

اندازه‌گیری باقی مانده آفت‌کش‌ها در مواد غذایی با حسگرهای الکتروشیمیایی مبتنی بر الکترودهای صفحه چاپی اصلاح شده با نانوذرات

مسلم جهانی^۱ و جواد فیضی^۲

۱. استادیار گروه شیمی مواد غذایی، موسسه پژوهشی علوم و صنایع غذایی

۲. استادیار گروه ایمنی و کنترل کیفیت مواد غذایی، موسسه پژوهشی علوم و صنایع غذایی

چکیده

بعد کوچک، قابل حمل بودن، حساسیت، انتخاب پذیری بالا و گستره خطی وسیع ویژگی‌های ویژه حسگرهای الکتروشیمیایی هستند. در حسگرهای صفحه چاپی (SPEs)، سیستم الکترودی (الکترودهای کار، مرجع و کمکی) بر یک لایه واحد چاپ شده و با توجه به پاسخ‌های خطی و سریع، نیاز کم به انرژی، قابلیت کار در دمای محیط و تهیه آسان، می‌توانند مناسب‌ترین گزینه برای آنالیز در محل باشند. برای بهبود عملکرد SPEs، سطح الکترود کار را می‌توان با فلزات نجیب، نانوذرات، آنزیم‌ها، توالی‌های DNA و بسپارهای قالب گیری شده مولکولی اصلاح کرد. حسگرهای متفاوتی مبتنی بر اصلاح SPEs با آنزیم‌ها برای اندازه‌گیری باقی مانده آفت‌کش‌ها معرفی شده‌اند. واکنش آنزیم با پیش‌ماده خود گونه‌های الکتروفعال تولید می‌کند که به صورت الکتروشیمیایی قابل اندازه‌گیری هستند. آفت‌کش به عنوان عامل مهار کننده، از فعالیت آنزیم کاسته و مناسب با آن جریان عبوری نیز کاهش می‌یابد.

واژه‌های کلیدی: الکترودهای صفحه چاپی، حسگرهای الکتروشیمیایی، نانوذرات، آفت‌کش‌ها

ایمیل نویسنده مسئول:

m.jahani@rifst.ac.ir

۱ مقدمه

توسعه روش‌های اندازه‌گیری دقیق و با حساسیت بالا که قادر به تشخیص آنالیت‌هایی با خصوصیات متفاوت در نمونه‌های واقعی باشند از جمله چالش‌های مهم پیش روی دانشمندان شیمی تجزیه است. ایده آل است این روش‌ها قابلیت آنالیز‌های سریع و در محل^۱ را نیز داشته باشند. در سال‌های اخیر بسیاری از مطالعات انجام شده در این حوزه متوجه استفاده از روش‌های الکتروشیمیایی بوده که به دلیل حساسیت بالا، انتخاب پذیری، بعد کوچک (قابل حمل بودن) و ارزانی است. روش‌های الکتروشیمیایی، به ویژه روش‌های عریان سازی^۲، همواره با روش‌هایی مانند طیف سنجی اتمی و کروماتوگرافی برای اندازه‌گیری مقادیر جزئی^۳ آنالیت‌ها رقابت می‌کنند. روش‌های آزمایشگاهی متداول در اندازه‌گیری‌های عریان سازی مبتنی بر الکتروده قطره جیوه هستند اما جایگزین کردن آن

با الکترودهای جدید و یکبار مصرف یکی از پیشرفت‌های چشمگیر بوده است. در آنها الکترودهای کار، مرجع و کمکی از نوارهای مسطحی از کربن، طلا یا نقره تشکیل شده‌اند که بر روی یک لایه^۴ سرامیک یا پلاستیک چاپ شده‌اند و آنها را تحت عنوان الکترودهای صفحه چاپی (SPEs)^۵ می‌شناسیم [۱]. در دهه‌های اخیر شاهد تأثیرات گسترده فناوری نانو در تمام حوزه‌ها بوده ایم. این تغییرات در حوزه شیمی تجزیه نیز موثر بوده و در بهبود روش‌های شناسایی، توسعه تکنیک‌های جداسازی جدید برای آماده سازی نمونه و به ویژه در کوچک سازی روش‌های تجزیه‌ای نقش داشته است. روش‌های الکتروشیمیایی تجزیه‌ای یکی از زمینه‌های خاص در شیمی تجزیه بوده که استفاده وسیعی از دستاوردهای فناوری نانو و نانومواد در آن مشاهده می‌شود. این تأثیر را قبل از هر چیز می‌توان به نقش نانوذرات (NPs)^۶ در

