

به نام خدا

عنوان: بررسی تأثیر کاهش بیان 6S RNA بر میزان بیان فیوزن پروتئین- cas9- BL 21 GFP در باکتری

استاد راهنما:
دکتر زهرا بزی

استاد مشاور:
دکتر یعقوب صفدری

ارائه دهنده:
اکرم والانیک





- طراحی اولیه



- انتقال میزبان مناسب
- طراحی حامل مناسب
- قارچ
- سلول های هشرات
- سلول های پستانداران
- حیوانات تراریفته
- باکتری ها



- تولید غراورده
در مقیاس انبوه



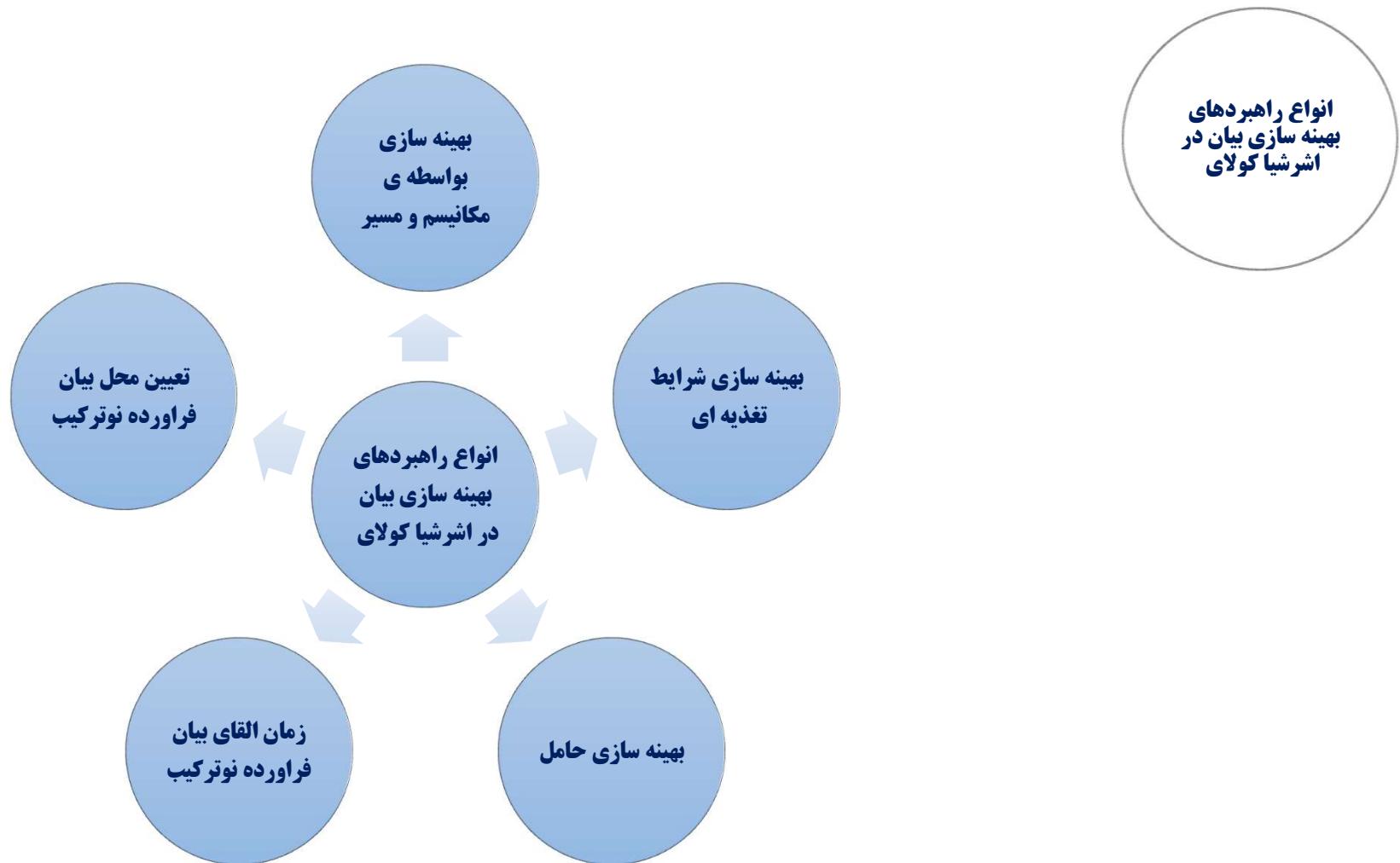
- شکستن سلولی
و استفراج

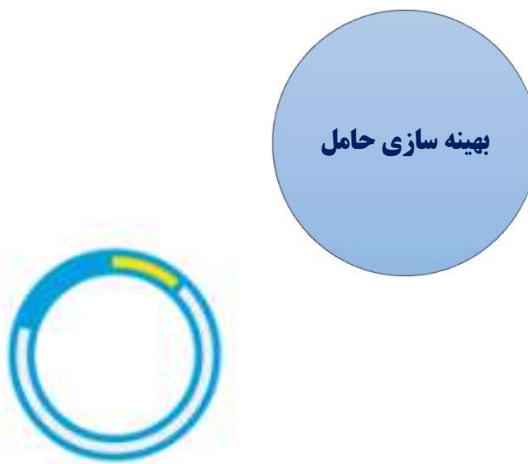


- آنالیز غراورده
تولیدی



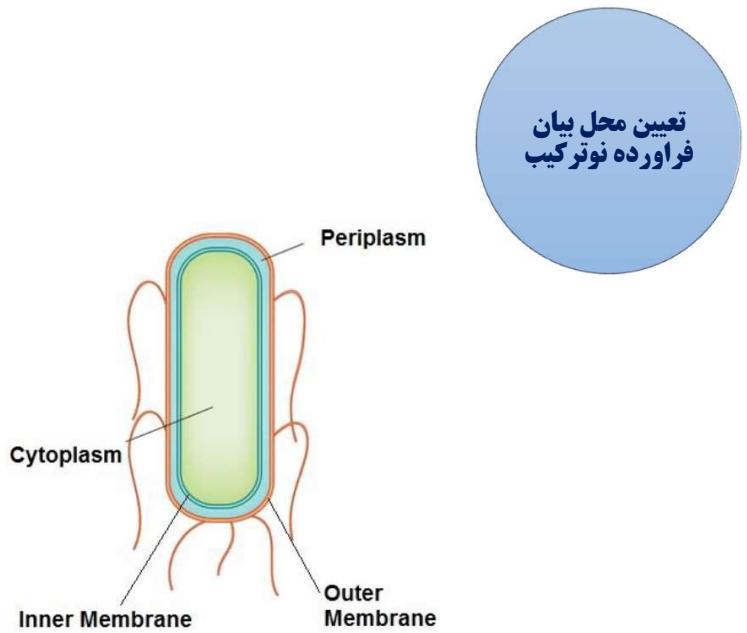
هدود سی درصد تولید پروتئین های
نوترکیب در میزبان های باکتریایی انها^۳
می شود و یکی پر کاربرد ترین میزبان ها می
باشد.





بینه سازی حامل

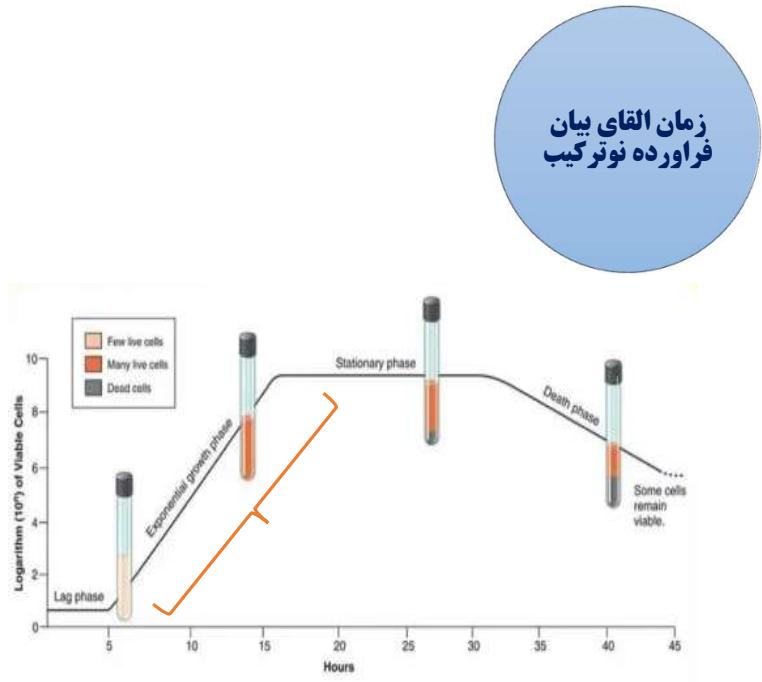
- تاثیرگذاری بر بیان و جابهایی فراورده
- قدرت پرموتور
- واکنش به القا
- نفوذ به کارگیری کلونها برای بیان ژن هدف
- تاثیرگذاری بر بیان و جابهایی فراورده
- پایان صحیح فرایند رونویسی و ترجمه
- میزان تکثیر پلاسمید



تعیین محل بیان
فرآورده نوترکیب

- با توجه به نوع پروتئین تولیدی
- مزایا و معایب هر بخش
- شرایط اقتصادی

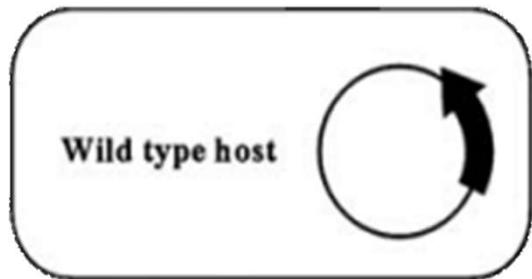
بهینه سازی شرایط
تفزیه ای



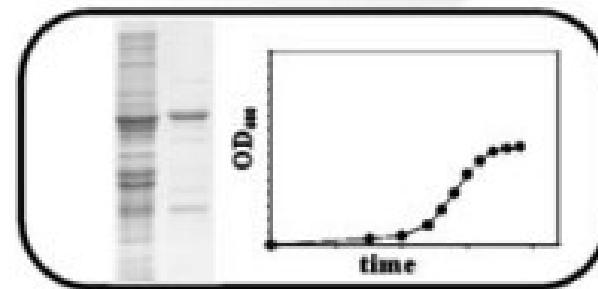
- القا در زمان مناسب
- غلظت مناسب از القا کننده

- متغیرهای رشد از قبیل دما، اکسیژن و PH

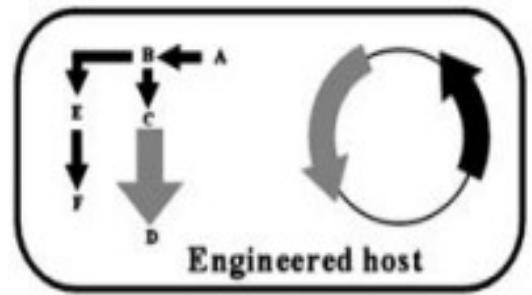
- ترکیب مواد غذایی
- نفوذ تغزیه



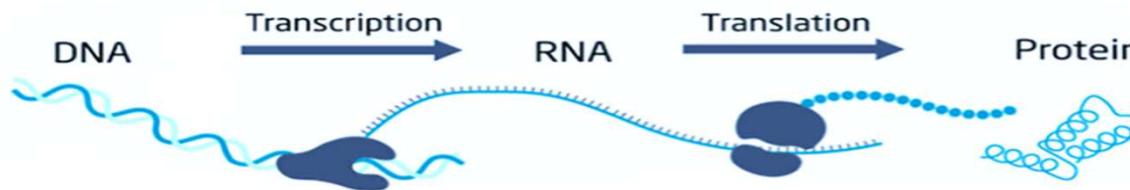
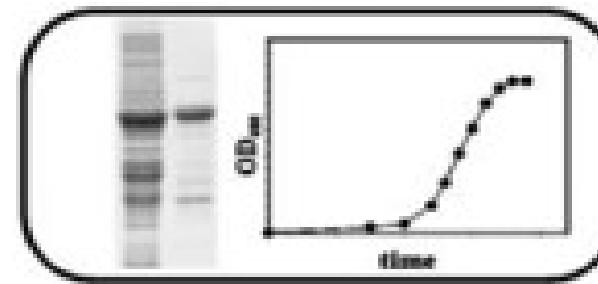
- بهینه سازی شرایط تغذیه ای
- بهینه سازی مامول
- زمان القای پیان فراورده نو ترکیب



