس SARS-CoV-2 به دلیل گسترش سریع در سراسر جهان، یکی از مهمترین و جدی ترین تهدیدات برای بهداشت و اقتصاد جوامع بشری است. واکسن هایی با الگوهای مختلف مانند ویروس کشته شده یا ضعیف شده، واکسن های آدنووایروسی، واکسن بر پایه mRNA، واکسن های زیر واحدی، واکسن بر پایه DNA و نوکلئک اسید به سرعت برای کنترل انتشار SARS-CoV-2 در بین جمعیت ساخته شده اند (۱۰). امروزه واکسن های زیر واحدی اهمیت زیادی پیدا کرده اند. به هنگام ساخت واکسن های زیر واحدی، آنچه حائز اهمیت است انتخاب سیستم بیانی مناسب برای سنتز پروتئین هدف است، به طوری که خاصیت آنتی ژنیک آن حفظ شود (۱۱). سیستم های بیان متفاوتی مانند سیستم های میکروبی برای تولید پروتئین های نوترکیب، مانند اشریشیاکلی، مخمرهای مختلف، سلول های پستانداران، سلول های حشرات و گیاهان در دسترس هستند. تولید پروتئین در سلول های باکتریایی به خوبی مطالعه شده است. اشریشیاکلی به دلیل رشد سریع و مقرون به صرفه و دسترسی به وسیع ترین طیف ابزارهای دستکاری مولکولی، برای تولید پروتئین های نوترکیب کاربرد گسترده دارد. آنتی ژن های واکسن های متعددی در اشریشیاکلی تولید می شود. با این وجود، سیستم های بیان اشریشیاکلی به طور کلی تغییرات پس از ترجمه (PTMs) مانند گلیکوزیلاسیون، که پاسخ ایمنی و در نتیجه عملکرد واکسن را تحت تاثیر قرار می دهد را ندارند (۱۲). در مورد سیستم بیانی سلول حشره، فرآیندهای پس از ترجمه به خوبی انجام شده به طوریکه پروتئین نوترکیب گلیکوزیله، استیل، فسفریله و همچنین پیچ و تاپ خوردگی مناسب را خواهد داشت (۱۳). در چندین مطالعه تولید RBD نوترکیب در سیستم های بیانی پروکاریوتی، یوکاریوتی و سلول حشره بیان مورد بررسی قرار گرفته است. این مطالعات نشان می دهند مقدار پروتئین بیان شده در اشریشیاکلی بیشتر از سلول هایی مانند سلول تخمدان همستر چینی (CHO) و سلول حشره (SF9) می باشد، اما پروتئین بیان شده در سلول های CHO و SF9 قادر به ایجاد پاسخ های آنتی بادی اختصاصی قوی تری از اشریشیاکلی می باشند (۶، ۱۸-۱۴). در این مطالعه بیان و مقدار RBD نوترکیب در سیستم باکتریایی و سلول حشره مورد بررسی قرار گرفت. یافته ها نشان داد بازده تولید

پروتئین در سیستم پروکاریوتی و سلول حشره به ترتیب $176 \mu\text{g/ml}$ و $70 \mu\text{g/ml}$ می باشد. با استفاده از روش الایزا نشان دادیم که هر دو پروتئین بیان شده با سرم افراد بهبود یافته از کووید-۱۹ (سویه وحشی و دلتا) واکنش می دهد اما با سرم افراد سالم واکنش نمی دهد. با این حال RBD بیان شده در اشریشیاکلی تمایل کمتری به آنتی بادی سرم افراد بهبود یافته داشت. از بین سویه های SARS-CoV2، سویه دلتا قدرت بیماریزایی و سرایت بیشتری داشته است. در این سویه ۱۰ جهش در پروتئین اسپایک به وجود آمده است (نسبت به سویه وحشی). دو تا از این جهش ها در قسمت RBD رخ داده است (L452R, T478K). وجود این جهش ها باعث شد، گرایش RBD به گیرنده ACE2 افزایش یابد در نتیجه میزان سرایت و قدرت بیماریزایی این سویه بیشتر شد (۱۹، ۲۰). این مطالعه نشان داد، RBD نوترکیب بیان شده (به عنوان آنتی ژن) توانست با آنتی بادی های موجود در سرم بیماران بهبود یافته از سویه دلتا واکنش دهد.

