

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

وزارت علوم، تحقیقات و فناوری
دانشگاه تحصیلات تکمیلی علوم پایه
گاوزنگ - زنجان



تأثیر بار لیزوزیم و غلظت نمک بر فیبرهای اف-اکتینی تشکیل شده در بیماری سیستمیک فیروز: شبیه‌سازی دینامیک مولکولی

پایان‌نامه کارشناسی ارشد

سارا عبدالمالکی

استاد راهنما: دکتر سارا محمدی‌نژاد

فروردین ۱۳۹۴

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ

تقدیم به مہربان فرشتگانی کہ:

محطات ناب باور بودن، لذت و غرور دانستن، جسارت خواستن، عظمت
رسیدن و تمام تجربہ ہا می یکتا و زیبای زندگی، مدیون حضور سبز آنہا است

سپاسگزاری... پ

سپاس خدایی را که اوّل و آخر وجود است...

در آغاز از مهربان‌ترین همراهان زندگی‌ام، پدر و مادرم که حضورشان در فضای زندگی‌م مصداق بی‌ریای سخاوت بوده است و از خواهران مهربانم به پاس عاطفه سرشار و گرمای امیدبخش وجودشان، بی‌نهایت سپاسگزارم.

سپس وظیفه خود می‌دانم از زحمات بی‌دریغ استاد بزرگووارم، دکتر سارا محمدی‌نژاد، صمیمانه تشکر و قدردانی کنم که با حمایت‌ها و راهنمایی‌هایشان مرا به دقت، اندیشه، درک و تعمق واداشتند. همچنین مراتب سپاس و قدردانی خود را از استادان گرانقدر، دکتر سعید عمادی، دکتر حسین فضلی و دکتر لاله ملازاده، به پاس راهنمایی‌های استادانه‌شان ابراز می‌دارم.

در پایان، از دوستان عزیزم در دانشگاه تحصیلات تکمیلی در علوم پایه زنجان تشکر می‌کنم.

چکیده

در مخاط ریه افراد مبتلا به بیماری ارثی سیستیک فیبروز، انباشته‌هایی فیبری شکل از اف-اکتین‌ها در حضور پروتئین‌های کاتیونی لیزوزیم که یک پروتئین ضد میکروبی است تشکیل می‌شود. تشکیل فیبرهای اکتین-لیزوزیم، علاوه بر اینکه عملکرد ضد میکروبی پروتئین‌های لیزوزیم را مهار می‌کند، چسبندگی و تشدید عفونت میکروبی در مخاط ریه این بیماران را نیز در پی دارد. هدف از این پایان‌نامه مطالعه ارتباط بین پایداری این فیبرهای اف-اکتینی با بار الکتریکی لیزوزیم و غلظت نمک موجود در محیط است. در این پایان‌نامه با استفاده از روش شبیه‌سازی دینامیک مولکولی و با ارائه مدلی درشت‌دانه از اف-اکتین و لیزوزیم نشان داده شد که با آزاد گذاشتن موقعیت مکانی و پیچش و چرخش اف-اکتین‌ها، در حضور لیزوزیم‌های با بار $+11e$ ، $+9e$ و $+7e$ جاذبه دیده می‌شود که نشان دهنده تشکیل فیبر در حضور این لیزوزیم‌ها است. در حالیکه در حضور لیزوزیم $+4e$ اف-اکتین‌ها یکدیگر را جذب نمی‌کنند و فیبری تشکیل نمی‌شود. فاصله تعادلی اف-اکتین‌ها در حضور لیزوزیم‌های $+9e$ محاسبه شد که تطابق خوبی با نتایج تجربی داشت. در یک چیدمان شبیه‌سازی مجزا، پتانسیل نیروی میانگین بین دو اف-اکتین در حضور لیزوزیم‌های مختلف و در غلظت واقعی 50mM نمک محاسبه شد و از مقایسه نتایج به دست آمده برای غلظت‌های مختلف نمک و بارهای مختلف لیزوزیم این نتیجه حاصل شد که کاهش بار لیزوزیم و افزایش غلظت نمک باعث ناپایداری فیبرهای تشکیل شده می‌شود. سپس در قسمت بعدی پایان‌نامه، برای توجیه این رفتارها، در شبیه‌سازی جداگانه‌ای توزیع یون‌های مثبت نمک و توزیع لیزوزیم‌ها رسم شد و سازوکار جاذبه بین اف-اکتین‌ها و دلیل رابطه بین پایداری فیبرها با بار لیزوزیم و غلظت نمک از روی توزیع پروتئین‌های لیزوزیم و نمک تک ظرفیتی، توضیح داده شد. نتایج به دست آمده در این پایان‌نامه بیان می‌کنند که بار الکتریکی لیزوزیم و غلظت نمک تک ظرفیتی فاکتورهایی هستند که می‌توان با دستکاری آنها به ناپایدار کردن فیبرهای تشکیل شده در ریه بیماران و در نتیجه درمان بیماری سیستیک فیبروز کمک کرد.