بهینه سازی
 بواسطه تغییر
 مکانیسم و مسیر



- استفاده از دانش بیوانفورماتیک
- تجزیه و تحلیل مسیرها و مشخص کردن عناصر کلیدی
- ستاری عناصر کلیدی و بهینه سازی مسیر به منظور درست یابی به تولید هرآلثری



انتخاب میزبان مناسب

- رشد بسیار سریع
- تراکم سلولی بالا
- محیط رشد ارزان و در دسترس
- قابلیت بالا در دریافت DNA بیگانه
- منشا باکتریایی پروتئین هدف

انتخاب میزبان مناسب

انواع میزبان ها

- قارچ ها
- باکتریها: اشرشیا کولای
- حشرات
- پستانداران
- گیاهی
- حیوانات قواریخته

جابجایی بین مراحل مختلف مراحل رشد

- RNA پلی مراز باکتریایی
- فاکتورهای سیگما

بررسی وضعیت رشد میزبان

- مرحله رشد تأخیری
- مرحله رشد لگاریتمی
- مرحله سکون
- مرحله مرگ

پروتئین هدف
برای بینه سازی

- جزیی از سیستم ویرایش
ژنی کریپسپر

- نحوه انتقال
- کارآمدی
- اختصاصیت

اهمیت تولید
Cas9 در قالب
فراورده نوترکیب

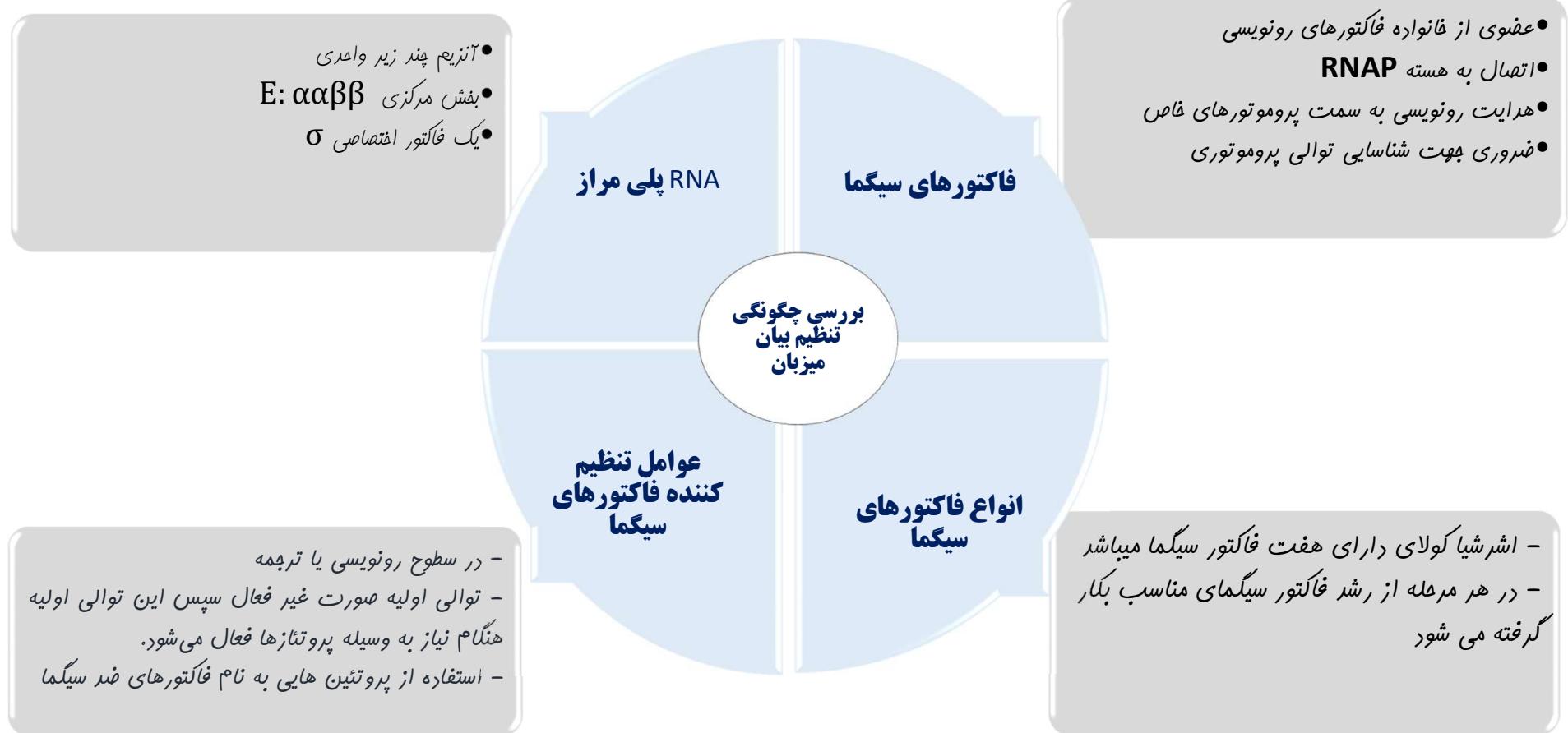
چالش ها در
زمینه استفاده

مزیت های انتقال
 بصورت پروتئین

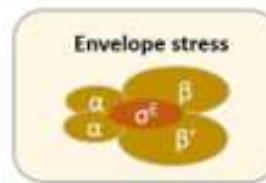
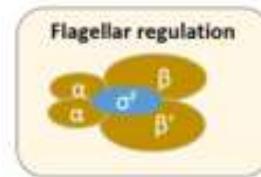
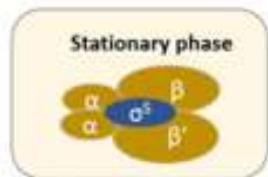
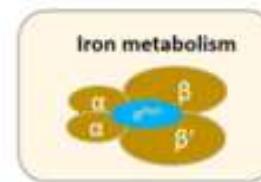
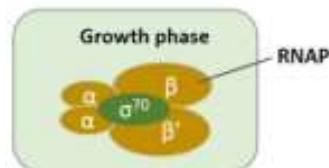
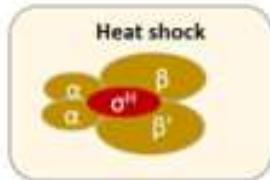
انواع حالت ها
 برای انتقال

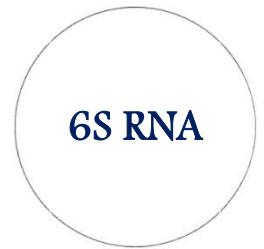
- تحریک ایمنی کم تو
- کارایی بالا
- عدم جهش زایی

- انتقال بر مبنای ژن
- انتقال بر مبنای RNA
- انتقال بر مبنای پروتئین

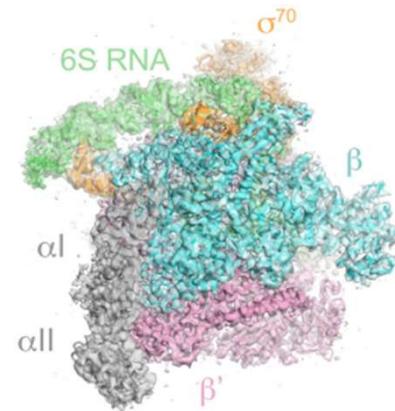


تغییر فاکتورهای σ در طول تغییر
فازهای رشد یا شرایط محیطی
اتفاق می‌افتد





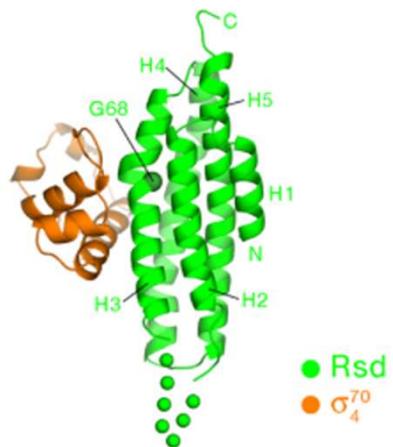
- یک RNA غیر کد کننده
- $E\sigma^{70}$ ساختار کامل
- اتصال $E\sigma^{70}$ را به پروموتورهای هدف مسدود می کند و از رونویسی بسیاری پروموتورها در هر دو وضعیت آزمایشگاهی و درون سلولی ممانعت می کند

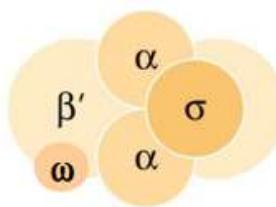
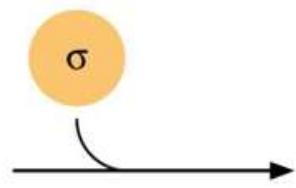
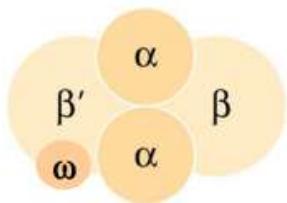


Rsd

پروتئین‌هایی هستند که به فاکتورهای سیگما متصل می‌شوند و از فعالیت رونویسی آن‌ها جلوگیری می‌کنند.

