

نانوزیست‌حسگر فوق العاده حساس و سریع بر پایه‌ی هیبرید پلاگریتونیک نانومیله طلا-نقاط کوانتومی خودسامان ده آپتامری برای شناسایی تروپونین I قلبی

زهرا رضایی^۱ | بیژن رنجبر^{۲*}

۱. گروه نانوبیوتکنولوژی، دانشگاه علوم زیستی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران

۲. گروه بیوفیزیک و نانوبیوتکنولوژی، دانشگاه علوم زیستی، دانشگاه تربیت مدرس، تهران

چکیده

۱ مقدمه

سکته حاد قلبی^۱ یکی از علل اصلی مرگ و میر در سراسر جهان و یکی از مشکلات عمدۀ بهداشتی است که سلامت انسان‌ها را تحت تأثیر قرار می‌دهد^[۱]. در پاتوژنز سکته حاد قلبی، عروق خونی که اکسیژن و مواد غذایی را به سلول‌های ماهیچه قلبی می‌رسانند (عروق کرونر) با یک پلاک آتروواسکلروز تنگ می‌شوند. اگر پلاک ترک بردارد یا پاره گردد، یک لخته خونی در سطح پلاک تشکیل شده و لخته می‌تواند به طور کامل، جریان خون را در عروق کرونر مسدود کند. زمانی که جریان خون مسدود شود، سکته حاد قلبی، به دنبال آسیب به سلول‌های ماهیچه قلبی رخ می‌دهد و قلب قادر نخواهد بود پمپاژ خون در سرتاسر بدن را به خوبی انجام دهد و این منجر به درد قفسه سینه، بازو، درد پشت، تنفس کوتاه و سایر نشانه‌ها خواهد شد^[۲]. به دنبال نکروز سلول‌های ماهیچه قلبی (کاردیومایوسایت) نشانگر زیستیهای قلبی به درون جریان خون آزاد می‌شوند^[۳, ۴].

چندین نشانگر زیستی برای کمک به تشخیص به موقع سکته حاد قلبی مورداستفاده قرار گرفته‌اند^[۵]. پروتئین انسانی تروپونین I قلبی^۲ (hcTnI) در مقایسه با تروپونین T قلبی (cTnT) و تروپونین C (TnC) که در ماهیچه اسکلتی و قلبی بیان می‌شوند، تنها در کاردیومایوسایت‌ها بیان می‌شود^[۶, ۷]. علاوه بر این، cTnI در مقایسه با سایر نشانگرها زیستی قلبی همچون کراتین کیناز- ماهیچه b^۳ (CK-MB) که در ماهیچه اسکلتی نیز بیان می‌شود، به عنوان نشانگر زیستی اختصاصی سکته حاد قلبی می‌باشد^[۸]; بنابراین در میان نشانگر زیستیهای سکته حاد قلبی، cTnI به عنوان نشانگر انتخابی و استاندارد طلایی

سکته حاد قلبی یکی از علل اصلی مرگ و میر در سراسر جهان است. روش‌های متداول تشخیص سکته قلبی پرهزینه و زمان بر هستند و معمولاً از نمونه خون به عنوان نمونه زیستی استفاده می‌کنند؛ بنابراین، ساخت یک ابزار تشخیصی فوق العاده سریع، حساس و غیرتهاجمی ضروری به نظر می‌رسد. در این تحقیق یک نانوزیست‌حسگر جدید فوق العاده حساس و فلورسنت پلاگریتونیک آپتامری که از جفت‌شدگی پلاسمون-اگزایتون هیبرید نانومیله طلا-نقاط کوانتومی (RQ) ساخته شده است، جهت تشخیص پروتئین انسانی تروپونین I قلبی (cTnI)، نشانگر زیستی طلایی تشخیص سکته حاد قلبی، معرفی می‌شود. آزمایش‌های پیش-بالینی با کمک بزرگ انجام شده است و اتصال پروتئین cTnI به آپتامر منجر به تشدید فلورسانس سامانه هیبرید پلاگریتونیک شد. حد تشخیص این نانوزیست‌حسگر نیم فمتومولار است. به نظر می‌رسد که این نانوزیست‌حسگر جدید بر پایه سامانه هیبرید پلاگریتونیک RQ، می‌تواند دریچه جدیدی را به سوی فرصت‌های تازه برای توسعه طراحی و ساخت نانوزیست‌حسگرها در حوزه نانوزیست‌فناوری باز کند.

واژگان کلیدی: آپتامر، تروپونین I قلبی انسانی، سکته حاد قلبی، نقاط کوانتومی، نانوزیست‌حسگر، نانومیله طلا.

1. Rectenna

2. Human cardiac troponin I

3. Creatine kinase-muscle b

اخيرا پژوهشگران به کاربردهای سامانه‌های هیبرید پلاگریتونیک در نانوزیست‌حسگرها [۲۶]، نانوآتنن‌ها [۲۷] و دیودهای نشرده‌هندۀ نوری^۳ [۲۸] و سلول‌های خورشیدی [۲۹] علاقه‌مند شده‌اند. سامانه هیبرید پلاگریتونیک از جفت‌شدگی^۵ پلاسمون‌های موضعی سطحی در حال نوسان^۶ (LSPR) نانوذرات فلزی با اگزایتون نانوبولورهای نیم‌رسانا به وجود می‌آيد. سامانه‌های هیبرید پلاگریتونیک برهم‌کنش‌های بسیار متعدد و پیچیده‌ای دارند [۳۰]، از تشدید فلورسانس فلزی^۷ (MEF) [۳۱] تا فرونشانی^۸ فلورسانس نانوبولورهای نیم‌رسانا [۳۲] را می‌توان مثال زد. انتقال انرژی در این سامانه‌ها به نوع، اندازه [۳۳,۳۴]، غلظت [۳۴]، فاصله^۹ بین نانوذرات و ثابت دی‌الکتریک محیط اطراف بستگی دارد [۳۴,۳۵]. در این مقاله، cTnI از طریق یک طراحی جدید سامانه هیبرید پلاگریتونیک با استفاده از نانومیله طلا^{۱۰} (GNR) به عنوان نانوذرات پلاسمونیک و نقاط کوانتمومی (QD) به عنوان نانوبولورهای نیم‌رسانا اگزایتونیک استفاده شد.

۲ بخش تجربی

مواد و تجهیزات

HAuCl₄ (با درجه خلوص ACS)، ستیل‌تری‌متیل‌آمونیوم برومید^{۱۱} (CTAB) (درجه خلوص ۹۵ درصد)، ویتامین سی، نیترات نقره (درجه خلوص ۹۰ درصد)، دی‌تیوتري‌تول^{۱۲} (DTT) (درجه خلوص ۹۹ درصد) و نقاط کوانتمومی آلیاز CdSeS/ZnS عامل‌دار شده با COOH از شرکت سیگما-آلدریچ خریداری شد. به علاوه، ۱-اتیل-۳-(۳-دی‌متیل‌آمین‌پروپیل) کاربامید^{۱۳} (EDC) (درجه خلوص ۹۸ درصد)، نمک سدیم هیدروکسی-۲-دی‌اکسی‌پیرولیدین-۳-سولفونیک اسید^{۱۴} (Sulfo-NHS) (درجه خلوص ۹۸ درصد) از شرکت بیوتکنولوژی سانتاکروز خریداری شدند. الیگونوکلئوتیدهای تک‌رشته ویژه با درجه خلوص بالا به کمک کروماتوگرافی مایع با کارایی بالا (HPLC) به شرکت فضایپژوه (فضایپوتک) سفارش داده شدند، هم‌چنین پروتئین hcTnI از شرکت لایف دایاگنوستیک با درجه خلوص بیش از ۹۵ درصد تهیه شد.