واژه‌های کلیدی: اف-اکتین، بیماری سیستیک فیبروز، پروتئین لیزوزیم، شبیه‌سازی دینامیک مولکولی درشت‌دانه، نمک تک ظرفیتی.

فهرست

پنج	چکیده
۱	پیش‌گفتار
۴	۱ مقدمات زیستی: اسکلت سلولی و اجتماعات اکتینی
۴	۱.۱ مقدمه
۷	۲.۱ اف-اکتین
۸	۱.۲.۱ جی-اکتین واحد سازنده اف-اکتین
۱۰	۲.۲.۱ ساختار و تقارن
۱۲	۳.۲.۱ خصوصیت مکانیکی
۱۲	۴.۲.۱ مدل چهار کره
۱۳	۳.۱ سازمان‌دهی اجتماعات اکتینی
۱۳	۱.۳.۱ اجتماع اف-اکتین‌ها در حضور پروتئین‌های اتصالگر زیستی
۱۷	۲.۳.۱ ساختارهای دسته‌ای و شبکه‌های اف-اکتینی در اندام‌های مختلف
۱۹	۳.۳.۱ اجتماع اف-اکتین‌ها در حضور یون‌های مخالف چندظرفیتی
۲۱	۴.۱ سیستمیک فیبروز
۲۳	۱.۴.۱ ترشحات مجاری هوایی و خواص بیوفیزیکی آن

۲۶	عدم فعالیت عوامل ضد میکروبی	۲.۴.۱
۲۶	پروتئین لیزوزیم و فیبرهای اف-اکتینی تشکیل شده در سیستمیک فیروز	۳.۴.۱
۳۱	مقدمات فیزیکی و شبیه‌سازی دینامیک مولکولی	۲
۳۱	مقدمه	۱.۲
۳۴	الکتروستاتیک در محیط‌های آبی	۱.۱.۲
۳۶	تقریب دبای-هوکل	۲.۱.۲
۳۸	روش شبیه‌سازی دینامیک مولکولی	۲.۲
۴۰	معادله‌های دیفرانسیلی حرکت و روش‌های انتگرال‌گیری	۱.۲.۲
۴۳	شرایط مرزی دوره‌ای	۲.۲.۲
۴۶	روش‌های مقیاس اتمی و درشت‌دانه	۳.۲.۲
۴۸	دستگاه واحدهای کاهیده در شبیه‌سازی دینامیک مولکولی	۴.۲.۲
۴۹	بسته نرم‌افزاری اسپرسو	۳.۲
		مطالعه پایداری فیبرهای اف-اکتینی در حضور لیزوزیم‌های با بار الکتریکی مختلف و غلظت‌های مختلف نمک با استفاده از روش دینامیک مولکولی	۳
۵۱	مقدمه	۱.۳
۵۳	معرفی مدل	۲.۳
۵۳	مدل اف-اکتین	۱.۲.۳
۵۶	مدل پروتئین لیزوزیم و اعمال برهم‌کنش پیوندی	۲.۲.۳
۵۸	مدل نمک تک‌ظرفیتی	۳.۲.۳
۶۰	روش شبیه‌سازی	۳.۳
		چیدمان اول شبیه‌سازی: مطالعه پدیده جذب بین رشته‌های اکتین در حضور پروتئین لیزوزیم	۱.۳.۳
۶۱

۲.۳.۳	چیدمان دوم شبیه‌سازی: محاسبه پتانسیل نیروی میانگین بین دو رشته
۶۳	اف-اکتین در حضور لیزوزیم و نمک تک ظرفیتی
۳.۳.۳	چیدمان سوم شبیه‌سازی: بررسی سازوکار انباشتگی اف-اکتین‌ها تحت
۶۵	تأثیر لیزوزیم و نمک تک ظرفیتی
۴.۳	نتایج و بحث
۶۶	۶۶
۱.۴.۳	چیدمان اول شبیه‌سازی: مطالعه پدیده جذب بین رشته‌های اکتین در
۶۶	حضور پروتئین لیزوزیم
۲.۴.۳	چیدمان دوم شبیه‌سازی: محاسبه پتانسیل نیروی میانگین بین دو رشته
۶۹	اف-اکتین در حضور لیزوزیم و نمک تک ظرفیتی
۳.۴.۳	چیدمان سوم شبیه‌سازی: نحوه توزیع پروتئین لیزوزیم و نمک در بین
۷۶	اف-اکتین‌ها
۸۲	محاسبه زاویه پیچش اف-اکتین
۸۳	بردارهای جهتی توزیع لیزوزیم در بین رشته‌های اکتین
۵.۳	جمع‌بندی
۸۴	۸۴
۶.۳	چشم‌انداز آینده
۸۷	۸۷
۸۸	آ بسته نرم‌افزاری اسپرسو
۸۸	۱.۰.آ تعریف جعبه و شرایط مرزی و گام زمانی
۸۹	۲.۰.آ تعریف ذره در اسپرسو
۹۰	۳.۰.آ تعریف برهم‌کنش بین ذرات
۹۲	۴.۰.آ انتگرال‌گیری
۱۰۰	واژه‌نامه فارسی به انگلیسی
۱۰۸	واژه‌نامه انگلیسی به فارسی