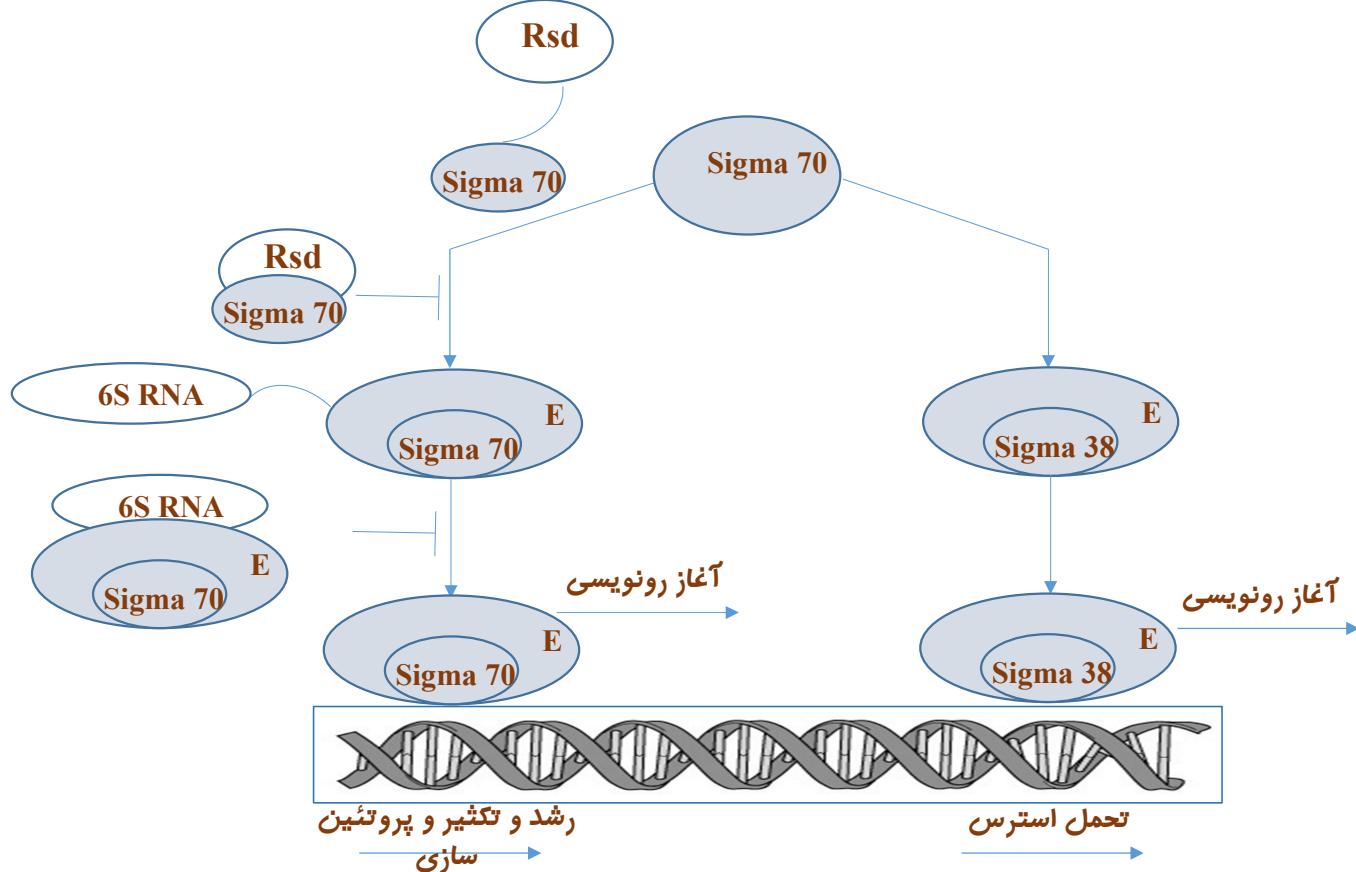
- پروتئین الـα کننده مرحله سکون
- از فعالیت سیگما هفتاد ممانعت کرده و رونویسی به وسیله سایر فاکتورهای سیگما را تحریک می‌کند.
- توانایی Rsd⁷⁰ برای اتصال به چندین ناحیه از σ^{70} از قبیل ناحیه‌ی اتصال به هسته‌ی آنزیم به این پروتئین اجازه می‌دهد که از اتصال σ^{70} به هسته RNAP جلوگیری کند که به عبارت دیگر شанс بیشتری برای σ^{38} به منظور اتصال به E فراهم می‌کند