اندازه نانومیله‌های طلا با استفاده از میکروسکوپ الکترونی عبوری (TEM) (TE ۲۰۰۰ TEM) تعیین گردید. پیش از اندازه‌گیری TEM، نانومیله‌های طلا به مدت ۱۵ دقیقه با پروب فراصوت، پخش شدند. توصیف سامانه هیبرید پلاگریتونیک نیز با کمک TEM انجام شد.

تشخیص سکته حاد قلبی شناخته شده است [۹]. در آزمایش‌های متداول، در مراکز درمانی و اورژانس‌ها، CK-MB و cTnT به عنوان نشانگر زیستی سکته حاد قلبی اندازه‌گیری می‌کنند [۱۰-۱۲] و از خون بیماران به عنوان نمونه‌های زیستی استفاده می‌شود [۱۳]. به علاوه، روش‌های تشخیصی متداول و الیزاگران و زمان بر هستند [۱۴]. روش‌های تشخیصی متداول در بیش از نیمی از موارد سکته حاد قلبی که به اورژانس‌ها و مراکز درمانی مراجعه می‌کنند، جواب‌های مبهمنی ارائه می‌دهند که درمان‌های مؤثر لخته زدایی را به تعویق می‌اندازند و سبب از دست رفتن زمان طلایی درمان می‌شوند [۱۵]. لذا در صورت امکان، دستیابی به یک سنجش تشخیصی سریع، غیرتهاجمی، ارزان و دقیق برای شناسایی cTnI، در حداقل زمان ممکن، یک گام مهم در تشخیص به موقع، درمان مؤثر و کاهش قابل توجه عوارض حاصل از سکته حاد قلبی است.

بzac یک گزینه مناسب در میان نمونه‌های زیستی است، چراکه نمونه‌گیری آن آسان، سریع و راحت است [۱۶,۱۷]. هم‌چنین، مطالعات نشان داده‌اند که در بیماران با سکته حاد قلبی، cTnI در بzac افزایش می‌یابد [۱۸,۱۹]. به علاوه، ۹۹/۵ درصد بzac از آب تشکیل شده است و ۰/۵ درصد باقی‌مانده شامل آنزیم‌ها، موکوز، گلیکوپروتئین‌ها و غیره است [۲۰,۲۱]. به عنوان نمونه‌ی زیستی، بzac از محیطی ساده‌تر با تنوع پروتئینی کمتری برخوردار است، لذا گزینه بسیار مناسب‌تری برای زیست‌حسگر در مقایسه با نمونه‌های خونی با یک محیط پیچیده است.

در نانوزیست‌حسگرها، عناصر شناسایی‌کننده، اجزای کلیدی و مهمی هستند، زیرا که این عوامل به هدف متصل شده و منجر به شناسایی می‌شوند [۲۲]. آپتامرها توالی‌های کوتاه تک‌رشته‌ای RNA یا DNA هستند که به یک هدف اختصاصی با تمایل^{۱۵} بسیار بالا متصل می‌شوند [۲۳]. آپتامرها مزایای زیادی در مقایسه با آنتی‌بادی‌ها دارند، این مولکول‌ها در مقایسه با آنتی‌بادی‌ها کوچک‌ترند، به سادگی با SELEX^{۱۶} تهیه می‌شوند [۲۴] و دارای اهداف گستره‌تری در مقایسه با آنتی‌بادی‌ها که باید اهدافشان ایمنوژنیک باشد، هستند. به علاوه، ارزان بوده و به سادگی بعد از دناتوراسیون دوباره رناتوره می‌شوند؛ در حالی که رناتوراسیون پروتئین به سبب طبیعت پروتئینی اش دشوار است [۲۵]. به دلیل مزایای فوق، در این مطالعه از آپتامر ویژه cTnI استفاده شد.



ستنت نانومیله‌های طلا

نانومیله‌های طلا از طریق روش رشد دانه، مطابق با روش توحیدی مقدم و همکاران سنتز شد [۳۸].

آماده‌سازی و تخلیص نانومیله طلا-الیگونوکلئوتید تیوله زیست‌مزدوج^۱

نانومیله‌های طلا با توالی‌های الیگونوکلئوتیدی تیوله شده در انتهای ۵'، اتصال دهنده ۲ (L₂)، بر اساس روش عزیزی و همکاران ترکیب شدند [۳۹] (شکل ۱-الف). نانومیله‌های طلای زیست‌مزدوج از الیگونوکلئوتیدهای آزاد تیوله، با کمک سانتریفیوژ ۲۵۰ rpm به مدت ۱۵ دقیقه جدا شدند و رسوب در L₂ با فرفسفات حل گردید.

آماده‌سازی و تخلیص نقاط کوانتمومی الیگونوکلئوتید آمینه زیست‌مزدوج

نقاط کوانتمومی با توالی‌های الیگونوکلئوتیدی آمینه در انتهای ۳'، اتصال دهنده ۱ (L₁)، از طریق تشکیل پیوند آمیدی با کمک واکنشگرهای EDC و Sulfo-NHS بر اساس روش توصیفی Wu و همکاران ترکیب شدند [۴۰] (شکل ۱-ب). نقاط کوانتمومی زیست‌مزدوج با کمک سانتریفیوژ بدور ۱۴۰۰۰ rpm به مدت ۱۰ دقیقه تخلیص شدند. رسوب زردنگ در L₁ ۲۵۰ μm با فرفسفات حل گردید.

تشکیل و تخلیص سامانه هیبرید پلاگریتونیک

به طور خلاصه، L₁ ۲۵۰ نانومیله طلا زیست‌مزدوج و L₂ ۲۵۰ نقاط کوانتمومی زیست‌مزدوج به دست آمده از مرحله قبل، با یکدیگر مخلوط شدند؛ سپس آپتامر (5 μM) به آن افزوده شد. این محلول جهت تشکیل سامانه هیبرید پلاگریتونیک RQ، در ترموبلاک قرار گرفت (شکل ۱-ج). برای تخلیص، سامانه هیبرید پلاگریتونیک در دور ۱۴۰۰۰ rpm به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفیوژ شد و رسوب قهوه‌ای رنگ به دست آمده در L₁ ۵۰۰ μm با فرفسفات حل شد. در ادامه به مدت ۲ دقیقه با کمک حمام فراصوت، پخش انجام شد و سپس تا زمان استفاده، در دمای ۴۰°C نگهداری شد. بزرگ با کمک روش توصیفی توسط میرزاده و همکاران جمع آوری شد [۱۸]. در ابتدا، دهان با آب شسته شد. در ادامه بزرگ بعد از ۵ دقیقه بدون حرکت دادن زبان یا صحبت کردن، در میکروتیوب‌های دو میلی‌لیتری جمع آوری شد.