۱- In-situ

۲- Stripping analysis

۳- Trace

4- Substrate

5- Screen-printed electrodes

6- Nano particles

گزارش آژانس حفاظت محیط زیست آمریکا در فوریه ۲۰۱۱ اشاره دارد که مصرف آفت کش ها در ایالات متحده در سال ۲۰۰۷ حدود ۱/۱ میلیارد پوند بوده و مصرف آفت کش های متداول در بازه ۲۰۰۷-۲۰۰۲ حدود ۳ درصد و در بازه ۱۹۹۷-۲۰۰۷ حدود ۱۱ درصد کاهش داشته است. با این حال در سال ۲۰۰۷ هنوز هم حدود ۸۵۷ میلیون پوند از آفت کش های فعل استفاده شده اند. در زمینه آفت کش های ارگانوفسفره، مصرف در بازه ۲۰۰۷-۲۰۰۲ حدود ۴۴ درصد، حدود ۶۳ درصد و در گستره ۱۹۹۷-۲۰۰۷ حدود ۵۵ درصد کاهش داشته اما هنوز نیز در سال ۲۰۰۷ حدود ۳۳ میلیون پوند از این آفت کش ها استفاده شده اند [۵].

تلاش های زیادی شده تا روش های حساس، راحت و موثر برای آنالیز باقی مانده آفت کش ها در نمونه های زیست محیطی و غذایی ارائه شوند. در حال حاضر به این منظور از روش های کروماتوگرافی گازی و مایعی در تفیق با آشکارساز جرمی (HPLC-MS و GC-MS) استفاده می شود که انتخاب پذیری، حساسیت و دقت مناسبی دارند اما گران هستند و به افراد آموزش دیده، آزمایشگاه هایی با تجهیزات مناسب و مواد شیمیایی با خلوص بالا نیاز دارند و همین دلایل کاربرد آنها برای غربالگری مقادیر جزئی از آفت کش ها را دشوار ساخته است. اما تلفیق واکنش های آنزیمی با حسگر های الکتروشیمیایی روش هایی را برای اندازه گیری سریع و حساس آفت کش ها توسعه داده است. به طور خاص حسگر های آنزیمی ساخته شده روی SPEs دارای مزایای یکپارچه سازی الکترودها، آماده سازی آسان، قیمت کم و نیاز به مقدار کم نمونه هستند [۳، ۴ و ۵].

۳- الکترودهای صفحه چاپی
خاستگاه فناوری صفحه چاپی به چین باستان بر می گردد که از آن برای رنگ آمیزی پارچه استفاده می کردند. در اوایل قرن بیست استفاده های صنعتی این روش معرفی شد و در دهه ۱۹۸۰ اولین گزارش از کاربرد آن برای تولید حسگر های صفحه چاپی ارائه شد [۲]. تولید SPEs سریع و آسان بوده و شامل عبور (با فشار) یک جوهر یا خمیر از یک صفحه مشبک (شابلون) است که الگوی الکترودی (الکترودهای کار، مرجع و کمکی) روی آن ایجاد شده است. با این کار الگوی مورد نظر بر یک

الکتروآنالیز فرایندهای فیزیکوشیمیایی نسبت داد. این فرایندها در سطح مواد رخ می دهند و مستقیم به توسعه سطح، قابلیت خودآرایشی سطح و نیز امکان انجام انواع مقاوتی از اصلاحات روی سطح وابسته هستند و به همین دلیل NPs در مطالعات و کاربردهای الکتروشیمیایی خیلی جذاب هستند [۲].