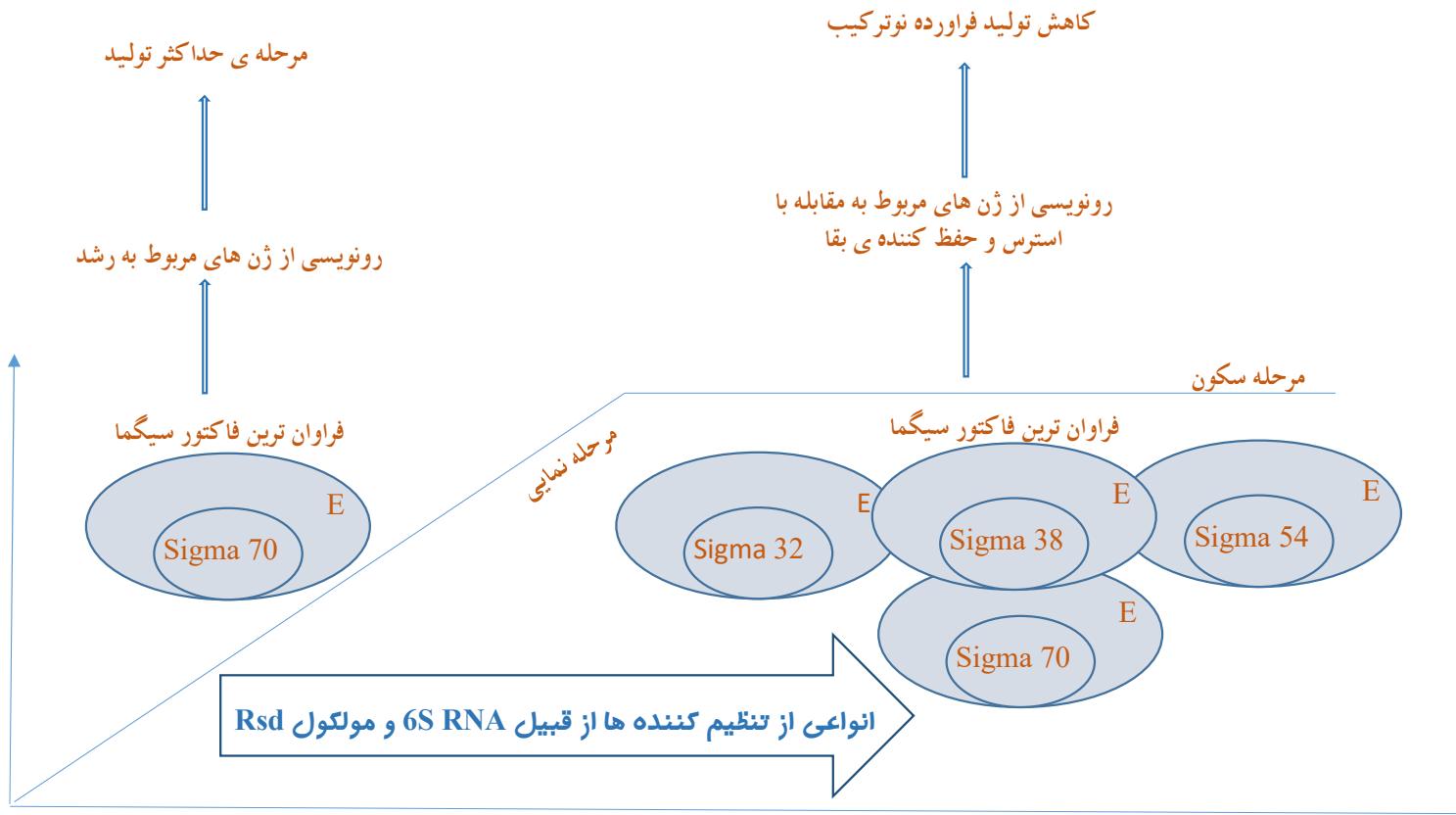




آغاز رونویسی

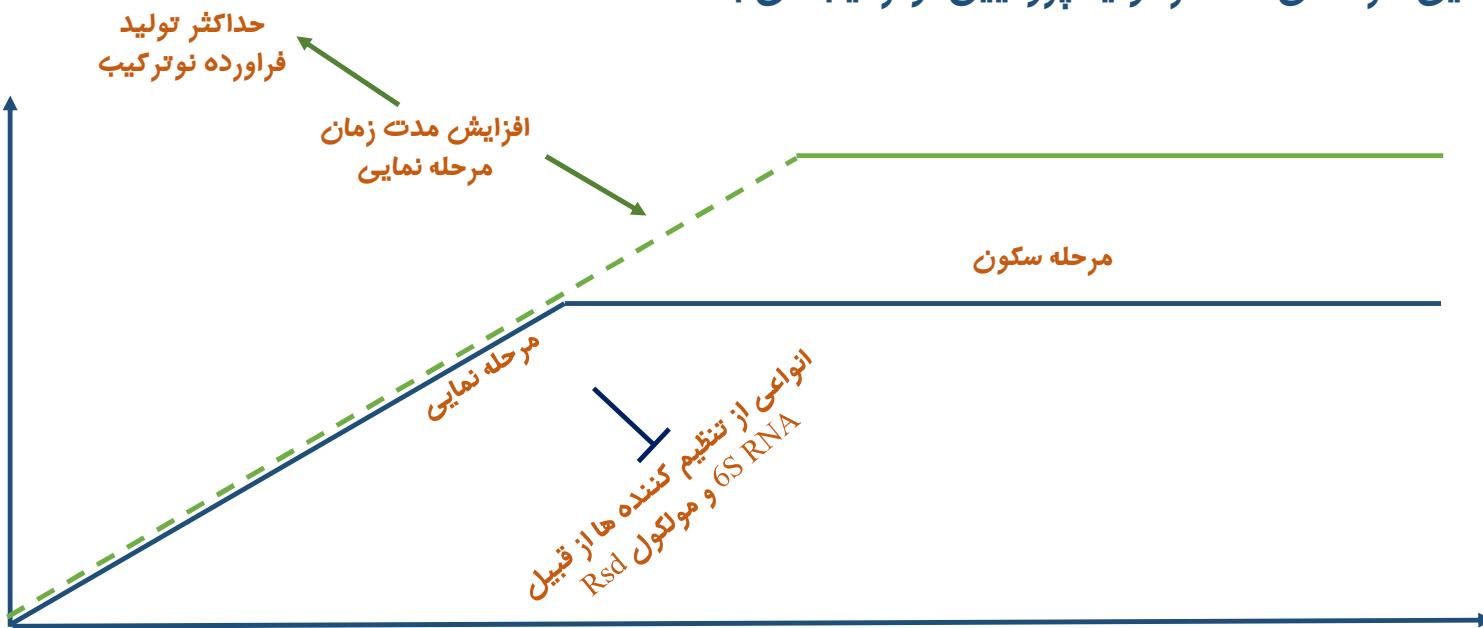
نمای شماتیک



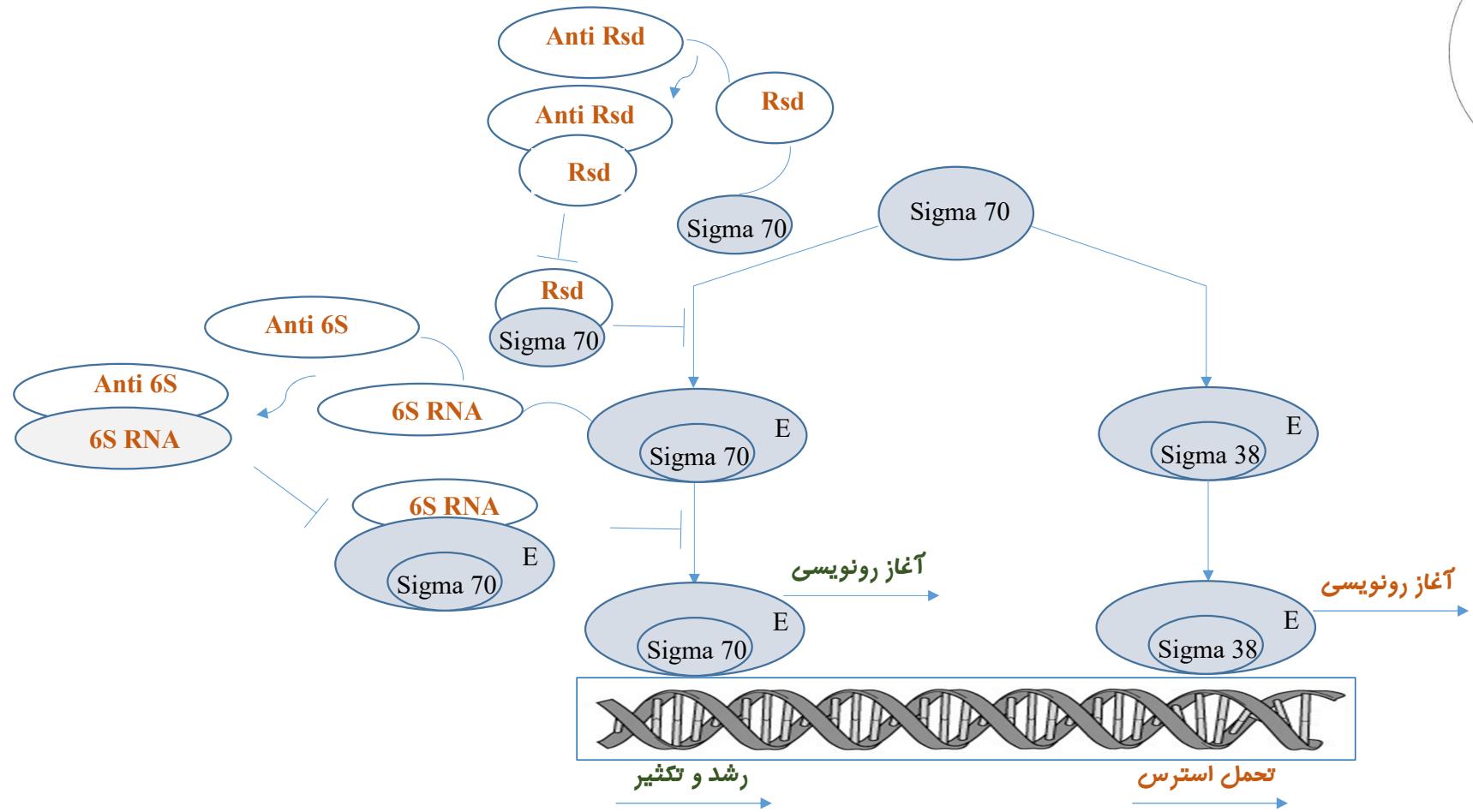


فرضیه

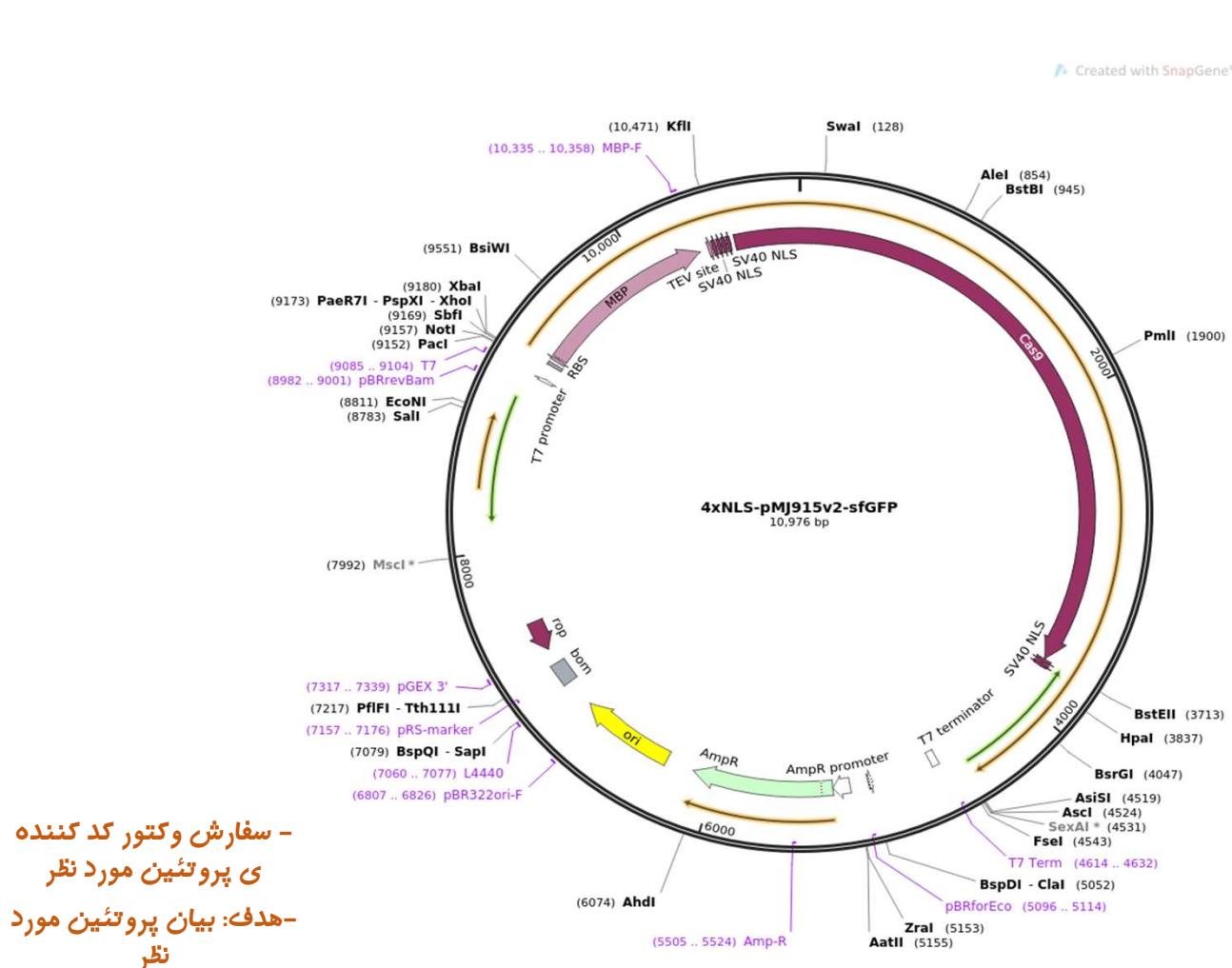
- شاید بتوان با ایجاد اختلال در عملکرد این دو مولکول تنظیمی به طریقی باکتری را در مرحله رشد نمایی نگه داشت
- اهمیت مرحله نمایی: مرحله‌ی حداکثر تولید پروتئین نوترکیب می‌باشد.