توزیع نانومیله‌های طلا و تخمین اندازه هیدرودینامیک نانومیله‌های طلا و نانومیله‌های طلای زیست‌مزدوج، با استفاده از روش پراکنش نوری پویا (DLS) (مالورن زتا نانوسایزر ZS، آمریکا) انجام شد. پیش از آنالیز DLS، نمونه‌ها با کمک پالایه ۰/۲ μm پالایه شدند. نانومیله‌های طلا و نقاط کوانتمومی، قبل و بعد از فرآیند زیست‌مزدوج، با کمک دستگاه طیف‌سنج مرئی-فرابنفش (طیف‌سنج Cary Agilent Technologies، آمریکا) در محدوده مرئی-فرابنفش مورد مطالعه قرار گرفتند. طیف‌سنجی فلورسانس با استفاده از دستگاه فلئورومتر تک بیم (Perkin Elmer، آمریکا) انجام شد. مطالعه فلورسانس سامانه هیبرید پلاگریتونیک RQ، در مقایسه با نقاط کوانتمومی زیست‌مزدوج، در دامنه طول موجی تهییجی ۶۰۰-۲۲۰ نانومتر صورت پذیرفت. هم‌چنین، سینتیک سامانه هیبرید پلاگریتونیک RQ مورد مطالعه قرار گرفت. به علاوه، پاسخ سامانه هیبرید پلاگریتونیک، در غلظت‌های مختلف cTnI، در بزاق مورد سنجش قرار گرفت. در ادامه اختصاصیت حسگر در حضور cTnI و cTnI بیوزیم به عنوان کنترل، در بافر فسفات مورد بررسی قرار گرفت.

روش آزمایش

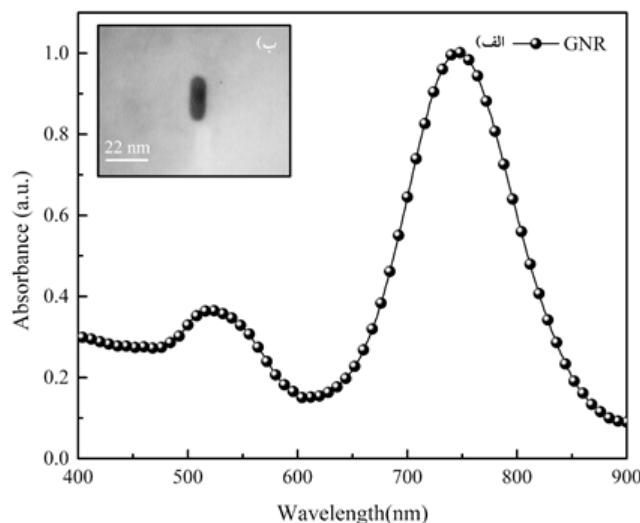
طراحی توالی تک‌رشته الیگونوکلئوتیدی

توالی آپتامر بر حسب cTnI از ثبت اختراع آمریکا Changill Ban در سال ۲۰۱۲ [۳۶] انتخاب شد و با کمک وب سور Mfold مورد بررسی قرار گرفت [۳۷]. دو توالی کوتاه ۹- بازی الیگونوکلئوتیدی، در دو انتهای آپتامر قرار گرفتند، به‌گونه‌ای که این توالی‌ها نه با یکدیگر و نه با آپتامر، تشکیل جفت نمی‌دادند. به علاوه، دو توالی ۹- بازی کوتاه الیگونوکلئوتیدی دیگر (L₁)، اتصال دهنده‌های مکمل با انتهای‌های عامل دار ویژه، طراحی شدند. توالی‌های الیگونوکلئوتیدی در جدول ۱ آورده شده است.

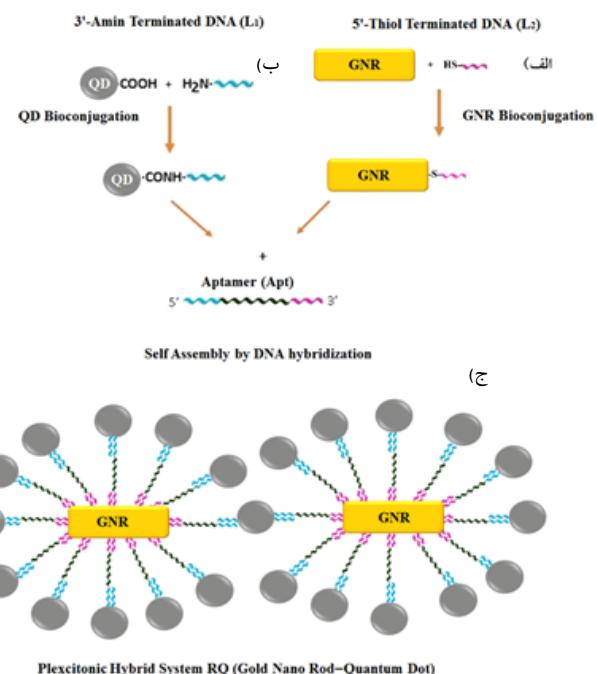
جدول ۱ توالی آپتامر و الیگونوکلئوتیدهای اتصال دهنده ۱ و ۲

نام	توالی (۳'-۵')
A	ACCACCACCGCATGCCAACGTTGCCTCATAGTCCCCTCC
pt	CGTGTCTTCTTC
L ₁	GGTGGTGTT-C6 Amine
L ₂	Thiol-GAAGAAGAA

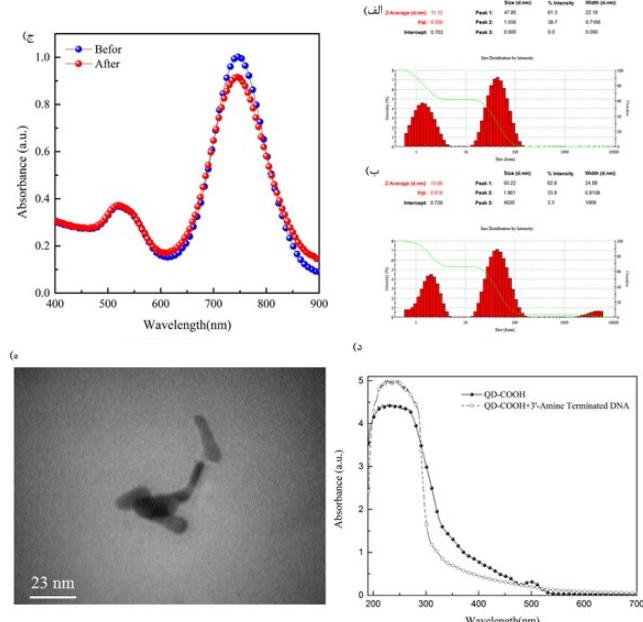
لازم به ذکر است که حساسیت نوسان‌های پلاسمون‌های سطحی موضعی نانومیله‌های طلا به تغییرات انداک در ضربیب شکست محیط اطراف، به علت انجام فرآیند زیست‌مزدوچ است [۴۱].



شکل ۲ (الف) طیف‌سنگی مرئی-فرابنفش نانومیله‌های طلای سنتز شده (GNRs)، (ب) تصویر میکروسکوپ الکترونی از نانومیله‌ی طلا.



شکل ۱ تصویر شماتیک تشکیل سامانه هیبرید پلاگریتونیک. (الف) فرآیند زیست‌مزدوچ نانومیله‌های طلا (GNRs)، (ب) فرآیند زیست‌مزدوچ نقاط کوانتمو (QDs)، (ج) خودساماندهی سامانه هیبرید پلاگریتونیک (GNR-QD).