۲- الودگی محیط زیست به آفت کش های شیمیایی
همزمان با افزایش جمعیت در کشور های در حال توسعه، تقاضا برای مواد غذایی نیز به شدت در حال رشد بوده است. برای جبران کمبود مواد غذایی، از مقدار زیادی کود و سموم دفع آفات استفاده می شود که کاربرد غیر علمی آنها می تواند منجر به بروز مشکلات جدی در محیط زیست و الودگی مواد غذایی شده و بر تعادل اکوسیستم و سلامت انسان تاثیر بگذارد. ترکیبات ارگانوفسفره، ارگانوکلر، کاربامات ها^۱، پیرتروم ها^۲ و تری آزین ها برای مبارزه با آفات کشاورزی استفاده می شوند. باقی مانده این ترکیبات در محیط تجمع یافته و در نهایت از طریق خاک، آب و غذا به مصرف کننده های انسانی هم می رسد. طبق آمار، متوسط مصرف سموم دفع آفات در جهان بالغ بر ۲ میلیون تن در سال است اما مقدار مصرف به ازاء واحد سطح در کشور های کمتر توسعه یافته بسیار بیشتر است [۵-۳].

با توجه به تاثیرات شناخته شده آفت کش ها بر انسان و محیط زیست، کشور های مختلف قوانین سخت گیرانه ای برای حداکثر باقی مانده مجاز آنها در مواد غذایی تدوین کرده اند. بر اساس قوانین اتحادیه اروپا، حداکثر غلظت های قابل قبول از سموم دفع آفات و ترکیبات مربوط به آنها در آب و مواد غذایی با مشاهده گیاهی به ترتیب L/g و mg/kg ۰/۰۵ است. بر طبق گزارش های موجود، در دنیا هر ساله حدود ۳ میلیون نفر در معرض تماس با ترکیبات ارگانوفسفره قرار می گیرند و تلفاتی حدود ۳۰۰ هزار نفر ثبت شده است. تخمین زده می شود که تنها حدود ۱/۰ درصد از سموم استفاده شده به آفات هدف برسد و بخش عمده آن (یعنی ۹۹/۹ درصد) باقی ماند تا محیط زیست را تحت تاثیر قرار دهد [۶]. در چین استفاده مؤثر از سموم دفع آفات حدود ۳۰٪ گزارش شده و قطعاً باقی مانده آن در محیط وجود خواهد داشت [۳].

۱- Carbamate

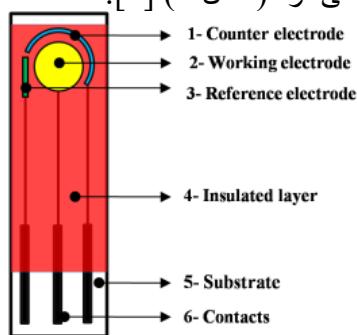
۲- Pyrethrum

می‌توان خمیر چاپ را با مواد خاصی اصلاح نمود. در حال حاضر فلزات نجیب بهترین قابلیت الکتروکاتالیستی را نشان داده‌اند با این حال قیمت بالای آنها کاربردهای تجاری را محدود ساخته و لذا به جای فلزات نجیب از موادی ارزان‌تر (اکسید منگنز، اکسید بیسموت و نانوذرات بیسموت) استفاده شده که قبل از فرآیند چاپ با خمیر کربنی مخلوط می‌شوند [۹].

ابداع فناوری صفحه چاپی فرصت‌های هیجان انگیز جدیدی برای استفاده از تکنیک‌های الکتروشیمیایی در آنالیزهای زیست محیطی خارج از آزمایشگاه‌های مرکز باز نمود. با استفاده از این فناوری تولید SPEs در مقادیر زیاد و با خصوصیات شیمیایی ثابت امکان‌پذیر است. آنها مناسب‌ترین حسگرهای الکتروشیمیایی برای آنالیزهای در محل هستند که به دلیل خروجی خطی، نیاز پایین به انرژی، پاسخ سریع، حساسیت بالا و قابلیت برای کار در دمای محیط است [۹]. در دهه‌های اخیر عمدۀ پژوهش‌ها در حوزه SPEs به انتخاب ماده بستر، ترکیب جوهرهای چاپ، روش‌های اصلاح سطح الکترودها و نیز تولید آرایه‌های میکروالکترودی با هندسه خاص بر می‌گردد. در حال حاضر حسگرهای صفحه چاپی به طور گستردۀ برای ریدیابی انواع آلاینده و مخصوصاً در توسعه حسگرهای زیستی^۳ برای کاربردهای زیست محیطی و غذایی استفاده شده‌اند [۲].

