

این مقاله فارسی خلاصه ای از دو مقاله من است که در دو مجله بیوشیمی در امریکا چاپ و منتشر شده است. این دو مقاله انگلیسی در سایت بیو ایرات موجود است.

روش Antisense Strategy در بیوتکنولوژی (۱): مشکلات و روشهای مطالعه

درباره اولیگونوکلوئوتیدها مشکلات روش Antisense Strategy و روش های آزمایشگاهی آن را توضیح می دهیم. در Antisense Strategy، سه مشکل اساسی وجود دارد:

۱. تجزیه اولیگونوکلوئوتیدها در سرم خارج سلول توسط آنزیم های خارج سلولی و در داخل سلول توسط آنزیم های داخل سلولی

۲. وارد کردن اولیگونوکلوئوتیدها به داخل سلولها

۳. رسیدن اولیگونوکلوئوتیدها به هدف یعنی RNA مورد نظر برای جلوگیری از ساخته شدن پروتئین مخرب

برای پایداری کردن اولیگونوکلوئوتیدها روش های مختلفی وجود دارد. یکی از این روش ها جایگزین کردن اتمهای اکسیژن به وسیله اتمهای گوگرد در قسمتهای تجزیه شده توسط آنزیم هاست.

دو روش اساسی برای مطالعه تجزیه اولیگونوکلوئوتیدها در سلول ها وجود دارد:

۱. الکتروفورز

۲. میکروسکوپی فلورسانس*

روش نخست یعنی الکتروفورز در ردیابی اولیگونوکلوئوتیدهای رادیواکتیو و به کار می رود در حالی که روش میکروسکوپی فلورسانس در ردیابی اولیگونوکلوئوتیدهای فلوروسنت (که نور فلورسانس را ساطع می کنند) مورد استفاده قرار می گیرد.

حتما از خودتان می پرسید که الکتروفورز چیست؟ در روش الکتروفورز، از یک ژل به عنوان مثال، از ژل آکریل امید** استفاده می کنند و این ژل را بین دو صفحه شیشه ای می چکانند. کناره های این دو صفحه حتما باید با گیره های فلزی محکم به هم متصل شود تا آکریل امید به بیرون از فضای بین دو صفحه نریزد. وقتی که آکریل امید ریخته شده بین دو صفحه شیشه ای فضای بین دو صفحه را کاملا پر کرد، یک شانه کوچک را به داخل ژل فرو می برند تا قسمت بالایی ژل بعد از خشک شدن، شکل شانه را بگیرد. بعد از خشک شدن کامل ژل، شانه را از آن خارج می کنند. سپس می توان نمونه های حاوی اولیگونوکلوئوتید رادیواکتیو تجزیه شده در مدت زمان های مختلف را در قسمت بالایی ژل که به شکل شانه درآمده، ریخت. با قرار دادن ژل در دستگاه الکتروفورز و وصل دو الکترود آن به برق می توان مهاجرت اولیگونوکلوئوتیدها در داخل ژل را بررسی کرد. چون اولیگونوکلوئوتیدها به دلیل داشتن گروه های فسفات دارای بار الکتریکی منفی هستند، به سمت الکترود مثبت یا آند پیش خواهند رفت. مدت زمان وصل بودن ژل به جریان برق، بستگی به طول اولیگونوکلوئوتید مورد مطالعه و همین طور اندازه ژل دارد. بعد از مهاجرت اولیگونوکلوئوتید در داخل ژل در مدت زمان محاسبه شده، جریان برق را قطع می کنیم و ژل را از دستگاه الکتروفورز خارج می کنیم و سپس از ژل فیلم می گیریم. در فیلم، خطوطی تیره که نشانه محل اولیگونوکلوئوتیدهای تجزیه شده رادیواکتیو با طول های مختلف است، مشخص می شود و به این طریق، می توانیم تعداد بازهای نوکلئوتیدی در اولیگونوکلوئوتیدها و محل شکسته شدن آنها توسط آنزیمها را ردیابی کنیم.