شکل ۳ آنالیزهای نانومیله‌های طلا قبل و بعد از فرآیند زیست‌مزدوچ، (الف و ب) DLS. (ج) طیف UV.Vis. (د) طیف UV.Vis نقاط کوانتمو زیست‌مزدوچ شده با ایگونوکلئوتیدهای آمینه در انتهای-۵. (ه) TEM نشان دهنده از نانومیله‌های طلا و نقاط کوانتمو ساخته شده از نانومیله‌های طلا و نقاط کوانتمو

۳ نتایج و بحث آنالیزهای توصیفی

شکل ۲-(الف) طیف جذب بر حسب طول موج نانومیله‌های طلا سنتز شده را نشان می‌دهد. با توجه به شکل، دو باند جذبی عرضی و طولی نوسان‌های پلاسمون‌های موضعی سطحی، مربوط به نانومیله‌های طلا، به ترتیب در ۷۴۱ nm و ۵۲۱ nm دیده می‌شوند. بر اساس تصاویر به دست آمده از TEM شکل ۲-(ب) نسبت ابعاد نانومیله‌های طلا با توزیع همگون ۳/۳ تخمین زده می‌شود (۷ nm پهنا و ۲۲ nm طول).

آنالیز DLS نشان داد که نانومیله‌های طلا، نانوذراتی با اندازهٔ همگون^۱ و با یک اندازهٔ نسبی مناسب هستند (شکل ۳-(الف) و اندازهٔ هیدروودینامیک نانومیله‌های طلا در اثر فرآیند زیست‌مزدوچ افزایش یافته است (شکل ۳-(ب)). به علاوه در شکل ۳-(ج) مشاهده می‌شود که بیشینهٔ جذب نوسان‌های پلاسمون‌های سطحی موضعی طولی (۷۴۱ نانومتر) در اثر فرآیند زیست‌مزدوچ نانومیله‌های طلا با ایگونوکلئوتید تیوله در انتهای-۵ کاهش یافته است. به عبارت دیگر این رخداد نشان دهندهٔ میان‌کنش بیشتر سطح طولی نانومیله‌های طلا در مقایسه با سطح عرضی آن‌ها است.



بایستی توجه داشت که برای انتخاب مناسب‌ترین طول موج تهییجی در مطالعه ساختارهای وابسته به نقاط کوانتمومی پوسته / هسته که در این تحقیق به صورت سامانه هیبرید پلاگریتونیک RQ می‌باشند، بایستی این سامانه‌ها در تمام دامنه طول موجی تهییجی‌شان مورد بررسی قرار گیرند.

طیف‌های شدت فلورسانس بر حسب طول موج سامانه هیبرید پلاگریتونیک RQ در محدوده طول موجی تهییجی ۲۰۰-۶۰۰ نانومتر در شکل ۵ نشان داده شده است. تغییرات مشاهده شده در طیف‌ها وابسته به تشکیل سامانه هیبرید نقاط کوانتمومی-نانومیله طلا است که در آن نوسان‌های پلاسمون‌های سطحی موضعی نانومیله‌های طلا با اگزایتون نقاط کوانتمومی جفت شده و درنتیجه اپتیک نقاط کوانتمومی را به طور معناداری تغییر داده است [۲۶]. هم‌چنین باعث افزایش فوق العاده حساسیت سامانه هیبرید پلاگریتونیک RQ به تغییرات کوچک در ثابت دی‌کتریک محیط اطراف این سامانه شده است [۲۶] و RQ را برای اهداف حسگری مناسب می‌سازد [۳۰]. در این تحقیق تهییج در طول موج ۲۲۰ نانومتر (شکل ۵-الف) به دلیل شدت فلورسانس مناسب، برای مطالعه پاسخ فلورسانس نانوزیست‌حسگر انتخاب گردید.

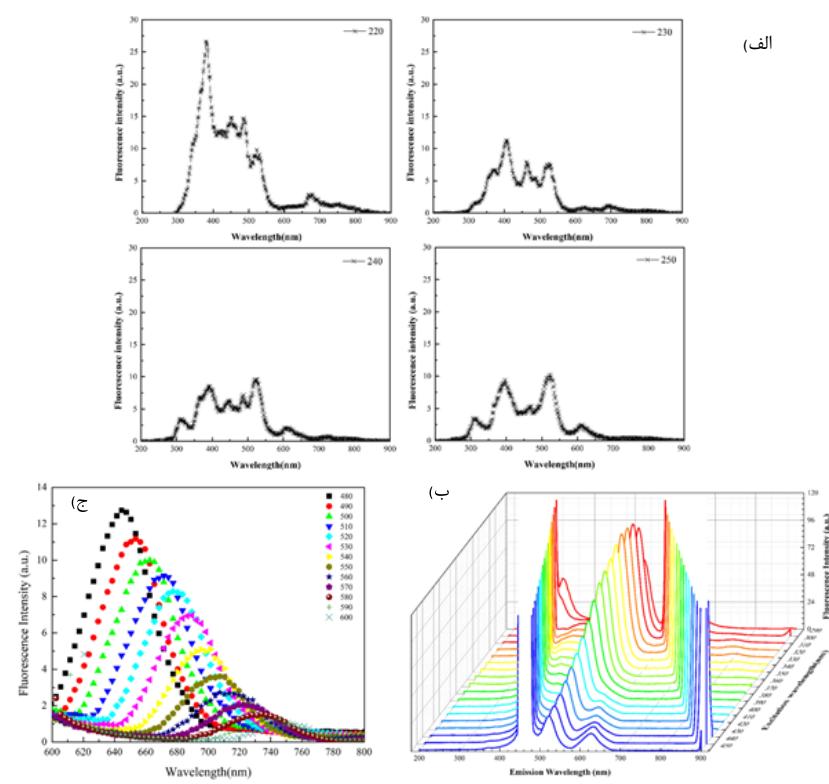
سینتیک نانوزیست‌حسگر

قبل از مطالعه پاسخ نانوزیست‌حسگر به TnI_5 سینتیک حسگر مورد ارزیابی قرار گرفت. شکل ۶-الف) شدت فلورسانس را بر حسب زمان نشان می‌دهد، نتیجه به دست آمده بیان‌گر این است که حسگر از یک پاسخ بسیار سریع برخوردار است و در مقیاس ثانیه هیچ سینتیکی نشان نمی‌دهد و در مرحله ایستایی^۲ قرار دارد. تمامی اندازه‌گیری‌های شدت فلورسانس در ۳۰ ثانیه بعد از افزودن نشانگر زیستی ثبت شد.