اگرچه مطالعه حاضر نشان داد، RBD بیان شده در سلول حشره، قدرت خنثی سازی بالاتری در مقایسه با اشریشیاکلی دارد، اما انتخاب بهترین سیستم بیانی به عواملی مانند گلیکوزیلاسیون، عملکرد، تاخوردگی مناسب و اقتصاد اهمیت دارد (۲۱). نکته قابل توجه در مورد RBD (Arg319-Phe541) این است که این ناحیه دارای دو پیوند گلیکوزیلاسیونی است (Asn331, Asn343) و محل این دو پیوند خارج از محل اسیدهای آمینه ضروری برای اتصال به ACE2 می باشد. نتایج مطالعات نیز نشان داده است که گلیکوزیلاسیون برای القای ایمنی محافظتی با استفاده از RBD حیاتی نیست (۲۲). همه موارد ذکر شده مبنایی برای استفاده از RBD نوترکیب به عنوان کاندید واکسن است. همچنین از RBD نوترکیب می توان، در طراحی و تولید کیت های تشخیصی استفاده کرد.

نتیجه گیری

در سلول حشره به دلیل انجام فرآیندهای پس از ترجمه، پروتئین بیان شده عملکرد بهتری خواهد داشت. از آنجایی که RBD بیان شده در این پژوهش، مربوط به سویه وحشی بود، اما توانست با آنتی بادی های موجود در سرم افراد بهبود یافته از سویه دلتا که یکی از مسری ترین و کشنده ترین سویه های این ویروس است واکنش دهد. بنابراین می-

توان از RBD به عنوان کاندید واکسن نو ترکیب و همچنین
کیت های تشخیصی استفاده نمود.

آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات به شماره (۱۴۰۰/۰۷۶
۲۰۱۶/۰۶/۱۶.IR.IAU.SRB.REC) انجام شد.

منابع مالی

این پژوهش تحت حمایت مالی هیچ نهاد و سازمانی نمی
باشد.

سپاسگزاری

تحقیق حاضر بخشی از پایان نامه دکتری تخصصی رشته
میکروبیولوژی دانشگاه آزاد اسلامی، واحد علوم و تحقیقات
می باشد. همچنین این مطالعه با اخذ کد اخلاق از دانشگاه