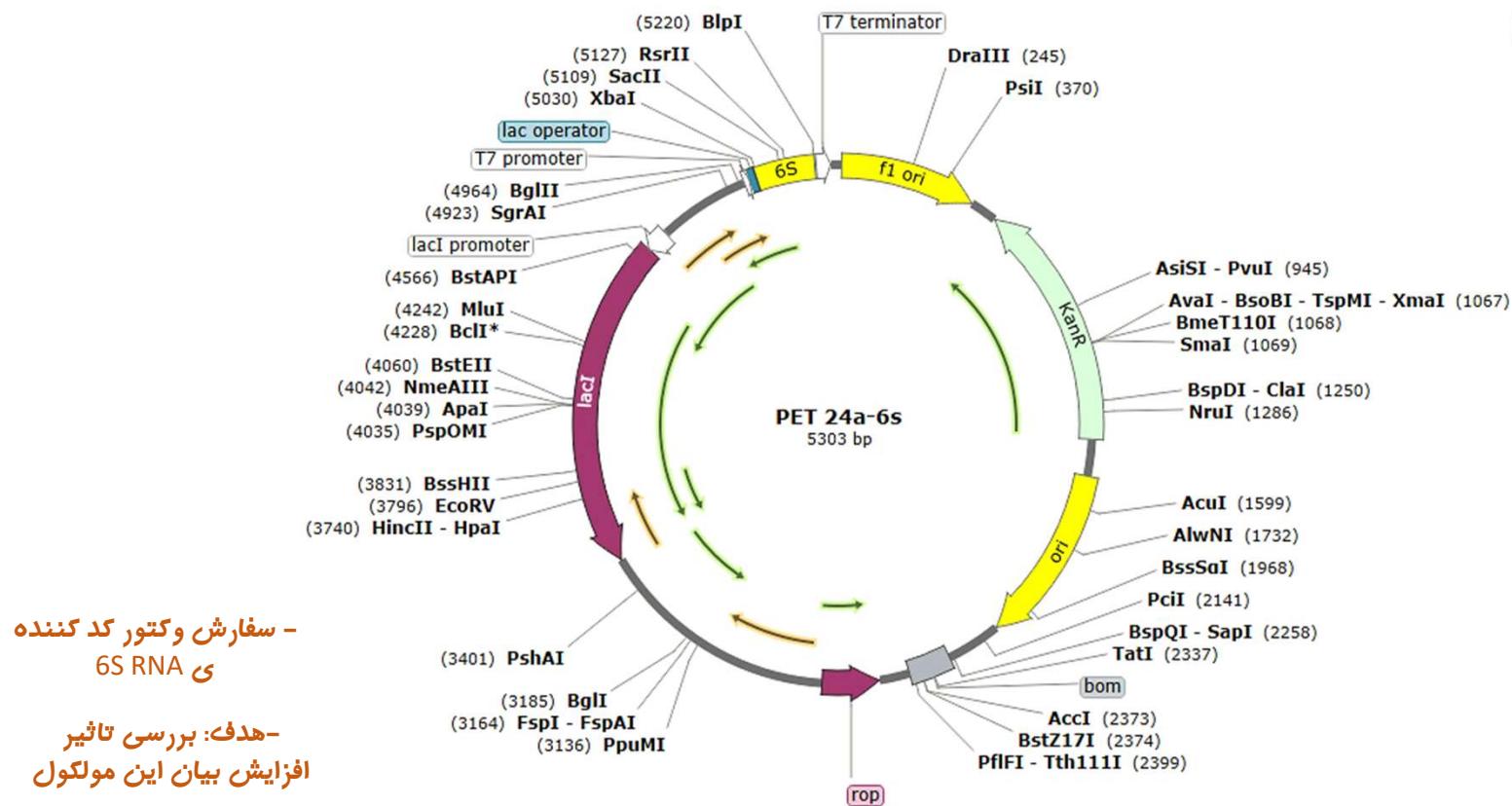
تست
فرضیه



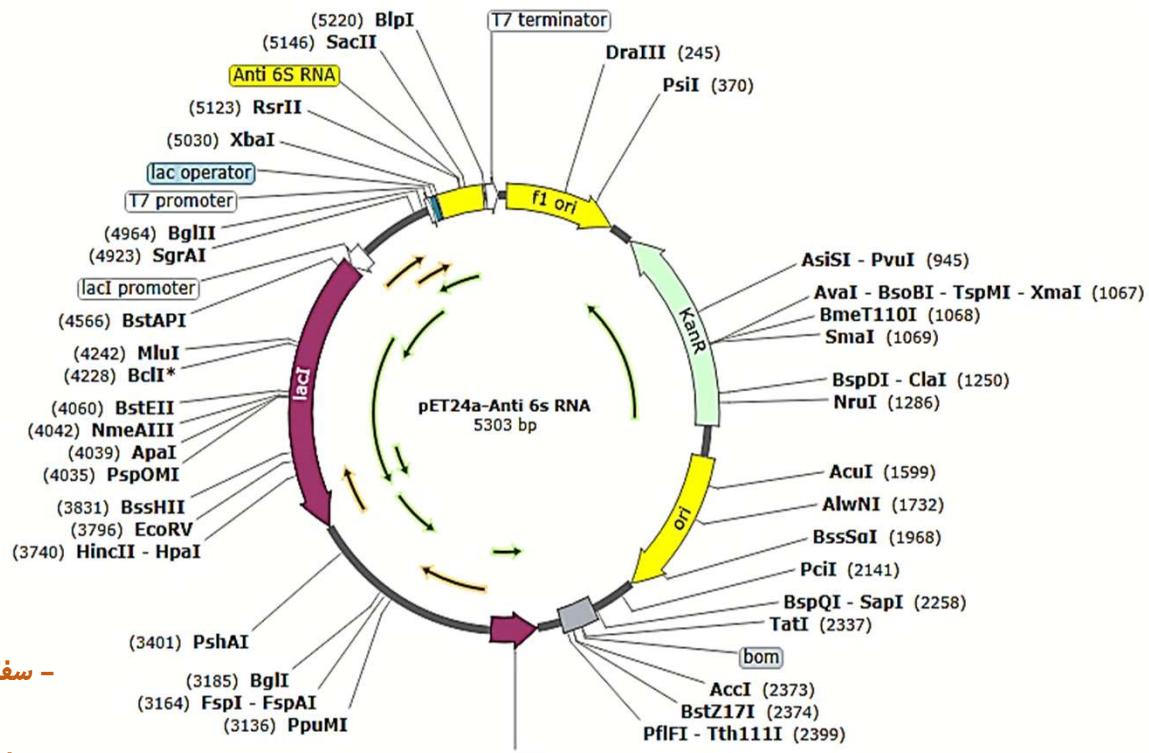
طراحی آزمایش



طراحی آزمایش



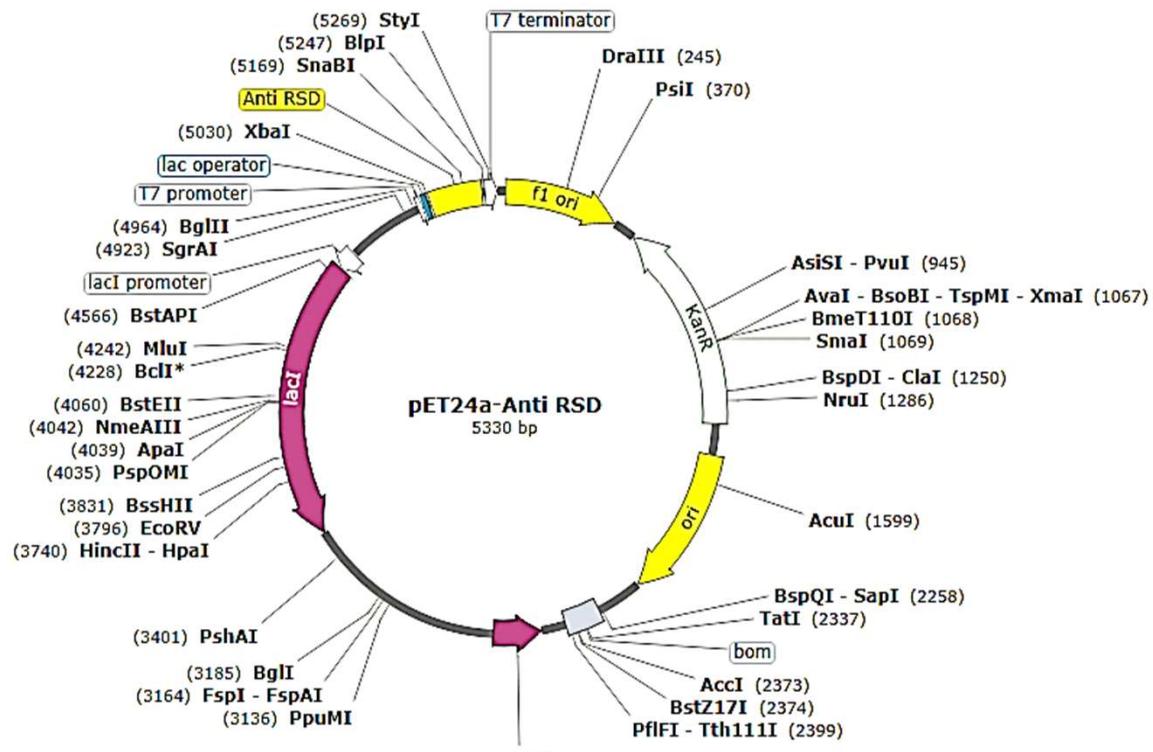
طراحی آزمایش



- سفارش وکتور کد کننده
ی Anti 6S RNA

- هدف: بررسی تاثیر کاهش
بیان مولکول

طراحی آزمایش



- سفارش و کنترل کننده
Anti Rsd

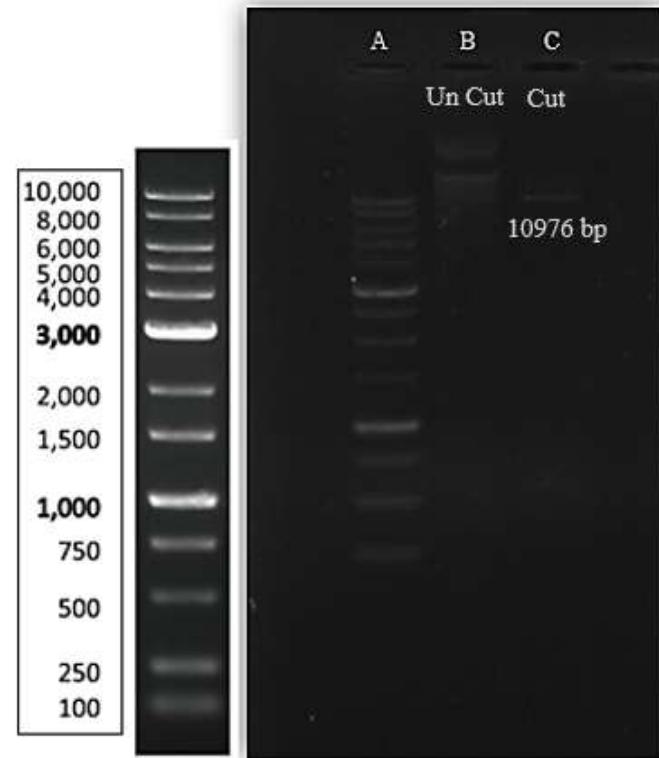
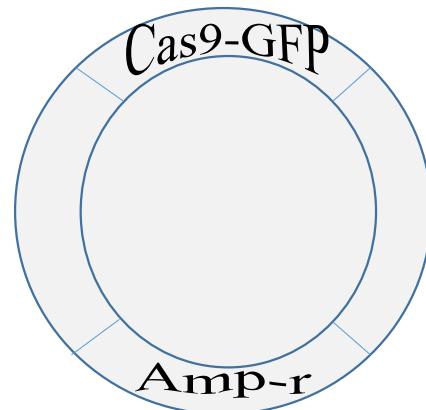
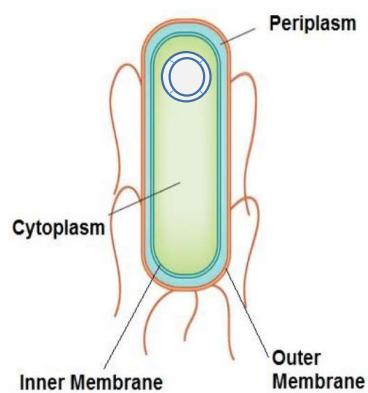
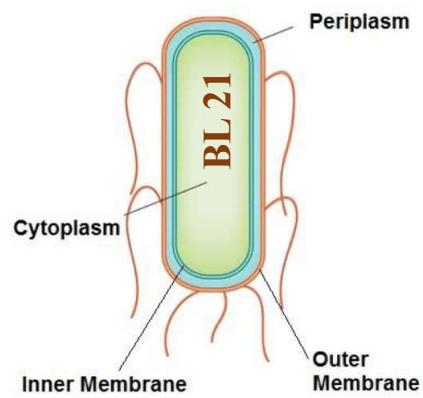
- هدف: بررسی تاثیر کاهش
بیان مولکول

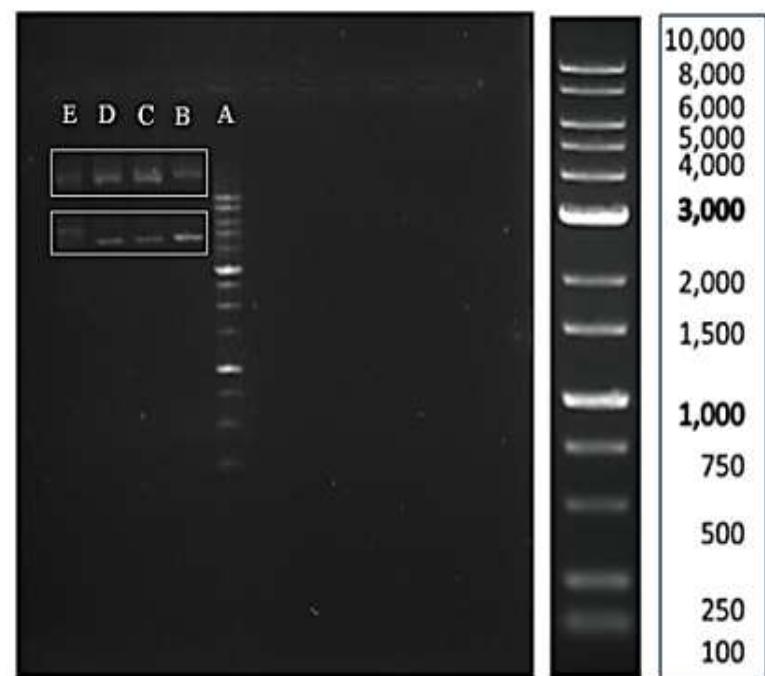
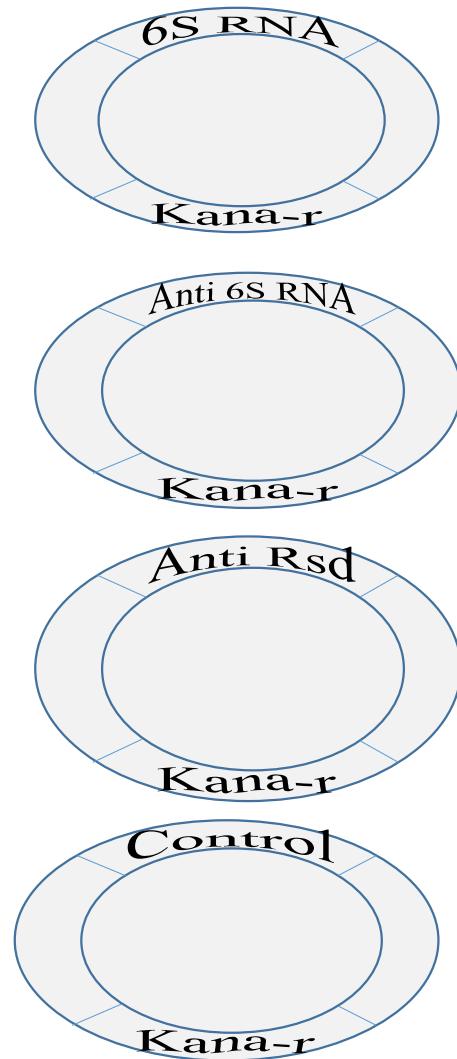
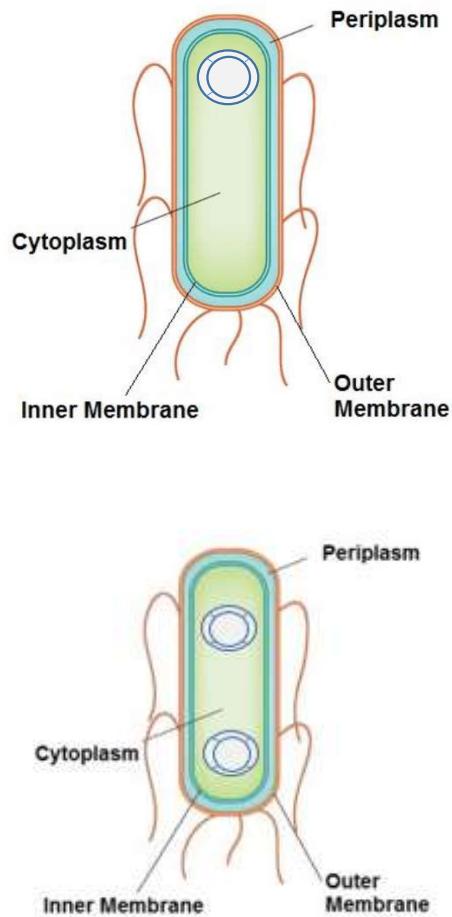
طراحی
آزمایش