پیش‌گفتار

سلول‌های یوکاریوتی^۱ دارای اشکال متنوع و نیز درجه بالایی از سازمان یافتگی درونی‌اند. این سلول‌ها قادر به تغییر شکل هستند، اندامک‌های درونی خود را جابه‌جا می‌کنند و می‌توانند از جایی به جای دیگر تغییر مکان دهند. همه این ویژگی‌ها وابسته به شبکه پیچیده‌ای از رشته‌های پروتئینی است که در سیتوپلاسم جای دارد و «اسکلت سلولی» را تشکیل می‌دهد. اسکلت سلولی از سه نوع رشته پروتئینی ساخته شده که مهم‌ترین اجزای ساختمانی آنها رشته‌های اف-اکتین است. اف-اکتین‌ها در بسیاری از فعالیت‌های حرکتی و جنبشی سلول نقش اصلی را برعهده دارند. این رشته‌ها دارای گروه‌های یونیزه شونده هستند و با قرار گرفتن در محیط‌های آبی به رشته‌های باردار و یون‌های مخالف تجزیه می‌شوند. با وجود بار منفی فوق‌العاده زیاد اف-اکتین‌ها، این رشته‌ها به‌واسطه پروتئین‌های متصل‌شونده به اکتین (*ABP*)^۲، تجمعات مختلفی از جمله ساختارهای دسته‌ای موازی (فیبرهای انقباضی^۳ و غیرانقباضی^۴) و یا شبکه‌ای تشکیل می‌دهند. اهمیت مطالعه این ساختارها زمانی دوچندان می‌شود که در مخاط ریه بیماران مبتلا به سیستیک فیروز، تجمعاتی ناخواسته از اف-اکتین‌ها در حضور پروتئین‌های لیزوزیم تشکیل می‌شود. اف-اکتین‌های حاصل از تجزیه باکتری‌ها که در مخاط ریه این بیماران پراکنده شده‌اند به همراه لیزوزیم‌هایی که به منظور از بین بردن باکتری‌ها در محیط حضور دارند تجمعات فیبری ناخواسته‌ای تشکیل می‌دهند که منجر به تشدید بیماری می‌شوند.

در مطالعات پیشین نشان داده شده است که پلی‌الکترولیت‌های اف-اکتین، پپتیدهای کاتیونی را محصور می‌کنند. در نتیجه باکتری‌ها از مواجه شدن با این پپتیدها در امان می‌مانند و این پپتیدها نمی‌توانند فعالیت ضد میکروبی خود را به درستی انجام دهند. به علاوه مشاهدات تجربی نشان داده‌اند

^۱ Eukaryotic

^۲ Actin Binding Proteins

^۳ Contractile fibers

^۴ Non-contractile fibers

با کاهش بار سطحی لیزوزیم، فیبرهای مذکور ناپایدارتر شده و علاوه بر کم شدن چسبندگی در مخاط، لیزوزیم‌ها می‌توانند آزادانه در محیط به فعالیت ضد میکروبی خود پردازد. در این پایان‌نامه با استفاده از روش شبیه‌سازی دینامیک مولکولی و با ارائه مدلی درشت‌دانه از اف-اکتین و پروتئین‌های لیزوزیم به مطالعه ارتباط بین نحوه خوداجتماعی اف-اکتین‌ها با خصوصیات پروتئین‌های لیزوزیم می‌پردازیم. پارامتر مهم مطالعه شده در این پایان‌نامه بار الکتریکی اتصالگرها است که مشاهده می‌شود این پارامتر در نحوه تجمع فیلامنت‌ها به صورت دسته‌های موازی تأثیر بسزایی دارد. علاوه بر این تأثیر نمک تک ظرفیتی که در محیط‌های زیستی همیشه حضور دارد، نیز روی پایداری فیبرها مورد مطالعه قرار گرفت که نتایج نشان دادند افزایش غلظت نمک تک ظرفیتی نیز پایداری فیبرها را کاهش می‌دهد.

ساختار پایان‌نامه

در فصل اول، مقدمات زیستی در مورد رشته اکتین و نقش و اهمیت زیستی آن بیان می‌شود. به مطالعه خصوصیات ساختاری و مکانیکی مونومرهای جی-اکتین، رشته‌های اف-اکتین و انواع انباشته‌هایی که این رشته‌ها در حضور پروتئین‌های اتصالگر و نمک ایجاد می‌کنند و همچنین وظایف آنها در موجودات زنده پرداخته می‌شود. در ادامه بیماری سیتیک فیروز معرفی می‌شود و با مطرح کردن نقش فیبرهای اف-اکتینی و پروتئین‌های لیزوزیم در بیماری سیتیک فیروز، به عامل تشدیدکننده علائم این بیماری در مخاط ریه بیماران مبتلا اشاره می‌شود. در نهایت به آزمایش‌هایی اشاره می‌کنیم که نحوه تشکیل فیبرهای اف-اکتینی را مورد بررسی قرار داده‌اند.