منابع

1. Colmenares V. Protein Structural Comparison between COVID-19 and other Coronaviruses.2020.
2. Rossi GA, Sacco O, Mancino E, Cristiani L, Midulla F. Differences and similarities between SARS-CoV and SARS-CoV-2: spike receptor-binding domain recognition and host cell infection with support of cellular serine proteases. *Infection*. 2020;48(5):665-9.
3. Hu B, Guo H, Zhou P, Shi Z-L. Characteristics of SARS-CoV-2 and COVID-19. *Nature Reviews Microbiology*. 2021;19(3):141-54.
4. Kaur SP, Gupta V. COVID-19 Vaccine: A comprehensive status report. *Virus research*.2020;288:198114.
5. Lo Sasso B, Giglio RV, Vidali M, Scazzone C, Bivona G, Gambino CM, et al. Evaluation of anti-SARS-Cov-2 S-RBD IgG antibodies after COVID-19 mRNA BNT162b2 vaccine. *Diagnostics*.2021;11(7):1135.
6. Merkuleva IA, Shcherbakov DN, Borgoyakova MB, Shanshin DV, Rudometov AP, Karpenko LI, et al. Comparative Immunogenicity of the Recombinant Receptor-Binding Domain of Protein S SARS-CoV-2 Obtained in Prokaryotic and Mammalian Expression Systems. *Vaccines*. 2022;10(1):96.
7. Dong Y, Dai T, Wei Y, Zhang L, Zheng M, Zhou F. A systematic review of SARS-CoV-2 vaccine candidates. *Signal transduction and targeted therapy*. 2020;5(1):1-14.
8. Jiang S, Bottazzi ME, Du L, Lustigman S, Tseng C-TK, Curti E, et al. Roadmap to developing a recombinant coronavirus S protein receptor-binding domain vaccine for severe acute respiratory syndrome. *Expert review of vaccines*. 2012;11(12):1405-13.
9. Pinto D, Park Y-J, Beltramello M, Walls AC, Tortorici MA, Bianchi S, et al. Cross-neutralization of SARS-CoV-2 by a human monoclonal SARS-CoV antibody. *Nature*. 2020;583(7815):290-5.
10. Min L, Sun Q. Antibodies and vaccines target RBD of SARS-CoV-2. *Frontiers in Molecular Biosciences*. 2021;8:247.
11. Bobbala S, Hook S. Is there an optimal formulation and delivery strategy for subunit vaccines? *Pharmaceutical research*. 2016;33(9):2078-97.
12. Pollet J, Chen W-H, Strych U. Recombinant protein vaccines, a proven approach against coronavirus pandemics. *Advanced drug delivery reviews*. 2021;170:71-82.
13. Soleimanjahi H, Fotouhi F. *Baculoviruses and insect cells as powerful tools for gene expression*. Tehran: Jahad Daneshgahi. 2009.
14. Du L, Zhao G, Chan CC, Sun S, Chen M, Liu Z, et al. Recombinant receptor-binding domain of SARS-CoV spike protein expressed in mammalian, insect and E. coli cells elicits potent neutralizing antibody and protective immunity. *Virology*. 2009;393(1):144-50.
15. Yang J, Wang W, Chen Z, Lu S, Yang F, Bi Z, et al. A vaccine targeting the RBD of the S protein of SARS-CoV-2 induces protective immunity. *Nature*. 2020;586(7830):572-7.
16. Srivastava V, Niu L, Phadke KS, Bellaire B, Cho MW. Induction of potent and durable neutralizing antibodies against SARS-CoV-2 using a receptor binding domain-based immunogen. *Frontiers in Immunology*. 2021;12:588.

17. Struble LR, Smith AL, Lutz WE, Grubbs G, Sagar S, Bayles KW, et al. Insect cell expression and purification of recombinant SARS-COV-2 spike proteins that demonstrate ACE2 binding. *Protein Science*.2022;31(5):e4300.
18. He Y, Qi J, Xiao L, Shen L, Yu W, Hu T. Purification and characterization of the receptor-binding domain of SARS-CoV-2 spike protein from *Escherichia coli*. *Engineering in Life Sciences*.2021;21(6):45360.
19. Zinatizadeh MR, Zarandi PK, Zinatizadeh M, Yousefi MH, Amani J, Rezaei N. Efficacy of mRNA, adenoviral vector, and perfusion protein COVID-19 vaccines. *Biomedicine & Pharmacotherapy*.2022;146:112527.
20. Liu H, Wei P, Kappler JW, Marrack P, Zhang G. SARS-CoV-2 variants of concern and variants of interest receptor binding domain mutations and virus infectivity. *Frontiers in Immunology*. 2022;13.
21. Tahmoorespur M. Evaluation of Different Expression Systems for the Production of Pharmaceutical Recombinant Proteins with Emphasis on Mammalian Cells. *Journal of Biosafety*.2016;9(1):51-65.
22. Liu L, Chen T, Zhou L, Sun J, Li Y, Nie M, et al. A Bacterially Expressed SARS-CoV-2 Receptor Binding Domain Fused With Cross-Reacting Material 197 A-Domain Elicits High Level of Neutralizing Antibodies in Mice. *Frontiers in Microbiology*. 2022;13:854630-.