- طراحی پرایمر

Name	Forward	Length	Tm	Reverse	Tm	Length	Length of product
16s	CAGGCCACACTGGAACTGAG	19	56.22	TGCTTCTTCTGCAGGGTAAC	55.23	19	195 bp
6S	TCT CTG AGA TGT TCG CAA GC	20	54.88	GGT GAA TGT GTC GTC GCA	56.95	19	130 bp
Rsd	ATC TGC TCG TGG CTT ACT AC	20	54.17	GTTGCCTTCCAGCTTATGAAG	56	21	180 bp
Cas9	G CAA ACG CCC TCT AAT CG	20	59.1	G GAG AAT CCG CCT GTC TG	20	60	146 bp
GFP	TCAAAGAGGGACGGCAACATC	20	61	GATCGGAGTGTTCTGCTGG	60.7	19	176 bp

روش کار

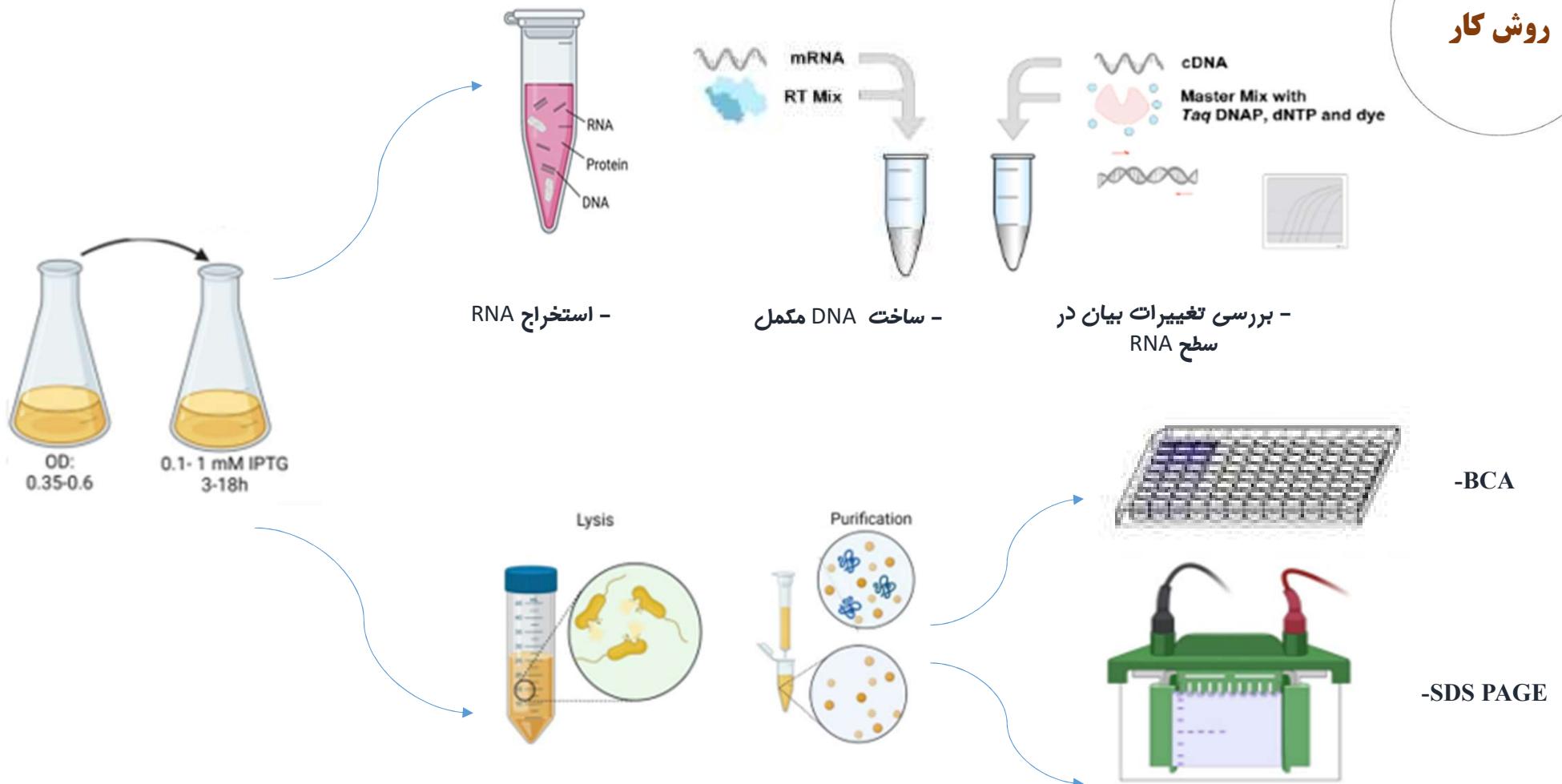




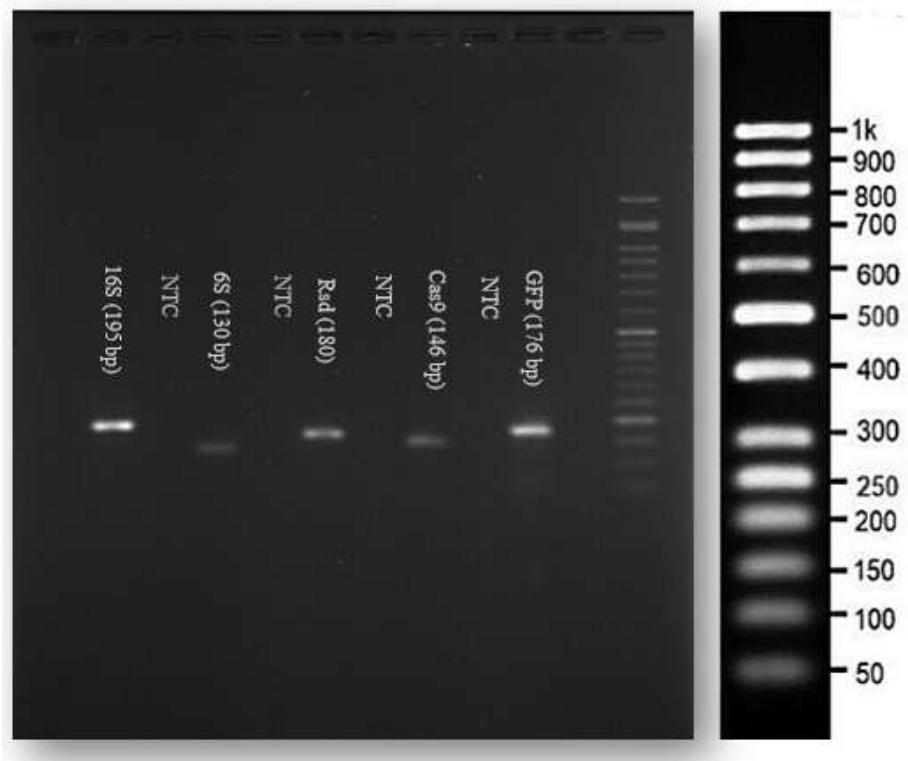
روش کار

ادامه بررسی ها در دو سطح RNA و پروتئین

روش کار



نتائج

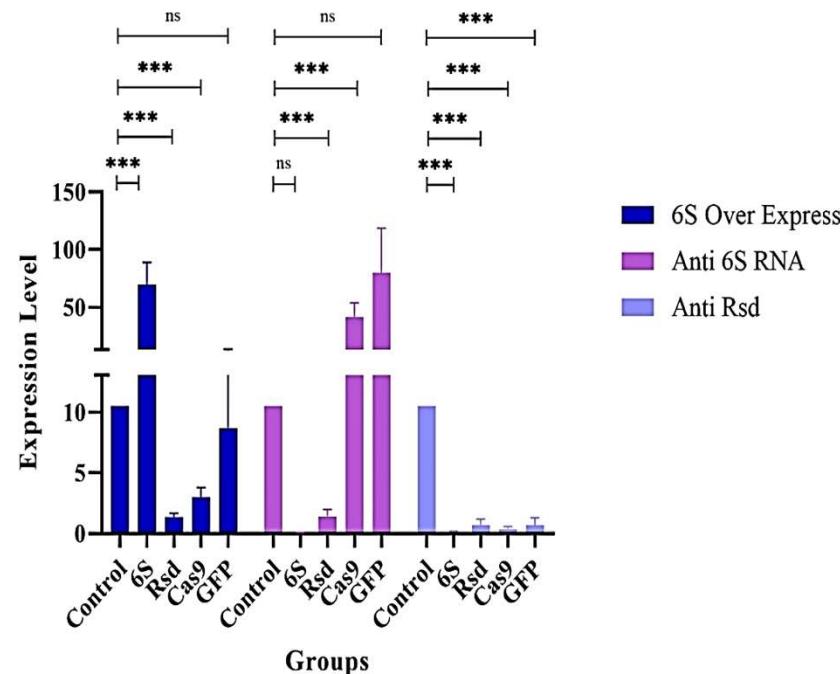


نتایج

در نمونه هایی که میزان بیان ژن 6S RNA افزایش یافته بود، میزان ژن کد کننده پروتئین Rsd کاهش و هم چنین میزان بیان پروتئین Cas9 و GFP نیز کاهش یافت

در نمونه هایی که میزان بیان ژن 6S RNA یافته بود، در مرحله‌ی رشد نمائی میزان ژن کد کننده Rsd کاهش و میزان بیان پروتئین Cas9 در این گروه افزایش یافت. طی پژوهشی که در سال ۲۰۱۸ توسط Avantika و همکاران وی انجام شده بود، نشان دادند زمانی که باکتری در مرحله لگاریتمی می‌باشد در نمونه هایی که فاقد 6s RNA بودند بیان ژن های مسئول ساخت و جابجائی آمینواسیدها و نیز ژن های درگیر در تنظیم عمومی رونویسی افزایش و بیان ژن های مسئول تنظیم استرس سلولی کاهش می‌یابد. می‌توان گفت که افزایش بیان Cas9-GFP در این گروه به دلیل افزایش بیان ژن های مسئول ساخت و جابجائی آمینواسیدها و نیز ژن های درگیر در تنظیم عمومی رونویسی می‌باشد.

در گروهی با استفاده از سازه Anti Rsd میزان بیان این ژن کاهش یافت، مشاهده شد که در مرحله رشد لگاریتمی بیان ژن 6s RNA و نیز بیان ژن Cas9 و GFP کاهش یافت.



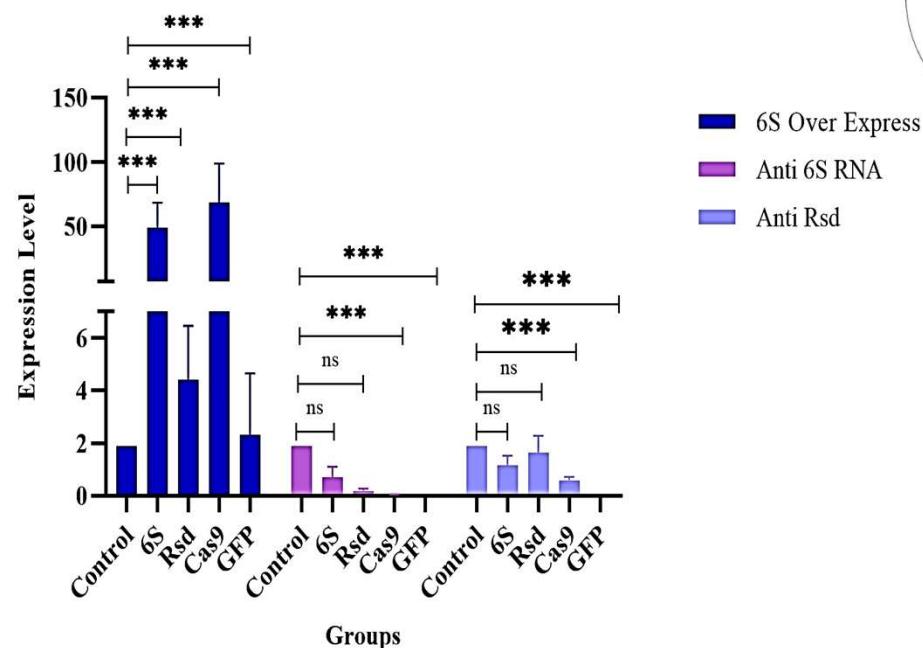
تست Real Tim PCR نمونه های حاصل از بیان ۵ ساعته

نتایج

نتایج حاصل از بررسی نمونه های over night 6S RNA افزایش بیان یافته نشان داد که میزان بیان ژن های Cas9 و Rsd در این گروه افزایش یافت. در پژوهشی که توسط neusser و همکارانش انجام شده بود، مشخص شد که در گونه های فاقد 6S RNA در مرحله سکون کاهش بیان برخی ژن ها از قبیل ژن های دخیل در تنظیم رونویسی و نیز ژن های کد کننده اجزای ریبوزومی مشاهده شد. بنابراین این یافته می توان گفت احتمالاً افزایش بیان 6S RNA 6S RNA تاثیر مثبتی بر بیان ژن های دخیل در تنظیم رونویسی و هم چنین ژن هایی کد کننده اجزای ریبوزومی داشته است.