در فصل دوم به معرفی مقدمات فیزیکی کار پرداخته می‌شود. در مقدمه پلیمرها و پلی‌الکترولیت‌ها و تفاوت فیزیکی آنها مورد بررسی قرار می‌گیرد. سپس در مورد برهم‌کنش الکتروستاتیک در سیستم‌های باردار در محیط‌های آبی و معرفی چند پارامتر مهم در اینگونه سیستم‌ها پرداخته می‌شود. در ادامه این

فصل، به مطالعهٔ مروریِ روش شبیه‌سازی دینامیک مولکولی پرداخته می‌شود و توضیحاتی نیز در مورد روش‌های مقیاس اتمی و درشت‌دانه شبیه‌سازی ارائه می‌شود.

در فصل سوم، با ارائهٔ مدلی دقیق برای اف-اکتین و پروتئین لیزوزیم و برهم‌کنش‌های پیوندی و غیر پیوندیِ ضروری بین ذرات پرداخته می‌شود. سپس با تحلیل نتایج به دست آمده از اجرای شبیه‌سازی‌ها به بررسی نحوهٔ تجمع و پایداری دو رشتهٔ اکتین در حضور لیزوزیم با بارهای مختلف و همچنین نمک تک‌ظرفیتی می‌پردازیم. در این فصل پتانسیل نیروی میانگین بین دو اف-اکتین در حضور لیزوزیم و در غلظت فیزیولوژیکی نمک تک‌ظرفیتی 50 mM مورد بررسی قرار می‌گیرد تا پایداری فیبرها در شرایط فیزیولوژیکی بررسی شود. در ادامهٔ این فصل برای توضیح سازوکار برهم‌کنش جاذبه بین اف-اکتین‌ها و یافتن دلیلی برای ناپایداری آنها توزیع پروتئین‌های لیزوزیم و نمک تک‌ظرفیتی در بینابین یک دستهٔ اف-اکتین مطالعه می‌شود. همچنین چگونگی نظم‌گیری لیزوزیم‌ها نسبت به یکدیگر و نسبت به اف-اکتین‌ها بررسی می‌شود و زاویهٔ پیچش اف-اکتین‌ها در حضور غلظت‌های مختلف لیزوزیم محاسبه می‌شود.

در پیوست، به مرور اجمالی بستهٔ نرم‌افزاری اسپرسو می‌پردازیم و در مورد مزیت‌های این بسته و همچنین کارکرد اولیهٔ آن توضیحاتی ارائه می‌شود.

فصل اول

مقدمات زیستی: اسکلت سلولی و اجتماعات

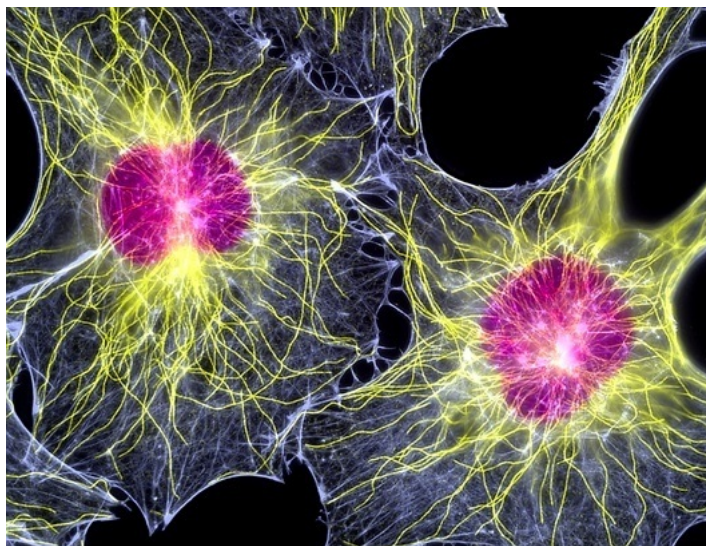
اکتینی

۱.۱ مقدمه

شکل یک سلول و عملکرد جهت‌دار آن به وسیله یک شبکه پروتئینی رشته‌ای^۳ بعدی بنام اسکلت سلولی مشخص می‌شود. اسکلت سلولی همانطور که در شکل ۱.۱ نشان داده شده در درون سلول گسترده شده و در تمامی آن امتداد دارد، به غشاء پلاسمایی و اندامک‌های داخلی متصل است و از این نظر، تأمین‌کننده چهارچوبی برای سازماندهی سلولی است. منظور از اصطلاح اسکلت سلولی یک ساختار ثابت و محکم همانند اسکلت نیست، در حقیقت، اسکلت سلولی می‌تواند بسیار پویا باشد و از اجزایی تشکیل شده که قادرند در کمتر از یک دقیقه خود را دوباره سازماندهی کرده و یا می‌تواند ساعت‌ها کاملاً پایدار بماند. در نتیجه طول و پویایی رشته‌ها^۱ می‌تواند بسیار متفاوت باشد، رشته‌ها می‌توانند

^۱ Filaments

انواع ساختارهای مختلف را تشکیل داده و می‌توانند به صورت موضعی در سلول تنظیم شوند [۱، ۲].