۴- الکترودهای صفحه چاپی اصلاح شده
ترکیب، جوهر چاپ مستقیماً روی حساسیت و انتخاب پذیری حسگر آماده شده تاثیر می‌گذارد اما قابلیت انطباق بالای SPEs متاثر از امکان اصلاح آنها به روش‌های مختلف است. ترکیب جوهر را می‌توان با افزودن اجزاء متقاوی همانند فلزات، آنزیم‌ها، بسیارها، یا عوامل کمپلکس دهنده تغییر داد (شکل ۲). همچنین، این امکان وجود دارد تا الکترودهای آماده را با ترسیب مواد مختلف (فیلم‌های فلزی، بسیارها یا آنزیم) بر سطح آنها اصلاح کرد [۱].

بستر مناسب چاپ می‌شود. این روش سرعت تولید بالایی دارد، می‌توان لایه‌های متعدد را بر روی بستر تثبیت نمود و در ضمن می‌توان الگوهای مختلفی را روی شابلون چاپ ایجاد کرد. بستر زیرین چاپ باید یک ماده بی‌اثر باشد و معمولاً پلی وینیل کلراید، پلی کربنات، پلی استر یا سرامیک است اگرچه از نیتروسلولز و الیاف شیشه هم استفاده شده است. الگوی‌های مورد نیاز روی صفحه چاپ از طریق روش فتولیتوگرافی و بر روی یک بستر حساس به نور (نایلون، پلی استر و ...) ایجاد می‌شود (شکل ۱) [۷].



شکل ۱: ساختار کلی یک الکترود SPE (۱) الکترود کمکی (۲) الکترود کار (۳) الکترود مرجع (۴) لایه عایق (۵) بستر پلاستیکی (۶) اتصالات (۱)

متداول‌ترین خمیرهای مورد استفاده در تولید SPEs شامل جوهر کربن و نقره است. جوهر نقره به عنوان هادی چاپ می‌شود در حالی که الکترودهای کار عمده‌تا با استفاده از جوهرهای طلا یا کربن چاپ می‌شوند. خمیر کربنی به دلیل ارزانی، بی‌اثر بودن و نیز قابلیت اصلاح شیمیایی بسیار پرکاربرد است. با توجه به قیمت بالا از خمیر طلا کمتر استفاده شده با این حال ایجاد تک لایه‌های خود آرایش یافته^۱ از طریق اتصالات Au-S-Au موضوع جالبی است که در تولید SPEs مدنظر بوده است [۹]. جوهر چاپ SPEs معمولاً محتوى مقداری ماده همبند^۲ معدنی و یا پلیمرهای عایق نیز هست تا چسبندگی جوهر بر روی بستر چاپ را بهبود بخشد. اما وجود پلیمر در جوهر الکترود کار، ممکن است با پوشش دادن ذرات رسانا (مثل کربن) مقاومت انتقال بار را افزایش دهد که نتیجه آن می‌تواند سینتیک آهسته‌تر واکنش‌ها و نیز فرایندهای ردox شبه برگشت‌پذیر یا کاملاً برگشت‌ناپذیر باشد. برای بهبود انتقال بار آسته در SPEs خام،