شکل ۴ (الف) فلورسانس نقاط کوانتمومی زیست‌مزدوج در $\lambda_{exc.} = 220-250$ nm (ب) فلورسانس نقاط کوانتمومی زیست‌مزدوج در $\lambda_{exc.} = 290-460$ nm (ج) فلورسانس نقاط کوانتمومی زیست‌مزدوج در $\lambda_{exc.} = 480-600$ nm

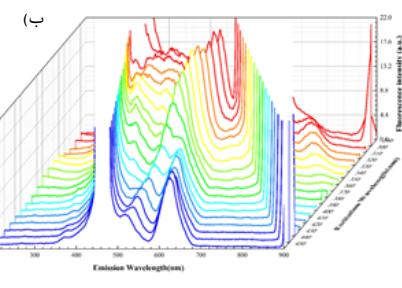
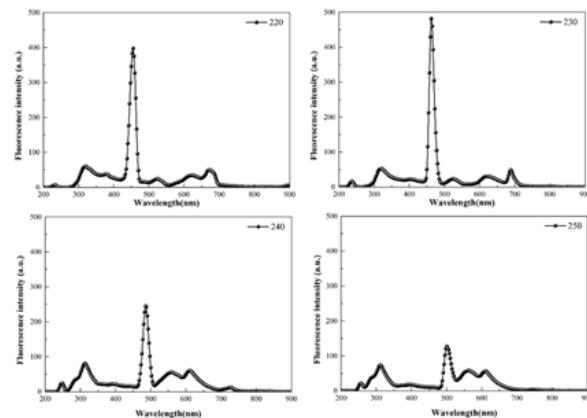
شکل (۳-د) طیف جذب بر حسب طول موج نقاط کوانتمومی را قبل و بعد از فرآیند زیست‌مزدوج نشان می‌دهد. همان‌طور که ملاحظه می‌شود بعد از فرآیند زیست‌مزدوج نقاط کوانتمومی با الیگونوکلئوتیدهای آمینه در انتهای^۳، افزایش و کاهش جذب به ترتیب در محدوده طول موجی ۱۹۰-۳۰۰ نانومتر و ۳۰۰-۵۰۰ نانومتر مشاهده می‌شود. در اثر فرآیند زیست‌مزدوج با توالی اتصال دهنده، سطوح متفاوت HOMO-LUMO نوکلئوبازهای الیگونوکلئوتیدی با حالت‌های اگزایتونیک نقاط کوانتمومی جفت شده و منجر به انتقال انرژی-بار می‌گردند؛ بنابراین این انتقالات انرژی-بار می‌تواند منجر به تغییر در طیف جذبی شود [۴۲]. شکل (۳-ه) تصویر TEM را نشان می‌دهد که حاکی از شکل‌گیری سامانه هیبرید پلاگریتونیک RQ می‌باشد.

طیفسنجی فلورسانس سامانه هیبرید پلاگریتونیک RQ شکل‌های ۴ طیف‌های شدت فلورسانس بر حسب طول موج نقاط کوانتمومی زیست‌مزدوج با الیگونوکلئوتید، در محدوده طول موجی تهییجی ۲۰۰-۶۰۰ نانومتر را نشان می‌دهند که حاکی از این است که نقاط کوانتمومی دارای فاصله پیوندی قابل تنظیم در محدوده وسیعی از سطوح انرژی هستند. به عبارت دیگر، نقاط کوانتمومی قابلیت تهییج و نشر در دامنه وسیعی از طول موج‌ها را نشان می‌دهند که به صورت دامنه‌های مجزا در اشکال الف، ب و ج نشان داده شده است.

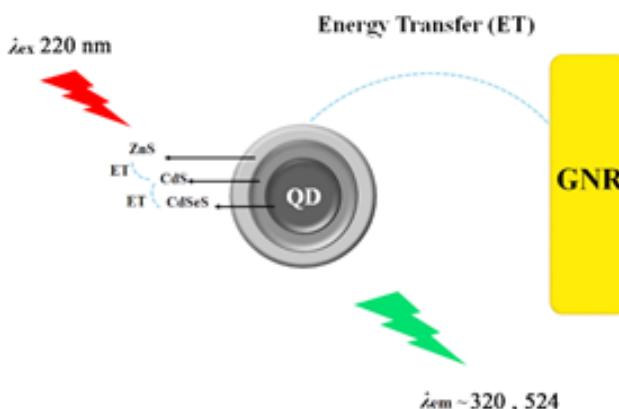


پاسخ نانوزیست حسگر به پروتئین هدف

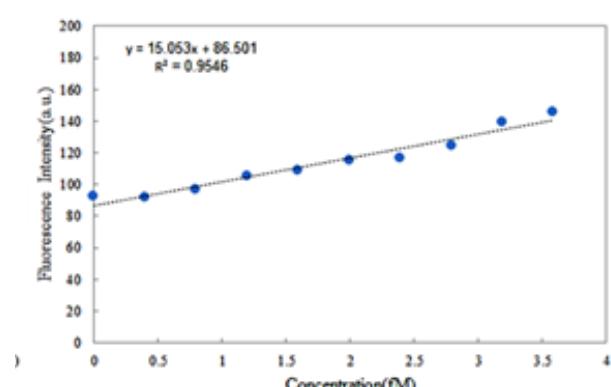
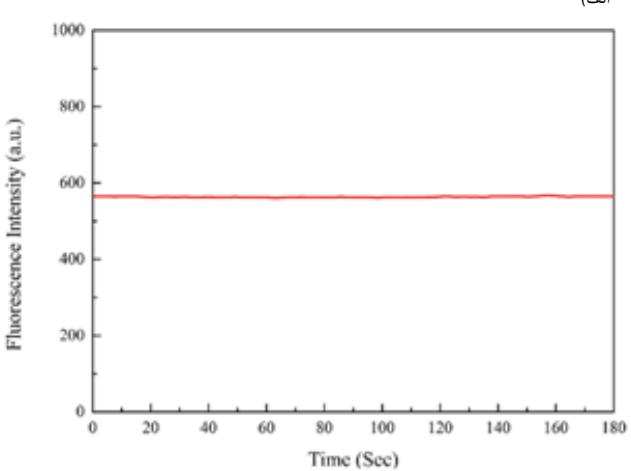
حسگر در حضور غلظت‌های افزایشی cTnI در بُراق، افزایش در شدت فلورسانس سامانه هیبرید پلاگریتونیک از خود نشان می‌دهد که از یک رابطه خطی پیروی می‌کند (شکل ۶-ب). این افزایش ممکن است به دلیل پدیده تشدید فلورسانس فلزی باشد که از طریق مکانیسم انتقال انرژی رزونانس فلورسانس^۱ (FRET) (شکل ۷) رخ می‌دهد [۳۱].



شکل ۵ (الف) فلورسانس سامانه هیبرید پلاگریتونیک در $\lambda_{exc}.$ ۲۰۰-۲۵۰ nm RQ پلاگریتونیک در $\lambda_{exc}.$ ۲۹۰-۴۶۰ nm RQ (ج) فلورسانس سامانه هیبرید پلاگریتونیک در $\lambda_{exc}.$ ۴۸۰-۶۰۰ nm RQ



شکل ۶ شماتیک انتقال انرژی بین بخش‌های مختلف سامانه هیبرید پلاگریتونیک RQ



شکل ۶ (الف) مطالعه‌ی سینتیک سامانه هیبرید پلاگریتونیک RQ ساخته شده از نانومیله‌های طلا (GNRs) و نقاط کوانتومی (QDs). (ب) مطالعه‌ی سامانه هیبرید پلاگریتونیک در غلظت‌های مختلف cTnI در بُراق که پاسخ حسگر RQ در طول موج نشري ۳۲۰ نانومتر ثبت شد.

همچنین حد تشخیص (LOD) این حسگر بر اساس روش محاسبه ارائه شده اتحادیه بین‌المللی شیمی محض و کاربردی [۴۳]، ۰/۵ فمتومولار محاسبه شد. با توجه به حد تشخیص زیست‌حسگر که در محدودهٔ فمتومولار است، به نظر می‌رسد که این کار دارای پایین‌ترین حد تشخیص تاکنون است (جدول ۳). برگرفته از مقالهٔ مروری Fathil و همکاران [۴۴].