شکل ۱.۱: نمایی از اسکلت سلولی، فیلامنت‌های اکتین و میکروتوبول به ترتیب به رنگ‌های بنفش و زرد مشخص شده‌اند [۳].

اسکلت سلولی از سه رشته اصلی تشکیل شده است (شکل ۲.۱). همه آنها از نظر زمانی و مکانی سازماندهی و تنظیم می‌شوند. هر کدام از این سه نوع رشته در واقع پلی‌مری از زیرواحدهای انباشته شده روی هم است. زیرواحدهای تشکیل دهنده رشته‌ها، متحمل انباشتگی^۱ و جدا شدن‌های^۲ منظمی می‌شوند که به سلول انعطاف‌پذیری بالایی می‌دهد تا انواع مختلف ساختارهای مورد نیاز را فراهم آورد یا از هم جدا کند. در ادامه توضیح مختصری در مورد هر کدام از این رشته‌ها ارائه می‌شود:

● رشته‌های اکتین^۳ که به اختصار اف-اکتین^۴ نامیده می‌شوند و دارای ساختاری رشته‌ای با قطر ۷ تا ۹ نانومتر هستند. در بخش‌های بعدی به تفصیل در مورد این رشته توضیح خواهیم داد.

● همان طور که در شکل ۲.۱ دیده می‌شود، میکروتوبول‌ها^۵ لوله‌های پروتئینی تو خالی، طویل

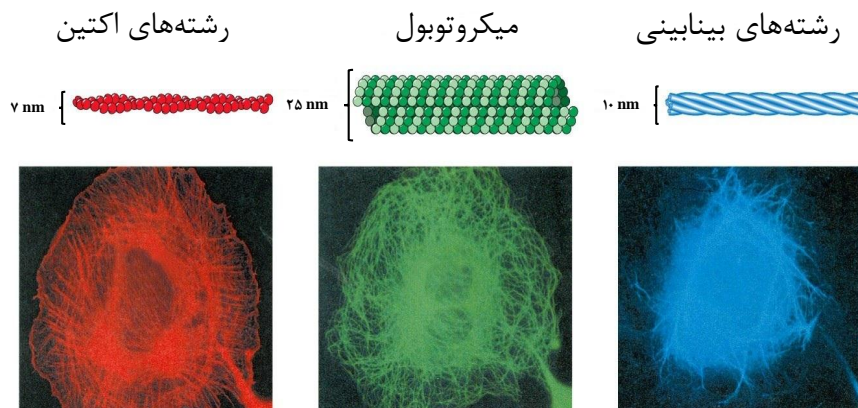
^۱ Assembly

^۲ Disassembly

^۳ Actin filament

^۴ F-actin

^۵ Microtubule



شکل ۲.۱: اجزای تشکیل دهنده اسکلت سلولی: هر نوع فیلامنت از زیرواحدهای خاصی در یک فرآیند برگشت پذیر آرایش می یابد به طوری که سلولها قادرند فیلامنتها را بنا بر نیاز سلول، گردآوری کرده و یا از هم جدا کنند. ردیف بالا شکل شماتیکی از رشته های اکتین، میکروتوبول و بینابینی را نشان می دهد و ردیف پایین سه سیستم فیلامنتی را در سلول های مشابه کشت شده نشان می دهد (تصویر میکروسکوپ ایمونوفلورسانس) [۱].

و نسبتاً سختی با قطر 25 nm هستند. میکروتوبولها از ساختارهایی تحت عنوان مراکز سازماندهی میکروتوبول^۱ تشکیل هسته می دهند. در سلولهایی که در مرحله اینترفازی اند، مراکز سازماندهی میکروتوبول سنتروزوم^۲ نامیده می شود و عموماً نزدیک هسته قرار می گیرد و آرایش های شعاعی از میکروتوبول ایجاد می کند که انتهای مثبت آنها به سمت محیط سلول می باشد. این نمایش شعاعی، مسیرهایی را درون سلول ایجاد می کند که وزیکولها، اندامکها و سایر اجزاء سلولی می توانند از روی آنها عبور کنند. میکروتوبولها عمدتاً مسئول تعیین موقعیت اندامکهای غشادار در درون سلول و هدایت حمل و نقل سلولی هستند. این رشتهها، هنگام تقسیم سلولی باعث حرکت کروموزومها می شوند و علاوه بر این ساختمان داخلی تاژکها و مژکها را به وجود می آورند [۱، ۲].