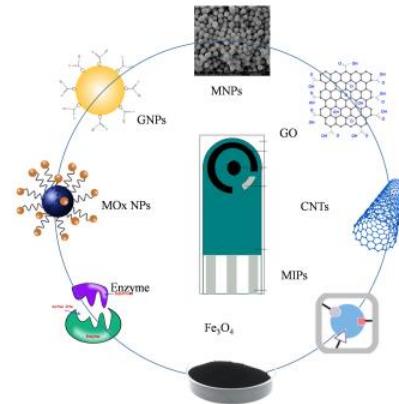
^۳- Bio-sensor
^۴- Composition

۱- Self-assembled
۲- Binder

است اما خیلی راحت نیست. علی‌رغم اینکه نانومواد در مقایسه با آنزیم‌ها یا اسیدهای نوکلئیک نسبت به دما حساس نیستند اما معمولاً در حالاتی مورد استفاده برای تولید خمیر چاپ نامحلول هستند. به همین دلیل از روش‌های دیگری برای افزودن نانومواد به SPEs استفاده می‌شود که بعد از فرآیند تولید و چاپ انجام می‌شوند. این روش‌ها شامل اصلاح از طریق ترسیب الکتروشیمیابی نانوذرات فلزی و یا ریخته گری قطره ای^۱ روی الکترود کار با محلولی از NPs پراکنده شده در حال (مخوط آب/دی‌متیلفرم‌آمید (DMF)، نافیون^۲، پلی‌اتیلن ایمین یا دی‌متیل‌سولفوكساید) است [۷].

۴-۱-۴- نانولوله‌های کربنی

نانوموادکربنی شامل نانولوله‌های کربنی تک دیواره (SWCNTs)^۳ و چند دیواره (MWCNTs)^۴، فولرن و گرافن و بسیاری ساختارهای دیگر هستند که ویژگی‌های خاصی برای کاربرد در حسگرهای الکتروشیمیابی دارند. وجود گروه‌های عاملی باقی مانده در سطح و صفحات قرار گرفته در بخش‌های انتهایی ساختار آنها مسئول فعالیت الکتروکاتالیستی فوق العاده نانوذرات کربنی هستند. کاربرد CNTs به عنوان ماده ساخت الکترود می‌تواند انتقال الکترون بین گونه‌های الکتروفعال و الکترود را تسهیل کند و به همین دلیل گزینه‌هایی جالب برای توسعه حسگرهای زیستی الکتروشیمیابی فوق العاده حساست هستند [۸]. اگر چه CNTs نوعاً بی اثر هستند، اما می‌توانند مولکول‌های را از طریق نیروهای غیرکووالانسی جذب کنند [۱۰]. بدون شک CNTs پراستفاده‌ترین نانومواد کربنی برای اصلاح الکترود کار در حسگرهای ولتاویری بوده‌اند. علت اصلی آن احتمالاً خصوصیات الکتروکاتالیزوری است که سبب کاهش اضافه ولتاژ و بهبود حساسیت در پاسخ‌های ولتاویری می‌شود. البته در مواردی گزارش شده که ویژگی الکتروکاتالیستی مشاهده شده در CNTs را می‌توان به ناخالصی‌های فلزی موجود در آنها نسبت داد. یکی از ساده‌ترین روش‌ها برای اصلاح SPEs با استفاده از CNTs تهیه تعلیقه از آنها در DMF، پوشش دهی قطره‌ای بر الکترود کار (الکترود



شکل ۲. انواع ساختارهای مورد استفاده برای اصلاح سطح SPEs

برای تولید SPEs معمولاً از دو نوع خمیر، هادی و دی‌الکتریک، استفاده می‌شود. بخش‌های رسانای الکترودها با جوهرهای هادی چاپ می‌شود. آنها محتوى یک ماده همبند آلی هستند که طلا، نقره، پلاتین یا گرافیت درون آن پراکنده شده است. در فرمولاسیون این جوهر از مواد عملکردا همانند کوفاکتورها، واسطه‌های الکترون^۱، نانوذرات فلزی، نانومواد کربنی، آنزیم‌ها و یا پلیمرهای قالب گیری شده مولکولی (MIPs)^۲ هم می‌توان استفاده نمود. جوهرهای عایق هم اغلب مبتنی بر بسیارها یا سرامیک‌ها هستند که گستره عملکرد الکتروهای رسانا را محدود می‌سازند [۷].