در روش میکروسکوپی فلورسانس، از یک میکروسکوپ که طبق یدیده فلورسانس کار می کند، استفاده می کنیم. البته برای مطالعه سلول ها هر نوع میکروسکوپ فلورسانس نمی تواند مناسب باشد. چرا که میکروسکوپ فلورسانس مورد استفاده باید از قدرت تفکیک بالایی برخوردار باشد. به این دلیل از

میکروسکوپ فلئورسانس هم کانون یا confocal استفاده می شود. در این نوع میکروسکوپ، نور فلئورسانس ساطع شده از نمونه، از یک صفحه محوری عمود بر نمونه به ردیاب یا detector می رسد و همه نورهایی که خارج از این صفحه قرار دارند قبل از رسیدن به ردیاب، از یک فیلتر عبور کرده و حذف می شوند. این روش باعث افزایش قدرت تفکیک میکروسکوپ به میزان قابل توجهی می شود. با استفاده از میکروسکوپ فلئورسانس هم کانون یا confocal می توان طیف فلئورسانس اولیگونوکلوئوتیدهای تجزیه شده را به دست آورد.

* فلئورسانس یدیده ای در فیزیک است که در آن فوتون ها (بسته های انرژی) نور رسیده به مولکول های نمونه مورد آزمایش باعث رفتن آن مولکول ها از سطح انرژی پایه به تراز انرژی برانگیخته و برگشت آن فوتون ها به سطح انرژی پایه می شود. از این برگشت به تراز پایه، نوری ساطع می شود که به نور فلئورسانس موسوم است.

** آکریل آمید یک ماده شیمیایی است که پس از مخلوط شدن با مواد اولیه دیگر و قرار گرفتن در بین دو صفحه الکتروفورز، پلیمریزه می شود و به صورت پلیمر در می آید. اسم پلیمر آکریل آمید، پلی آکریل آمید است.

روش Antisense Strategy در بیونکولوژی (۲): نتایج در منوسیتها و فیروپلاستها

برای جلوگیری از تجزیه شدن اولیگونوکلوئوتیدها توسط آنزیمها باید ساختمان آنها را پایدار کرد و یکی از روش ها برای این منظور جایگزین کردن اتم های اکسیژن به وسیله اتمهای گوگرد است. برای این کار، نخست با یک حمله آنزیمها در اولیگونوکلوئوتیدها را مشخص کرد. این مورد از طریق مطالعه تجزیه اولیگونوکلوئوتیدها در آنزیمهای استخراج شده از سلولها صورت می گیرد.

از آنجایی که دمای بدن در حالت طبیعی ۳۷.۵ درجه سانتیگراد است باید آنزیمهای استخراج شده از سلولها را در این دما قرار داد. برای این منظور، نخست غشاء سلولی را با حرارت دادن سلولها یا ره می کنیم و اولیگونوکلوئوتیدها را در آنزیمهای استخراج شده قرار می دهیم. با استفاده از تست برادفورد مقدار پروتئین های موجود در نمونه را تعیین می کنیم. سپس با استفاده از محلول بافر مناسب، غلظت نمونه را کاهش می دهیم. اولین نمونه را که فاقد اولیگونوکلوئوتید است و به عنوان نمونه شاهد به کار می بریم، در ۲۰- درجه سانتیگراد قرار می دهیم. در نمونه های بعدی، مقدار معینی اولیگونوکلوئوتید می ریزیم. در هنگام مطالعه نمونه ها آنها را در دستگاه ۳۷ درجه سانتیگراد می گذاریم تا اولیگونوکلوئوتید در نمونه ها تجزیه شود و با استفاده از روش مناسب واکنش را در زمان های دلخواه متوقف می کنیم و سپس نمونه ها را در ۲۰- درجه سانتیگراد قرار می دهیم.

لازم به ذکر است که همه این اولیگونوکلوئوتیدها قبلا با استفاده از فسفر ۳۲ رادیواکتیو شده اند. سپس با استفاده از روش الکتروفورز که آن را در مطلب قبلی در این ویلاگ شرح دادم، از ژل الکتروفورز فیلم می گیریم. فیلم را ظاهر می کنیم و از محل خطوط تیره ای که در فیلم ظاهر می شود، تعداد بازهای نوکلئوتیدی در اولیگونوکلوئوتیدها و محل شکسته شدن آنها توسط آنزیمها را مشخص می کنیم.