● رشته های بینابینی^۳، پروتئین های رشته ای سخت و پایداری با قطر 10 nm هستند که در اغلب سلول های حیوانی یافت می شوند. رشته های بینابینی معمولاً شبکه ای را در سرتاسر سیتوپلاسم

^۱ Microtubule-organizing centers

^۲ Centrosome

^۳ Intermediate filaments

تشکیل می‌دهند که هسته را احاطه و آن را در جایگاه خاصی نگه داشته و به سمت محیط سلول امتداد می‌یابند. این رشته‌ها عمدتاً در سیتوپلاسم سلول‌هایی که در معرض تنش مکانیکی هستند از قبیل آکسون سلول‌های عصبی، سلول‌های ماهیچه‌ای و اپی‌تلیالی، یافت می‌شوند و با تحمل و توزیع نیروهای وارد شده، سلول‌ها و غشای آنها را از پاره شدن در برابر فشار مکانیکی حفظ می‌کنند [۱، ۲].

۲.۱ اف-اکتین

رشته‌های اکتین، رشته‌های بسیار نازک و پروتئینی هستند که نخستین بار در سال ۱۸۸۷ به روش آزمایشگاهی توسط هالیورتون^۱ مشاهده شدند. رشته‌های اکتین توسط زنت‌گیورگی^۲ کشف شد و استراب^۳ این رشته‌های پروتئینی را از سلول‌های ماهیچه‌ای که در آنها اکتین یک مولکول اصلی است تخلیص کرد، سپس رشته‌های اکتین در سلول‌های غیر ماهیچه‌ای نیز مشاهده شدند [۴]. در سال ۱۹۷۳ اسیدآمین‌های پروتئین‌های جی-اکتین به طور کامل توسط الزینگا^۴ و همکارانش تعیین توالی شد. ساختار کریستالی جی-اکتین نیز در سال ۱۹۹۰ توسط کابش^۵ و همکارانش مشخص شد. رشته‌های اکتین در همه سلول‌های یوکاریوتی یافت می‌شود و برای بسیاری از انواع فعالیت‌های حرکتی، خصوصاً مواردی که با دخالت سطح سلول همراه هستند، ضروری می‌باشند. بعضی از رشته‌های اکتین همانند میکروتوبول‌ها ناپایدارند اما در بسیاری مواقع می‌توانند ساختمان‌های پایداری همچون دستگاه انقباضی موجود در ماهیچه را تشکیل دهند. اف-اکتین‌ها می‌توانند به صورت رشته‌های قطبی با انتهای مشخص عملکردی، اجتماع یابند. این رشته‌ها به کمک پروتئین‌های متصل‌شونده به اکتین (*ABP*)^۶

^۱ W. D. Halliburton

^۲ Albert Szent-Györgyi

^۳ Brunó Ferenc Straub

^۴ M. Elzinga

^۵ Kabesh

^۶ Actin Binding Proteins

به اشکال مختلف درمی‌آیند. سلول‌ها از اف-اکتین‌ها در نقش‌های مختلفی استفاده می‌کنند که از جمله می‌توان: نقش ساختاری، استفاده از قدرت پلی‌مریزاسیون اف-اکتین‌ها برای انجام کار، یا به عنوان ریل‌هایی برای موتورهای میوزین را نام برد [۲، ۱].