۴-۱- اصلاح الکترودهای صفحه چاپی با نانومواد

طراحی نانومواد جدید کاربردهای گسترده‌ای در زمینه حسگرها یافته و انقلابی در این حوزه ایجاد نموده است. آنها حتی جایگاه خود را در توسعه SPEs هم پیدا کرده‌اند. از بین همه آنها، نانولوله‌های کربنی (CNTs)^۳، نانوسیم‌ها، نانوذرات فلزی و نانومواد مغناطیسی محبوبیت SPEs بیشتری در توسعه حسگرهای مبتنی بر داشته‌اند زیرا می‌توانند فرآیندهای انتقال الکترون را ارتقاء، پتانسیل کاری حسگر را کاهش، سرعت واکنش را افزایش و در مورد حسگرهای زیستی پایداری جزء فعل زیستی را افزایش دهند [۵ و ۷]. نانومواد را می‌توان با استراتژی‌های متفاوتی به ساختار SPEs الحاق کرد. در غالب موارد اضافه کردن نانومواد به جوهر چاپ، اگرچه امکان‌پذیر

^۴- Drop casting

^۵- Nafion

^۶- Single-walled carbon nanotubes

^۷- Multi-walled carbon nanotubes

^۱- Mediator

^۲- Molecularly imprinted polymers

^۳- Carbon-nano tubes



است. در ادامه از محلول گلوترآلدهاید به عنوان اتصال دهنده عرضی استفاده شده تا آنزیم را در سطح الکترود ثابت کند [۱۳].

۳-۱-۴- نانوذرات فلزی

در حسگر های الکتروشیمیایی نانوذرات فلزی سبب بهبود پاسخ های ولتامتری می شوند و می توان از آنها به عنوان برچسب^۳ در زیست حسگر های پیچیده استفاده نمود. فلزات نجیب بیشترین و متداول ترین نانوذرات فلزی در اهداف تجزیه ای بوده اند اما از دیگر گونه های فلزی (Cu, Ni, Fe) و بسیاری دیگر) هم نانوذره سنتز و استفاده شده است [۲]. نانوذرات فلزی را می توان درون محلول سنتز و یا روی سطوح جامد ترسیب نمود. برای سنتز از روش هایی شامل احیاء شیمیایی توسط واکنشگر های مختلف، تابش دهی با نور فرابخش یا پرتو الکترونی و روش های الکتروشیمیایی استفاده شده است. تلفیق ترسیب الکتروشیمیایی NPs و SPEs راهی برای تولید انبوه حسگر های الکتروشیمیایی فراهم کرده و سنتز مستقیم نانوذرات Pt و Au بر روی Ag با این روش گزارش شده است [۱]. نانوذره SPEs با طلا (GNPs)^۴ پر کاربرد ترین نانوذره فلزی هستند که برای بهبود خواص عملگرای حسگر های ولتامتری مورد استفاده قرار گرفته است. از GNPs به عنوان جزئی از مواد سازنده الکترودهای بزرگ، اصلاح سطح و نیز به عنوان برچسب در تشخیص های الکتروشیمیایی استفاده شده است. در بسیاری از موارد از GNPs عامل دار نشده برای اصلاح SPEs کربنی استفاده شده است. عمل اصلاح معمولاً از طریق تبخیر محلولی از GNPs و یا با ترسیب الکتروشیمیایی از یک محلول HAuCl₄ انجام می شود [۲ و ۱۴]. علاوه بر این برای اصلاح سطح SPEs از جوهر گرافیتی محتوی GNPs هم استفاده شده است [۱۵]. GNPs نه تنها در بهبود و تغییر خصوصیات الکتروشیمیایی الکترود کار نقش دارند، بلکه از آنها به طور گسترده برای ثابت جزء فعل زیستی روی سطح الکترود هم استفاده شده است. پوشش دهی با GNPs سازگاری زیستی و نیز ثابت آنزیم را بهبود می بخشد [۸]. در پژوهشی ابتدا محلولی از GNPs روی سطح SPEs به صورت قطره ای ریخته گری (قالب گیری) شده و سپس محلول