جدول ۳ مقایسه میان زیست‌حسگرهای cTnI (برگرفته از مقالهٔ مروری Fathil و همکاران [۴۴])

حد تشخیص	عامل شناسایی‌کننده	نوع زیست‌حسگر
۸۳۳۳۰.	آنتی‌بادی	Functionalized SnO ₂ nanobelt FETs
۷۹۱۷۰.	آنتی‌بادی	ELISA
۵۸۳۳۰.	آنتی‌بادی	Fiber-optic-based SPR sensor
۴۹۷۴۰.	آپتامتر	Aptamer-based biosensor
۱۰۴۲۰.	آنتی‌بادی	Optical-based-SPR
۴۱۷۰.	آنتی‌بادی	Fluoro-microbead guiding chip (FMGC)
۳۸۳۰.	آنتی‌بادی	SiNW FETs CMOS
۱۱۳۰.	آنتی‌بادی	Chemiluminometric EOC
۴۱۶/۶۷	آنتی‌بادی	PDMS-gold nano particle composite film
۱۲۵	آنتی‌بادی	Mitsubishi PATHFAST
۱۰/۴۲	آنتی‌بادی	Single PANI nanowire
~۴/۱۷	آنتی‌بادی	Monolithic graphene sheet
۰/۵ این مقاله	آپتامتر	Gold Nano Rod-Quantum Dots plexcitonic

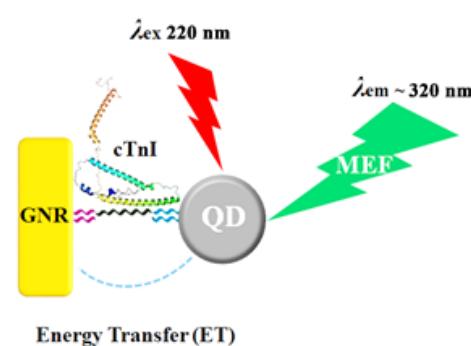
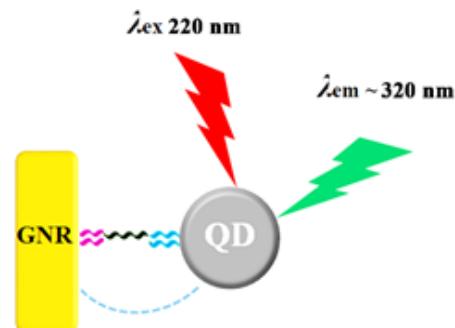
مشخصهٔ حسگر

مشخصهٔ حسگر نیز در حضور نشانگر زیستی cTnI و لیزوژیم به عنوان پروتئین کنترل مورد مطالعه قرار گرفت که نتایج کسب شده به صورت شدت فلورسانس بر حسب طول موج در شکل ۹ مشاهده می‌شود. نتایج نشان می‌دهند که حسگر پاسخ اختصاصی به پروتئین هدف دارد. از آنجایی که آپتامر ویژهٔ cTnI است، لذا منجر به برهم‌کنش‌های مشابه با اتصال آنتی‌بادی-آنتی‌زن می‌گردد.

جدول ۲ خلاصه‌ی ویژگی‌های اجزای سامانهٔ هیبرید پلاگریتونیک

GNR	RQ plexcitonic hybrid system		QD	
$\lambda_{\text{max}}(\text{nm})$	$\lambda_{\text{Em}}(\text{nm})$	$\lambda_{\text{Ex}}(\text{nm})$	فاصلهٔ پیوندی λ (nm)	انرژی فاصلهٔ پیوندی (eV)
	۳۲۰	۲۲۰	~۳۴۴/۴۰۰	~۳/۶۰ ZnS
۵۲۱	۵۲۴	۳۲۰	~۵۱۲/۳۳۳	~۲/۴۲ CdS
۷۴۱	۶۷۳	۲۲۰	~۷۱۶/۶۷۰	~۱/۷۳ CdSe S

بنابراین، پدیدهٔ بسیار جالبی در سامانهٔ هیبرید RQ روی می‌دهد که می‌تواند در $\lambda_{\text{Ex}} = 220\text{ nm}$ و $\lambda_{\text{em}} = 320\text{ nm}$ تهییج شود. به علاوه، تهییج در $\lambda_{\text{Ex}} = 220\text{ nm}$ می‌تواند منجر به نشر در $\lambda_{\text{Ex}} = 320\text{ nm}$ و $\lambda_{\text{em}} = 524\text{ nm}$ شود (شکل ۵-الف) که با λ_{Ex} نوسان‌های پلاسمون سطحی موضعی عرضی نانومیله‌های طلا در $\lambda_{\text{Ex}} = 521\text{ nm}$ هم‌پوشانی دارد؛ بنابراین به دلیل این هم‌پوشانی‌ها میان طول موج تهییج و نشر نقاط کوانتومی و نانومیله‌های طلا، انتقال انرژی بین لایه‌های مختلف نقاط کوانتومی و نانومیله‌های طلا رخ می‌دهد که می‌تواند منجر به تشدید فلورسانس فلزی و افزایش حساسیت سامانهٔ هیبرید پلاگریتونیک RQ در پی اتصال cTnI به آپتامر هدف گردد (شکل ۸).



شکل ۸ شماتیک مکانیسم احتمالی افزایش شدت فلورسانس حسگر RQ در حضور cTnI.

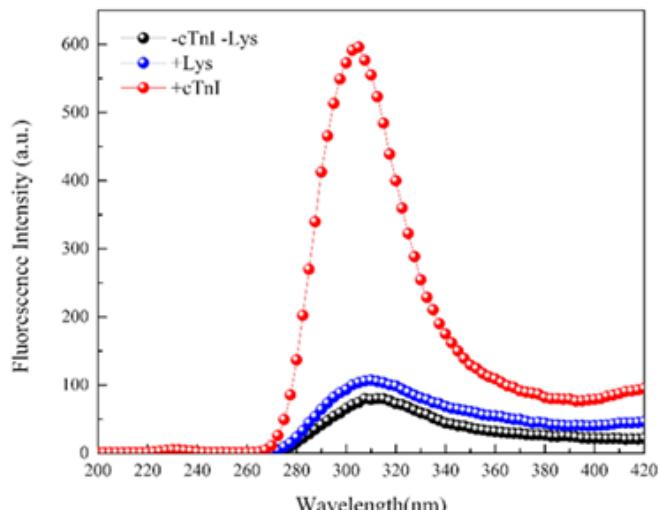
و بیمار با کمک آزمون‌های آماری، تکرارپذیری، صحت و دقت نانوزیست‌حسگر در جمعیت به دست آید.

تشکر و قدردانی

از معاونت پژوهشی دانشگاه تربیت مدرس برای پشتیبانی مالی تشکر و قدردانی می‌شود.