در نمونه هایی که میزان بیان ژن 6S RNA کاهش یافته بود، در نمونه های حاصل از بیان Over Night میزان بیان ژن Rsd و هم چنین میزان بیان ژن Cas9 کاهش یافت. در پژوهش انجام شده توسط Avantika و همکاران ۳۶ ژن یافت شد که rpoB RNA به طریق وابسته به غلظت، بر بیان آن ها اثر می گذارد. برای مثال بیان 6S RNA (کد کننده زیر واحد بتا از هسته مرکزی RNA پلی مراز) در گونه های فاقد 6S RNA یافت و شدت این کاهش با پیشروی رشد باکتری افزایش یافت. به علت این که مقادیر اضافی E δ^{70} از رونویسی rpoB جلوگیری می کند پیشنهاد شد که حذف 6S RNA منجر به وجود مقادیر بالاتری از E δ^{70} می شود که به نوبه خود باعث مهار rpoB می شود. از آنجایی که rpoB محدود کننده تشکیل هسته های RNA پلی مراز می باشد این مسئله مؤید این مطلب است که سلول فقدان 6S RNA را با کاهش ساخت RNA پلی مراز جبران می کند. بنظر می رسد کاهش تولید پروتئین در این گروه بدليل کاهش تولید RNA پلی مراز باشد

در گروهی با استفاده از سازه Anti Rsd میزان بیان این ژن کاهش یافت، مشاهده شد که در نمونه های حاصل از بیان Over Night بیان ژن 6S RNA و Cas9 نیز ژن GFP همگی کاهش یافته.



تست Real Tim PCR نمونه های حاصل از بیان ۱۸ ساعته

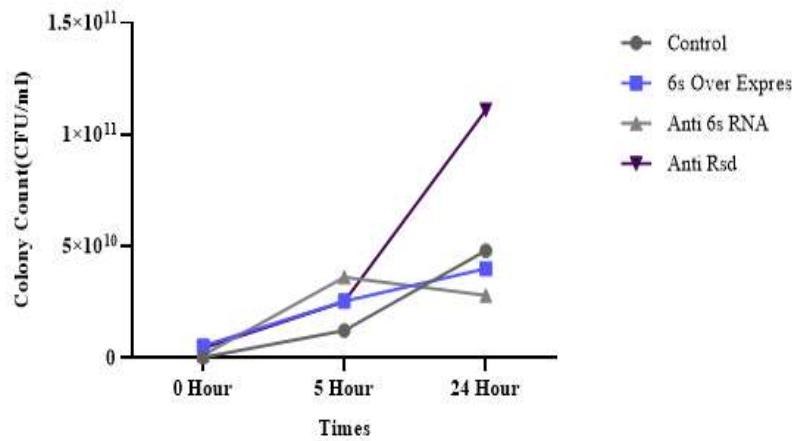
نتایج

تاثیر افزایش بیان 6S RNA بر روی رشد و تکثیر باکتری نشان داد که در این گروه تعداد باکتری‌ها نسبت به گروه کنترل افزایش یافت. دلیل این افزایش تعداد می‌تواند مربوط کمتر بودن بارمتابولیکی بدلیل کمتر بودن میزان تولید فراورده نوتروکیپ باشد در نمونه‌های ۵ ساعته

تاثیر افزایش بیان 6S RNA زمانی که باکتری در مرحله رشد ایستایی بود (۱۶ ساعت پس از بیان) نشان داد که میزان زنده مانی در این گروه نسبت به کنترل خود کاهش یافته بود. دلیل این کاهش تعداد می‌تواند مربوط بیشتر بودن بارمتابولیکی بدلیل بیشتر بودن میزان تولید فراورده نوتروکیپ باشد.

در نمونه‌هایی که میزان بیان ژن 6S RNA کاهش یافته بود، در مرحله رشد نمائی بررسی زنده مانی نشان داد که نسبت به گروه کنترل، میزان زنده مانی در این گروه افزایش یافته بود

در نمونه‌هایی که میزان بیان ژن 6S RNA کاهش یافته بود، زمانی که باکتری در مرحله رشد ایستایی بود (۱۶ ساعت پس از بیان) بررسی زنده مانی سلول‌ها، کاهش میزان سلول‌ها را نشان داد. از آنجایی که 6S RNA از طریق تاثیر بر ژن‌های دخیل در متابولیسم مرکزی نقش مهمی در تطابق باکتری با وضعیت رشد در مرحله سکون دارد، بهنظر می‌رسد کاهش بیان این مولکول موجب عدم تطابق کارآمد باکتری با شرایط محیطی و در نتیجه افزایش میزان مرگ و میر شده است



بررسی زنده مانی

در گروهی با استفاده از سازه Anti Rsd میزان بیان این ژن کاهش یافت، مشاهده شد که در مرحله رشد لگاریتمی بررسی زنده‌مانی سلول‌ها نشان داد که میزان سلول‌ها نسبت به گروه کنترل افزایش پیدا کرده بود.

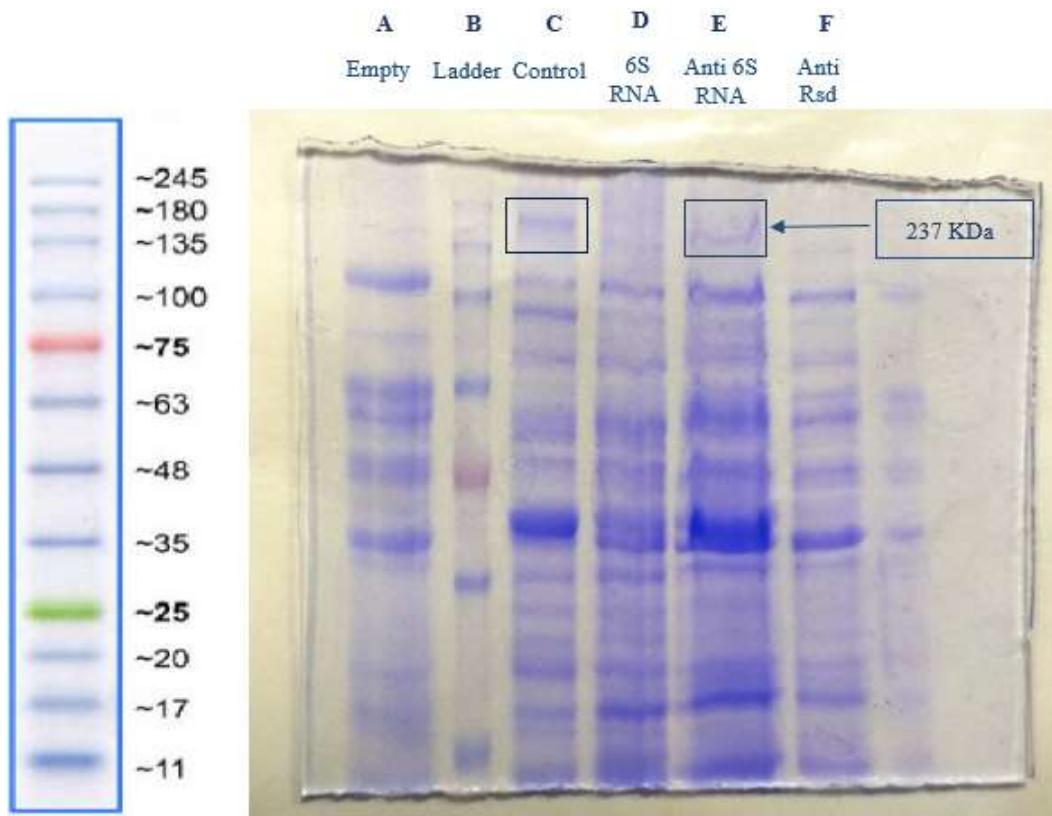
در گروهی با استفاده از سازه Anti Rsd میزان بیان این ژن کاهش یافت، مشاهده شد که در نمونه‌های حاصل از بیان Over Night از آنجایی که تولید فراورده نوتروکیپ به دلیل بارمتابولیکی که به سلول تحمیل می‌کند، می‌تواند باعث کاهش زنده مانی شود، بهنظر می‌رسد افزایش زنده مانی در هر دو حالت ۵ و ۲۴ ساعته در این گروه بدلیل عدم تولید پروتئین نوتروکیپ می‌باشد

نتائج

Sample Name	OD Average	Sample Concentration(ug/ml)	Apply Dilution Factor (Concetrate* Dilution Factor(mg/ml))
Over Night			
Control	0.700666667	273.745098	27.3745098
6s RNA	0.766666667	312.5686275	31.25686275
Anti 6s RNA	0.464333333	134.7254902	13.47254902
Anti Rsd	0.544333333	181.7843137	18.17843137
5 Hours			
Control	0.653666667	246.0980392	24.60980392
6s RNA	0.561666667	191.9803922	19.19803922
Anti 6s RNA	0.831333333	350.6078431	35.06078431
Anti Rsd	0.593	210.4117647	21.04117647