فیلم الکتروفورز گرفته شده از نمونه حاوی آنزیمهای استخراج شده از منوسیتها نشان داد که منوسیتها دارای آنزیمهایی از نوع endonuclease بودند یعنی آنزیمهایی که اولیگونوکلوئوتیدها را از قسمت وسط می شکنند، در حالی که فیلم الکتروفورز گرفته شده از نمونه حاوی آنزیمهای استخراج شده از فیروپلاستها نشان داد که فیروپلاستها دارای آنزیمهایی از نوع exonuclease بودند یعنی آنزیمهایی که اولیگونوکلوئوتیدها را از قسمت سر می شکنند.

بعد از مشخص شدن محل دقیق شکستگی اولیگونوکلوئوتیدها توسط آنزیمها، گروههای فسفودی استر در آن قسمتها را به گروه فسفورتیوات تبدیل کردیم و برای این منظور، اتمهای اکسیژن را در محل های تعیین شده به وسیله اتمهای گوگرد جایگزین کردیم.

برای آنکه تجزیه اولیگونوکلوئوتیدها را در داخل سلولها مطالعه و زنجیر شکسته شدن آنها توسط آنزیمهای درون سلولی را بررسی کنیم، باید نخست آنها را وارد سلولها کنیم. از آنجایی که اولیگونوکلوئوتیدها به تنها پی وارد سلولها نمی شوند، لازم است از مولکولهای پی برای وارد کردنشان به سلولها استفاده کنیم. من از ماده ای به نام سوپرفکت superfect استفاده کردم که یک پلی آمین است. از ۱۵۰ گروه آمین که در سطح این مولکول قرار دارد، ۷۰ تا آن فعال است و دارای بار الکتریکی مثبت می باشد و چون گروه های فسفودی استر و فسوروتیوات در اولیگونوکلوئوتید مورد مطالعه دارای بار الکتریکی منفی بود، در اثر برهم کنش الکترواستاتیک بین بارهای مثبت و منفی، یک مولکول کمپلکس تشکیل شد و سوپرفکت، اولیگونوکلوئوتید مورد مطالعه را به داخل سلولهای فیروپلاستی برد.

لازم به ذکر است که راندمان تعداد سلولهایی که اولیگونوکلوئوتید همراه سوپرفکت وارد آنها شده بود باید به ۸۰٪ برسد. برای این منظور، اولیگونوکلوئوتید فلئوروسنت با همان تعداد باز نوکلئوتیدی را که وارد سلولهای فیروپلاستی شده بود با استفاده از میکروسکوپ فلئورسانس بررسی کردیم.

سیس از سلولهای فیروپلاستی مورد مطالعه با استفاده از میکروسکوپ فلئورسانس هم کانون یا confocal از نمونه سلولهای فیروپلاستی دارای اولیگونوکلوئوتید تجزیه شده در زمانهای مختلف، با استفاده از تئوری Forster - که مربوط به برهم کنش دو فلئوروفور* در دو سر یک مولکول است- طیف فلئورسانس گرفتیم و نیمه عمر** اولیگونوکلوئوتید مورد مطالعه در سلولهای فیروپلاستی را محاسبه کردیم.

اولیگونوکلوئوتید مورد مطالعه در کاهش مقدار پروتئین P-gp که در غشاء سلولهای فیروپلاستی یافت می شود نقش دارد. با استفاده از روش Western Blot مقدار این پروتئین را در این سلولها تعیین کردیم.

نیمه عمر پروتئین P-gp در فیروپلاستها یک روز بود درحالیکه نیمه عمر اولیگونوکلوئوتیدی که من در مقابل آنزیمهای فیروپلاستی پایدار کردم، ۵ روز بود. به علاوه، اولیگونوکلوئوتید وارد شده در فیروپلاست، باعث کم شدن پروتئین P-gp به مقدار قابل توجهی شد. این نتیجه نشان داد که روش Antisense Strategy در فیروپلاستها با موفقیت عمل کرده است.

* منظور از فلئوروفور، مولکولی است که بتواند از خود نور فلئورسانس ساطع کند. فلئوروفور را در بخشهای مورد نظر از ماده مورد مطالعه قرار می دهند تا این ماده، از خود نور فلئورسانس ساطع کند. سپس از ماده مورد مطالعه طیف فلئورسانس می گیرند.

** نیمه عمر مدت زمانی است که نصف مقدار ماده مورد نظر تجزیه می شود.