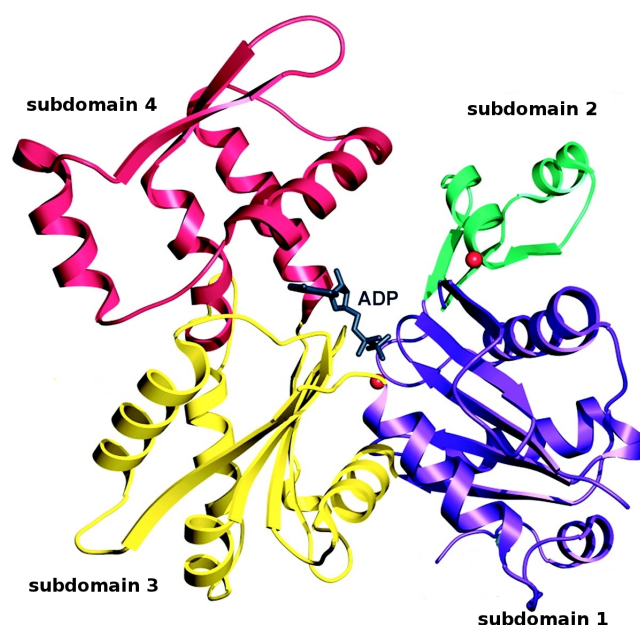
۱.۲.۱ جی-اکتین واحد سازنده اف-اکتین

زیر واحدهای سازنده اف-اکتین، جی-اکتین‌ها هستند. جی-اکتین پروتئینی گلوبولی^۱ و نسبتاً مسطح با ابعاد $(35 \times 55 \times 55) \text{ \AA}^3$ و وزن مولکولی 42 kDa است. پروتئین جی-اکتین جزء مهمی از اسکلت سلولی است که ۵ تا ۱۰٪ کل وزن پروتئین‌های موجود در سلول و بیش از ۲۰٪ سلول‌های ماهیچه‌ای را تشکیل می‌دهد [۴]. جی-اکتین دارای سه ایزوform آلفا، بتا و گاما است که فقط در ۲۵ اسیدآمینو از ۳۷۵ اسیدآمینو کل پروتئین به خصوص در انتهای N باهم متفاوت هستند. جی-اکتین آلفا اساساً در سلول‌های ماهیچه‌ای (اسکلتی، صاف و قلبی) حضور دارد و به وجود آورنده دستگانه انقباضی است. جی-اکتین بتا در قشر سلول و لبه پیش‌رونده سلول‌های متحرک زیاد است و جی-اکتین گاما در فیبرهای استرسی زیاد است که هر دو نوع آخر جنبش‌های داخلی سلول را وساطت می‌کنند [۵، ۱]. همانطور که در شکل ۳.۱ مشاهده می‌شود، هر جی-اکتین به چهار زیردومین^۲ تقسیم می‌شود و دارای دو شکاف است. در این شکاف‌ها نوکلئوتید آدنوزین (تری فسفات و دی فسفات) یافت می‌شود که در شرایط فیزیولوژیک جی-اکتین، با منیزیم کمپلکس تشکیل می‌دهد. شکاف بالایی (بین زیردومین‌های ۲ و ۴) اتصال مهمی را بین دومین‌ها فراهم می‌کند در حالی که شکاف پایینی (بین زیردومین‌های ۱ و ۳) جایگاه اتصال اکثر پروتئین‌های متصل‌شونده به جی-اکتین‌ها می‌باشد [۸، ۶].

جی-اکتین یک $ATPase$ ذاتی با فعالیت کم است. جی-اکتین می‌تواند هم به ATP و هم به ADP متصل شود. ATP برای نگه داشتن جی-اکتین‌ها کنار هم بسیار مهم است. جی-اکتین/ ADP

^۱ Globular protein

^۲ Subdomain



شکل ۳.۱: مونومر جی-اکتین. هر مونومر جی-اکتین از ۴ زیردومین تشکیل شده است، ۱ و ۳ زیردومین‌های اصلی هستند که به وسیله یک ساختار لولا مانند با هم در ارتباط هستند. این لولا باعث به وجود آمدن دو شکاف برای اتصالات اکتین می‌شود. در شکاف بالایی *ATP* و *ADP* می‌تواند متصل شود که برای نگه داشتن جی-اکتین‌ها کنار هم مناسب است و در حضور *ATP* پایدارتر می‌باشد. شکاف پایینی نیز برای اتصال *ABP* ها به جی-اکتین‌ها بهینه است [۶، ۷].

پایداری و تمایل کمتری نسبت به جی-اکتین/*ATP* دارد. بنابراین *ATP* برای تنظیم پلیمریزه شدن و دپلیمریزه شدن رشته‌های اکتین ضروری می‌باشد. این پروتئین‌های کروی شکل، در حضور Mg^{2+} ، K^{+} و Na^{+} به رشته‌های اف-اکتین پلیمریزه می‌شود [۶، ۸].

فرآیند پلیمریزه شدن را می‌توان در سه مرحله بیان کرد. ابتدا در غلظت‌های مشخص داخل سلول، تعدادی جی-اکتین به صورت هسته‌های پایدار تجمع می‌یابند که به این مرحله «هسته‌گذاری»^۱ گفته می‌شود. در مرحله دوم که مرحله «طویل شدن»^۲ نام دارد، به دو انتهای هسته تشکیل شده، جی-اکتین اضافه می‌شود. اضافه شدن جی-اکتین تا جایی ادامه می‌یابد که از آن به بعد طول اف-اکتین تغییری نکند و به مرحله «پایا»^۳ برسد. در این مرحله، سرعت افزوده شدن جی-اکتین به اف-اکتین برابر با سرعت جدا شدن جی-اکتین از اف-اکتین است. به دلیل قطبیت اف-اکتین، سرعت طویل‌شدگی

^۱ Nucleation

^۲ Elongation

^۳ Steady state

در دو انتهای اف-اکتین یکسان نیست، بلکه پلیمریزاسیون در انتهای مثبت با سرعت بالا و در انتهای منفی با سرعت پایین انجام می‌شود [۲].