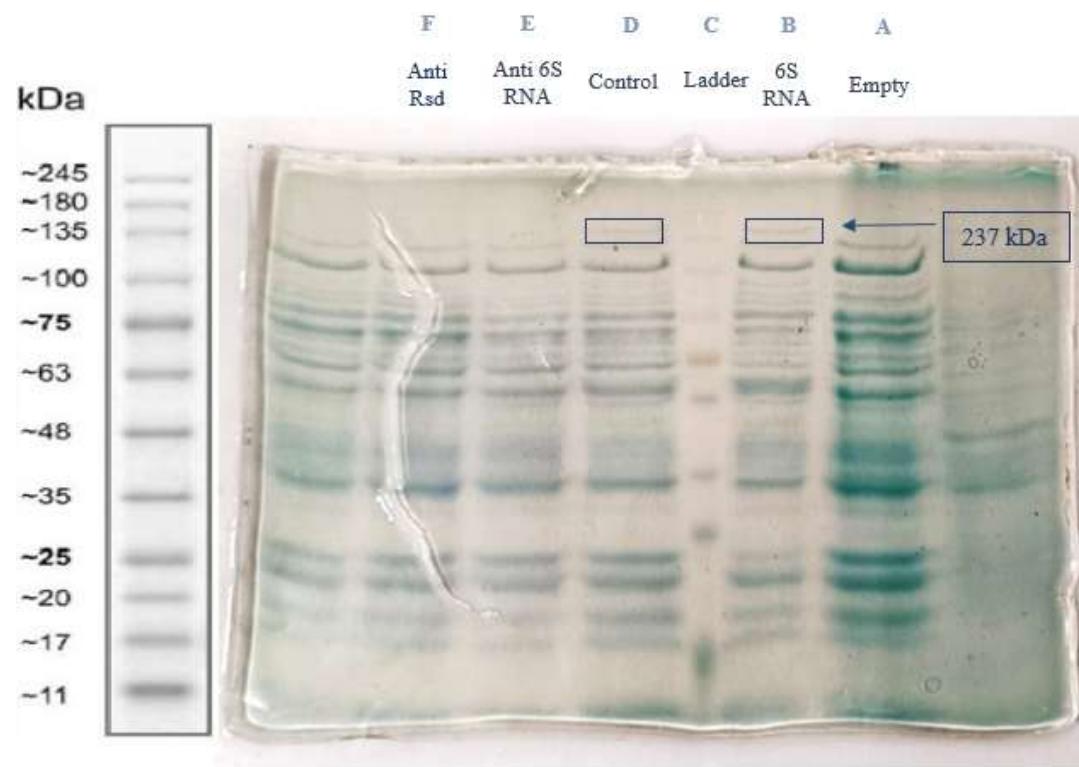
BCA حاصل از نتایج

نتایج



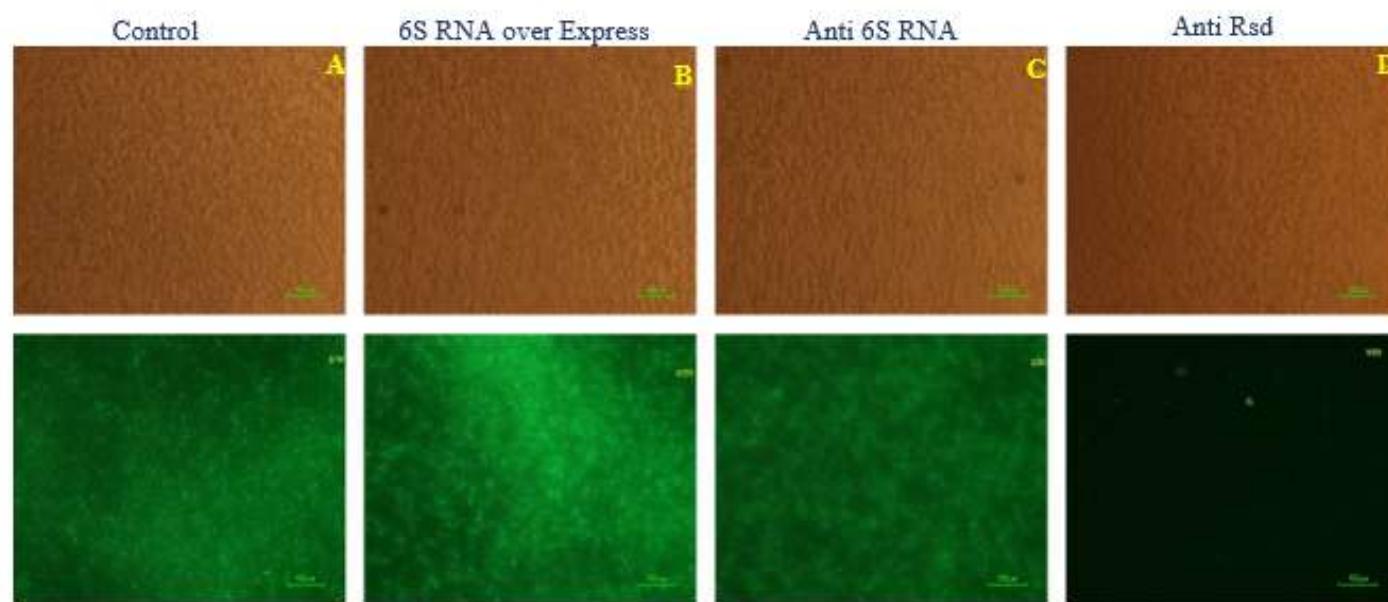
تصویر ژل SDS-PAGE مربوط به بیان ۵ ساعته

نتایج



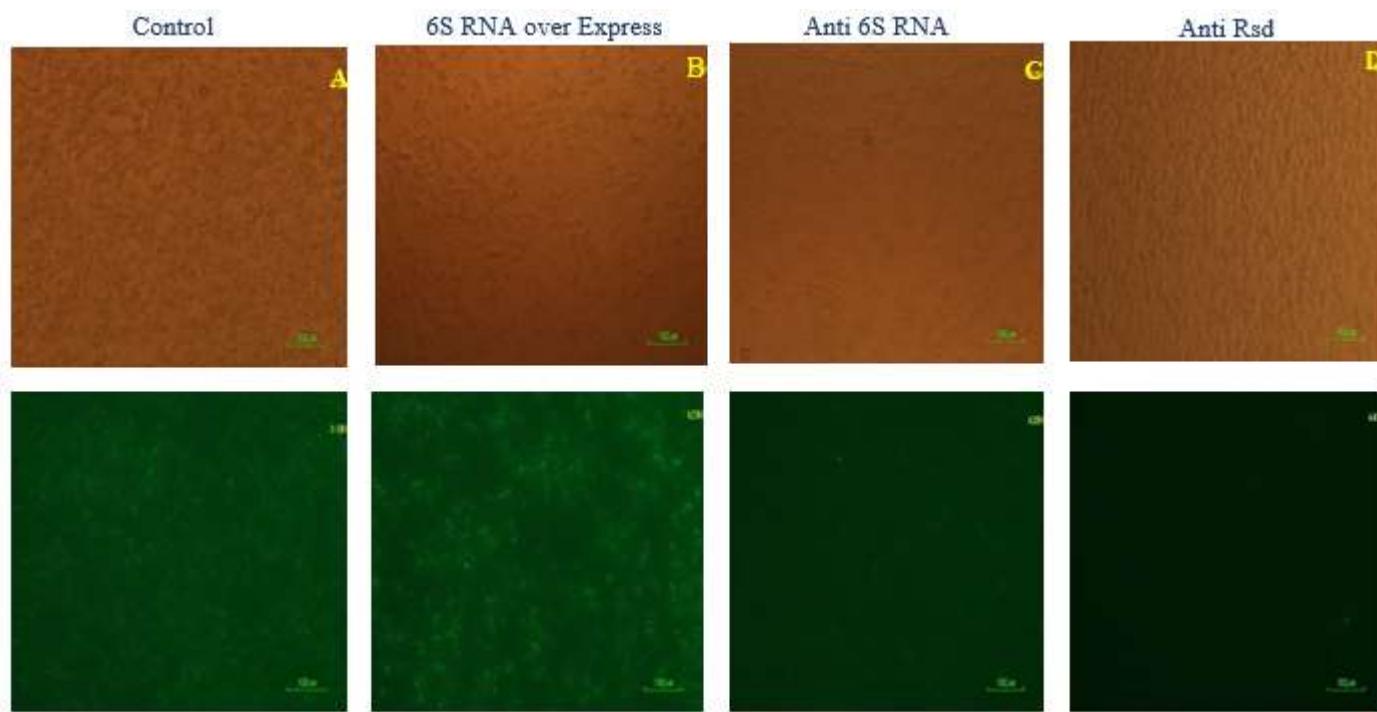
تصویر ژل SDS-PAGE مربوط به بیان 18 ساعته

نتایج



تصویر مربوط به فلورسنت نمونه های حاصل از بیان ۵ ساعته

نتایج



تصویر مربوط به فلورسنت نمونه های حاصل از بیان ۱۸ ساعته

بررسی متون

سلول‌های فاقد 6s RNA در مرحله‌ی رشد لگاریتمی نسبت به نمونه‌های وحشی به نحو متفاوتی رشد می‌کنند اما در مرحله‌ی رشد ثابت به تراکم مشابهی می‌رسند

1985-Foumier و Beckwith

- تحت شرایط محدودیت در دسترسی به مواد غذایی یا اعمال استرس طولانی مدت؛ مانند شرایط اواخر مرحله‌ی رشد ثابت، اشرشیا کوکتای فاقد 6s RNA نسبت به نمونه‌های وحشی (گونه‌های دارای 6s RNA) عدم برتری رقابتی را نشان دادند.
- کاهش میزان زنده‌مانی در این سلول‌های جهش یافته طی یک دوره‌ی سکون طولانی مدت مشاهده شد

2004- Trotochaud and Wassarman

2010- neusser

طی این پژوهش ۳۶ ژن یافت شد که 6s RNA به طریق وابسته به مقدار بر بیان آن‌ها تاثیر می‌گذارد. برای مثال بیان rpoB (کد کننده‌ی زیروارد بتا از هسته‌ی مرکزی RNA پلی‌مراز) در گونه‌های فاقد 6s RNA کاهش می‌یابد و شدت این کاهش طی مراحل مختلف رشد افزایش می‌یابد.

2018- Avantika

- مقایسه گونه‌های وحشی و فاقد 6s RNA در دو مرحله‌ی متفاوت اوایل لگاریتمی و ابتدای مرحله‌ی سکون مشاهده شد که ۲۴۵ ژن در مرحله‌ی لگاریتمی و ۲۷۳ ژن در ابتدای مرحله‌ی سکون تا بیش از ۱.۵ برابر تغییرات بیان داشتند.
- یکی از جالب‌ترین نتایج در طی فاز سکون کاهش هماهنگ ژن‌های درگیر در ماشین رونویسی در گونه‌های فاقد 6s RNA بود.

بررسی متون

گونه‌های فاقد Rsd در ۱۶ ژن تفاوت بیان نشان دادند از قبیل چندین ژن کد کننده RNA های غیر کد کننده.

- بیان 6S RNA به میزان قابل توجهی در نمونه‌های فاقد Rsd تغییر کرد. در مرحله‌ی سکون بیان این RNA نسبت به نمونه وحشی ۲.۳ برابر افزایش یافته بود در حالی که در اواسط مرحله لگاریتمی (ME) میزان این RNA نسبت به نمونه‌ی وحشی به نصف کاهش یافته بود.

- Rsd به δ^{70} متصل شده، از اتصال آن به E جلوگیری می‌کند و رونویسی از پرموتورهای وابسته به $E\delta^{70}$ بسیاری از پرموتورهای وابسته به را در شرایط آزمایشگاهی مهار می‌کند.
- در مرحله‌ی سکون گونه‌های فاقد Rsd افزایش رونویسی از پرموتورهای وابسته به δ^{70} و کاهش رونویسی از پرموتورهای وابسته به δ^{38} را نشان می‌دهند. در حالی که افزایش بیان Rsd تاثیر متضادی دارد

1998- Gishae و Ishihama

2007-mitchel

2018- Avantika

- طی بررسی‌های ریزآرایه، تغییر در بیان ژن‌های گونه‌های فاقد Rsd مشاهده نکردند و نیز مقایسه این گونه‌ها با آن‌هایی که بیان Rsd افزایش یافته بود تنها بیان برخی ژن‌های وابسته به δ^{38} کاهش یافت

اهداف



- بررسی تاثیر کاهش بیان 6S RNA بر میزان بیان فیوژن پروتئین Cas9-GFP
- ترانسفرم وکتوری حاوی Cas9-GFP به باکتری BL21
- طراحی و سنتز وکتور حاوی توالی آنتی سنس 6S RNA در باکتری اشرشیا کولای BL21 جهت کاهش بیان 6S RNA
- ترانسفسورماتاسیون وکتور حاوی توالی آنتی سنس 6S RNA در باکتری اشرشیا کولای BL21
- تأیید حضور هر دو وکتور در باکتری BL21
- اندازه گیری میزان بیان پروتئین Cas9-GFP در باکتری اشرشیا کولای BL21
- اندازه گیری میزان تغییرات بیان 6S RNA در باکتری اشرشیا کولای BL21