مراجع

- [1] "World Health Organization. The top 10 causes of death," <http://www.who.int/mediacentre/factsheets/fs310/en>, May 8, 2015.
- [2] J. A. Ambrose, and M. Singh, "Pathophysiology of coronary artery disease leading to acute coronary syndromes," F1000Prime. Rep., vol. 7, pp. 08, 2015.
- [3] V. Singh, P. Martinezclark, M. Pascual, E. S. Shaw, and W. W. O'Neill, "Cardiac biomarkers - the old and the new: a review," Coron. Artery Dis., vol. 21, no. 4, pp. 244-256, 2010.
- [4] M. A. Daubert, and A. Jeremias, "The utility of troponin measurement to detect myocardial infarction: review of the current findings," Vasc. Health Risk Manage., vol. 6, pp. 691-699, 2010.
- [5] D. Chan, and L. L. Ng, "Biomarkers in acute myocardial infarction," BMC Med., vol. 8, pp. 34, 2010.
- [6] S. Sharma, P. G. Jackson, and J. Makan, "Cardiac troponins," J. Clin. Pathol., vol. 57, no. 10, pp. 1025-1026, 2004.
- [7] T. Schreier, L. Kedes, and R. Gahlmann, "Cloning, structural analysis, and expression of the human slow twitch skeletal muscle/cardiac troponin C gene," J. Biol. Chem., vol. 265, no. 34, pp. 21247-21253, 1990.
- [8] J. G. Schwartz, T. J. Prihoda, J. H. Stuckey, C. L. Gage, and M. L. Darnell, "Creatine kinase MB in cases of skeletal muscle trauma," Clin. Chem., vol. 34, no. 5, pp. 898-90, 1988.
- [9] S. Hasić, E. Kiseljaković, R. Jadrić, J. Radovanović, and M. Winterhalter-Jadrić, "Cardiac troponin I: the gold standard in acute myocardial infarction diagnosis," Bosnian J. Basic Med. Sci., vol. 3, no. 3, pp. 41-44, 2003.



شکل ۹ مشخصه حسگر

۴ نتیجه‌گیری

در پایان بایستی اشاره کرد که در این پژوهش یک سامانه هیبرید پلاگزیتونیک جدید که از نانومیله طلا-نقاط کوانتموی ساخته شده است و برپایه آپتامر عمل می‌کند، برای شناسایی cTnI معرفی شده است که می‌تواند cTnI را در بزاق به سرعت شناسایی کند. این چهارچوب جدید می‌تواند پنجرهٔ جدیدی را به سوی فرصت‌های تازه برای توسعهٔ طراحی و ساخت نانوزیست‌حسگرها در حوزهٔ نانوزیست‌فناوری باز کند.

در روش‌های مرجع کنونی و متداول همچون ELISA حد تشخیص همان‌طور که در جدول ۳ اشاره شده بالا است. از طرف دیگر در آزمون‌های متداول، پروتئین تروپونین قلبی و CK-MB که برای سکتهٔ حاد قلبی اختصاصی نیستند اندازه‌گیری می‌شوند. در این تحقیق حد استاندارد اندازه‌گیری پروتئین تروپونین I قلبی که نشانگر اختصاصی سکتهٔ حاد قلبی است بهبود داده شده است و به حد تشخیص ۵٪ فرمتومولار رسیده است که نسبت به روش‌های متداول و مرجع کنونی جهش بسیار بالایی یافته است.

هم‌چنین آزمایش‌های پیش‌بالینی با موفقیت بر روی بزاق انجام شده است؛ لیکن بایستی در نظر داشت که برای کاربردهای بالینی نانوزیست‌حسگر جدید، ازانجایی که مطالعات اندکی بر روی cTnI در بزاق بیماران با سکتهٔ حاد قلبی انجام شده است، پیشنهاد می‌شود که بررسی‌های پیش-بالینی و بالینی گستردۀ‌ای با کمک این نانوزیست‌حسگر جدید انجام شود. به ویژه برای تعیین نقطهٔ حد پایین cTnI در بزاق بر روی جمعیت‌های سالم



- [10] Y. Kim, H. Kim, S.-Y. Kim, H. K. Lee, H. J. Kwon, Y. G. Kim, J. Lee, H. M. Kim, and B. H. So, "Automated heart-type fatty acid-binding protein assay for the early diagnosis of acute myocardial infarction," *Am. J. Clin. Pathol.*, vol. 134, no. 1, pp. 157-162, 2010.
- [11] Y. U. Budak, K. Huysal, M. Bulut, and M. Polat, "Evaluation in an emergency department of rapid separator tubes containing thrombin for serum preparation prior to hs-cTnT and CK-MB analyses," *BMC Clin. Pathol.*, vol. 13, pp. 20, 2013.
- [12] P. O. Collinson, D. C. Gaze, F. Morris, B. Morris, A. Price, and S. Goodacre, "Comparison of biomarker strategies for rapid rule out of myocardial infarction in the emergency department using ACC/ESC diagnostic criteria," *Ann. Clin. Biochem.*, vol. 43, no. 4, pp. 273-280, 2006.
- [13] A. S. Jaffe, L. Babuin, and F. S. Apple, "Biomarkers in acute cardiac disease: the present and the future," *J. Am. Coll. Cardiol.*, vol. 48, no. 1, pp. 1-11, 2006.
- A. Qureshi, Y. Gurbuz, and J. H. Niazi, "Biosensors for cardiac biomarkers detection: A review," *Sens. Actuators, B*, vol. 171-172, no. 2012, pp. 62-67, 2012
- [15] K. Tataris, S. Kivlehan, and P. Govindarajan, "National Trends in the Utilization of Emergency Medical Services for Acute Myocardial Infarction and Stroke," *West. J. Emerg. Med.*, vol. 15, no. 7, pp. 744-748, 2014.
- [16] R. S. P. Malon, S. Sadir, M. Balakrishnan, and E. P. Córcoles, "Saliva-based biosensors: noninvasive monitoring tool for clinical diagnostics," *BioMed. Res. Int.*, vol. 2014, pp. 962903, 2014.
- [17] F. Wei, and D. T. W. Wong, "Point-of-care platforms for salivary diagnostics," *Chin. J. Dent. Res.*, vol. 15, no. 1, pp. 7-15, 2012.
- [18] I. Mirzaei-Dizgah, and E. Riahi, "Salivary troponin I as an indicator of myocardial infarction," *Indian J. Med. Res.*, vol. 138, no. 6, pp. 861-865, 2013.
- [19] M. A. A. Rahim, Z. H. A. Rahim, W. A. W. Ahmad, and O. H. Hashim, "Can saliva proteins be used to predict the onset of acute myocardial infarction among high-risk patients?," *Int. J. Med. Sci.*, vol. 12, no. 4, pp. 329-335, 2015.
- [20] G. H. Carpenter, "The secretion, components, and properties of saliva," *Annu. Rev. Food Sci. Technol.*, vol. 4, pp. 267-276, 2013.
- [21] P. D. V. de Almeida, A. M. T. Grégo, M. A. N. Machado, A. A. S. de Lima, and L. R. Azevedo, "Saliva composition and functions: a comprehensive review," *J. Contemp. Dent. Pract.*, vol. 9, no. 3, pp. 72-80, 2008.
- [22] J. P. Chambers, B. P. Arulanandam, L. L. Matta, A. Weis, and J. J. Valdes, "Biosensor recognition elements," *Curr. Issues Mol. Biol.*, vol. 10, no. 1-2, pp. 1-12, 2008.
- [23] G. Mayer, "The chemical biology of aptamers," *Angew. Chem. Int. Ed.*, vol. 48, no. 15, pp. 2672-2689, 2009.
- [24] R. Stoltenburg, C. Reinemann, and B. Strehlitz, "SELEX--a (r)evolutionary method to generate high-affinity nucleic acid ligands," *Biomol. Eng.*, vol. 24, no. 4, pp. 381-403, 2007.
- [25] A. Ozer, J. M. Pagano, and J. T. Lis, "New Technologies Provide Quantum Changes in the Scale, Speed, and Success of SELEX Methods and Aptamer Characterization," *Mol. Ther. Nucleic Acids*, vol. 3, no. 4, pp. e183, 2014.
- [26] A. Hatef, S. M. Sadeghi, É. Boulais, and M. Meunier, "Quantum dot-metallic nanorod sensors via exciton-plasmon interaction," *Nanotechnology*, vol. 24, no. 1, pp. 015502, 2013.
- [27] S. M. Sadeghi, A. Hatef, and M. Meunier, "Quantum detection and ranging using exciton-plasmon coupling in coherent nanoantennas," *Appl. Phys. Lett.*, vol. 102, no. 20, pp. 203113, 2013.
- [28] J. Chen, Q. Huang, Q. G. Du, D. Zhao, F. Xu, J. Pan, W. Lei, and A. Nathan, "Localized surface plasmon resonance enhanced quantum dot light-emitting diodes via quantum dot-capped gold nanoparticles," *RSC Adv.*, vol. 4, no. 101, pp. 57574-57579, 2014.