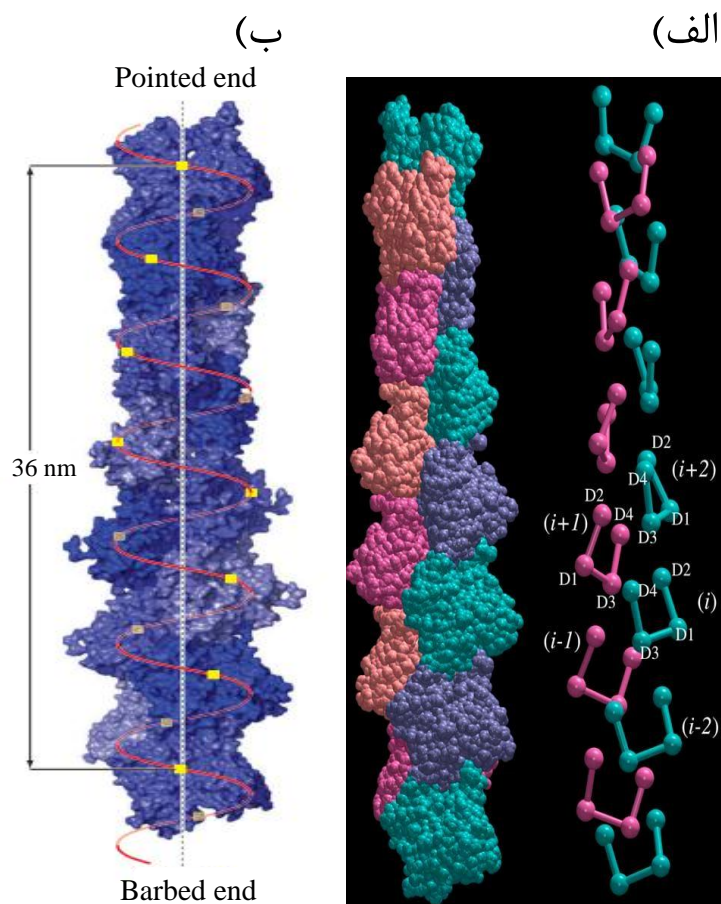
۲.۲.۱ ساختار و تقارن

بر خلاف جی-اکتین‌ها که ساختار گلوبولی دارند، یک رشته اف-اکتین، رشته‌ای کشیده و دراز است و زیر میکروسکوپ الکترونی شبیه نخ‌هایی با قطر ۷ تا ۹ نانومتر دیده می‌شود. اف-اکتین یک رشته مارپیچ چپگرد است که از قرار گرفتن مونومرهای جی-اکتین روی هم با زاویه پیچش $166/15^\circ$ ساخته شده است. دوره تناوب این رشته به کمک میکروسکوپ الکترونی $36nm$ به دست آمده است^۱. یک دوره تناوب اف-اکتین شامل ۱۳ مونومر است که در ۶ دور کامل در مارپیچ قرار دارند. بر این اساس گفته می‌شود که اف-اکتین در حالت طبیعی، دارای تقارن هندسی $13/6$ است. در شکل ۴.۱، طرح شماتیک از یک دوره تناوب (پای پیچ) اف-اکتین برای ۱۳ مونومر نشان داده شده است [۹، ۱۰].

در pH خنثی هر پروتئین جی-اکتین به تنهایی ۱۴- الکترون بار دارد. در فرآیند پلیمریزه شدن اف-اکتین، جی-اکتین یک جفت از الکترون‌هایش را از دست می‌دهد. بنابراین در اف-اکتین ۱۲- الکترون بر روی هر زیرواحد جی-اکتین قرار می‌گیرد [۱۱]. اف-اکتین یک پلی‌الکترولیت است و در pH خنثی، چگالی خطی بار آن $\sim \frac{-e}{4.5\text{\AA}}$ است. در هر $1000nm$ از طول اف-اکتین، 370 زیرواحد جی-اکتین وجود دارد. با توجه به اینکه هر مونومر جی-اکتین $42 kDa$ وزن مولکولی دارد، چگالی جرم خطی اف-اکتین $15/5 kDa/nm$ می‌باشد [۱۰، ۱۲].

همه زیرواحدها، در یک رشته اکتین متوجه یک انتهای مشابه رشته می‌باشند، در نتیجه، رشته از خود قطبیت نشان می‌دهد و در واقع در این حالت یک انتهای رشته با انتهای دیگر تفاوت دارد. یکی از انتهای رشته‌ها تمایل به اضافه شدن زیرواحدهای اکتین دارد و تحت عنوان انتهای مثبت شناخته می‌شود، در حالی که انتهای دیگر تمایل به از هم جدا شدن زیرواحدها دارد و انتهای منفی نام دارد.

^۱ یک دوره تناوب (پای پیچ) رشته اکتین، قسمتی از طول اف-اکتین است که در طول رشته تکرار می‌شود.



شکل ۴.۱: الف. (چپ) مدل اتمی اف-اکتین. الف. (راست) مدل درشت‌دانه. هر مونومر جی-اکتین، ۴ جایگاه مشخص (زیردومین) دارد ($D1 - D4$). مونومرها نیز با i شماره‌گذاری شده است. (ب) تقارن و پای پیچ اف-اکتین [۷].

قطبیده بودن این رشته، دو پیامد اساسی و مهم دارد:

۱. پلیمریزه‌شدن این رشته از یک طرف، سریع‌تر اتفاق می‌افتد و این خاصیت می‌تواند به حرکت‌های سلولی یک طرفه هدف‌دار منجر شود. پلیمریزه شدن اف-اکتین نقش اساسی در حرکت‌های سلولی دارد. به عنوان مثال حرکت باکتری لیستریا^۱ به دلیل همین پدیده امکان‌پذیر است.
۲. باعث می‌شود موتورهای پروتئینی بتوانند حرکت هدف‌دار داشته باشند. این پدیده، از آن‌جا که نقل و انتقالات درون سلولی را هدف‌دار می‌کند خاصیت بسیار مهمی است [۲].

^۱ Listeria