- [29] N. K. Pathak, A. Ji, and R. P. Sharma, "Study of efficiency enhancement in layered geometry of excitonic-plasmonic solar cell," *Appl. Phys. A: Mater. Sci. Process.*, vol. 115, no. 4, pp. 1445-1450, 2013.
- [30] A. Hatef, S. M. Sadeghi, S. Fortin-Deschênes, E. Boulais, and M. Meunier, "Coherently-enabled environmental control of optics and energy transfer pathways of hybrid quantum dot-metallic nanoparticle systems," *Opt. Express*, vol. 21, no. 5, pp. 5643-5653, 2013.
- [31] J. C. Bian, F. Yang, Z. Li, J. L. Zeng, X. W. Zhang, Z. D. Chen, J. Z. Y. Tan, R. Q. Peng, H. Y. He, and J. Wang, "Mechanisms in photoluminescence enhancement of ZnO nanorod arrays by the localized surface plasmons of Ag nanoparticles," *Appl. Surf. Sci.*, vol. 258, no. 22, pp. 8548-8551, 2012.
- [32] T. Pons, I. L. Medintz, K. E. Sapsford, S. Higashiya, A. F. Grimes, D. S. English, and H. Mattossi, "On the quenching of semiconductor quantum dot photoluminescence by proximal gold nanoparticles," *Nano Lett.*, vol. 7, no. 10, pp. 3157-3164, 2007.
- [33] P. Viste, J. Plain, R. Jaffiol, A. Vial, P. M. Adam, and P. Royer, "Enhancement and quenching regimes in metal-semiconductor hybrid optical nanosources," *ACS Nano*, vol. 4, no. 2, pp. 759-764, 2010.
- [34] Q. Wang, H. Wang, C. Lin, J. Sharma, S. Zou, and Y. Liu, "Photonic interaction between quantum dots and gold nanoparticles in discrete nanostructures through DNA directed self-assembly," *Chem. Commun.*, vol. 46, no. 2, pp. 240-242, 2010.
- [35] Y. Q. Li, L. Y. Guan, H. L. Zhang, J. Chen, S. Lin, Z. Y. Ma, and Y. D. Zhao, "Distance-dependent metal-enhanced quantum dots fluorescence analysis in solution by capillary electrophoresis and its application to DNA detection," *Anal. Chem.*, vol. 83, no. 11, pp. 4103-4109, 2011.
- [36] C. Ban, K. M. Song, and W. Jeong, U.S. Patent 8 404 448, 2012 [DNA aptamer specifically binding to human cardiac troponin I.]
- [37] M. Zuker, "Mfold web server for nucleic acid folding and hybridization prediction," *Nucleic Acids Res.*, vol. 31, no. 13, pp. 3406-3415, 2003.
- [38] T. T. Moghadam, B. Ranjbar, K. Khajeh, S. M. Etezad, K. Khalifeh, and M. R. Ganjalikhany, "Interaction of lysozyme with gold nanorods: conformation and activity investigations," *Int. J. Biol. Macromol.*, vol. 49, no. 4, pp. 629-636, 2011.
- [39] A. Azizi, B. Ranjbar, T. T. Moghadam, and Z. Bagheri, "Plasmonic Circular Dichroism Study of DNA-Gold Nanoparticles Bioconjugates," *Plasmonics*, vol. 9, no. 2, pp. 273-281, 2013.
- [40] C. S. Wu, J. M. Cupps, and X. Fan, "Compact quantum dot probes for rapid and sensitive DNA detection using highly efficient fluorescence resonant energy transfer," *Nanotechnology*, vol. 20, no. 30, pp. 305502-305529, 2009.
- [41] J. N. Anker, W. P. Hall, O. Lyandres, N. C. Shah, J. Zhao, and R. P. Van Duyne, "Biosensing with plasmonic nanosensors," *Nat. Mater.*, vol. 7, no. 6, pp. 442-453, 2008.
- [42] S. M. Goodman, V. Singh, J. C. Ribot, A. Chatterjee, and P. Nagpal, "Multiple Energy Exciton Shelves in Quantum-Dot-DNA Nanobioelectronics," *J. Phys. Chem. Lett.*, vol. 5, no. 21, pp. 3909-3913, 2014.
- [43] M. Ramezani, N. Mohammad Danesh, P. Lavaee, K. Abnous, and S. Mohammad Taghdisi, "A novel colorimetric triple-helix molecular switch aptasensor for ultrasensitive detection of tetracycline," *Biosens. Bioelectron.*, vol. 70, pp. 181-187, 2015.
- [44] M. F. M. Fathil, M. K. Md Arshad, S. C. B. Gopinath, U. Hashim, R. Adzhri, R. M. Ayub, A. R. Ruslinda, M. Nuzaihan M N, A. H. Azman, M. Zaki, and T. H. Tang, "Diagnostics on acute myocardial infarction: Cardiac troponin biomarkers," *Biosens. Bioelectron.*, vol. 70, pp. 209-220, 2015.

Ultra-Sensitive, Rapid Gold Nano Rod-Quantum Dot (RQ) Plexcitonic Self-Assembled Aptamer-based Nanobiosensor for the Detection of Human Cardiac Troponin I

Z. Rezaei¹ | B. Ranjbar^{1,2}

1. Department of Nanobiotechnology, Faculty of Biological Sciences, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran.

2. Departments of Biophysics and Nanobiotechnology, Faculty of Biological Sciences, Tarbiat Modares University, Tehran, Iran.

Abstract

Acute Myocardial Infarction (AMI) is one of the leading causes of death throughout the world. Usual methods for detecting AMI are expensive, time-consuming and using blood samples as biological samples. Therefore, creating an ultra-fast, sensitive and non-invasive diagnostic test is necessary. Herein, a novel ultra-sensitive, fluorescent, plasmon-exciton coupling hybrid of a Gold Nano Rod-Quantum Dot (RQ) -based aptamer nanobiosensor is presented for the detection of human cardiac troponin I (cTnI), the golden biomarker of AMI, and a preclinical test is performed with saliva. The binding of the cTnI protein to aptamer leads to a fluorescence enhancement of the plexcitonic hybrid system. The limit of detection of this nanobiosensor is 0.5 fM. It seems this novel nanobiosensor of the RQ plexcitonic hybrid system can open up new opportunities for the design and fabrication of nanobiosensor progress in nanobiotechnology.

Keywords

Acute Myocardial Infarction, Aptamer, Gold Nano Particle, Human Cardiac Troponin I, Nanobiosensor, Quantum Dot.