گرافیتی) و تبخیر حلال است. روش دیگر تهیه جوهر با استفاده از CNTs و چاپ الکترود روی صفحات آلومینا و پخت آن در ۱۵۰ °C است. در مطالعاتی نیز نشان داده شده که امکان چاپ فیلم های CNTs روی بسترهای مختلف با استفاده از یک تکنولوژی چاپ مبتنی بر پلی دی متیل سیلوکسان^۱ وجود دارد. در بسیاری از موارد برای بهبود انتخاب پذیری، از CNTs عامل دار شده استفاده شده است. از این موارد می توان به حسگر زیستی گلوکز اشاره کرد که SPEs با جوهر محتوی MWCNTs آمین دار چاپ شده و آنزیم گلوکز اکسیداز (GOD)^۲ روی آن ثابت شده است. گروه های آمین CNTs اجازه ثابت جزء زیستی را روی سطح الکترود کار می دهند [۲]. نانوله های کربنی با توجه به سطح بزرگی که در اختیار می گذارند میزان ثابت آنزیم را افزایش داده، کارآیی آن را حفظ، پتانسیل را کاهش داده و به همین دلیل در خیلی از موارد نیازی به استفاده از واسطه های الکترونی نیست [۱۱].

۴-۱- گرافن و مشتقات آن

گرافن و مشتقات آن نیز به اندازه CNTs برای کاربردهای الکتروشیمیایی جذاب هستند. خصوصیات الکتروکاتالیستی گرافن بیشتر به توانایی برهمکنش مولکول های الکتروفعال با گروه های عاملی اکسیژن دار و نیز نقص های سطحی گرافن بر می گردد. استفاده از جوهر SPEs محتوی گرافن ساده ترین راه برای تهیه اصلاح شده می باشد. روش دیگر استفاده از سوپرانسیون گرافن (یا مشتقات آن) در یک حلال (اتانول، محلول آبی نافیون، محلول رقيق آمونیاک، DMF) برای پوشاندن سطح الکترود کار و اجازه برای تبخیر حلال است. استفاده از مشتقات عامل دار شده گرافن نیز متداول است. به عنوان مثال از گرافن آمین دار شده به عنوان تکیه گاهی برای سنتز پلیمر قالب گیری شده مولکولی در سطح الکترود کار به روش الکتروپلیمریزاسیون استفاده شده است [۲ و ۱۲]. از گرافن برای طراحی حسگر های زیستی ولتاگتری هم استفاده شده است. در پژوهشی سطح SPEs ابتدا با مایعات یونی و گرافن اکساید احیاء شده اصلاح و سپس با محلول آبی از آلبومین سرم گاوی و GOD پوشانده شده

آنزیمی در نزدیک سطح مبدل رخ دهد. بعده این آنزیم به راحتی درون یک میدان مغناطیسی قابل جداسازی است و به این شکل سطح حساس حسگر قابلیت تجدید شدن یا بازسازی دارد. در ضمن محیط خوبی برای حفظ فعالیت زیستی آنزیم وجود دارد [۱۸، ۹]. در همین راستا نانوذرات هسته-پوسته شامل هسته‌هایی از Fe_3O_4 و پوسته‌ای از سیلیکای مزوحرفره سنتز شده و آنزیم استیل کولین استراز (AChE)^۲ روی آن ثبت شده است. از نانوذرات Fe_3O_4 پوشیده شده با طلا هم برای ثبت SPEs AChE روی سطح استفاده شده است. پوسته طلا پایداری نانوذرات اکسید آهن را افزایش می‌دهد [۹]. علاوه بر Fe_3O_4 و نانوذرات سیلیکا، از دیگر نانوساختارهای اکسیدی مانند تیتانیوم اکساید هم برای اصلاح SPEs استفاده شده که معمولاً به روش قالب گیری قطره ای روی سطح اعمال می‌شوند. نانوذراتی مثل مس اکسید می‌توانند احیاء الکتروشیمیایی برخی گونه‌ها را بهبود بخشد [۲]. از نمونه‌های دیگر می‌توان به نانوذرات زیرکونیا (ZrO_2) اشاره کرد که یک اکسید معدنی با پایداری حرارتی بالا، بی اثر از نظر شیمیایی و غیرسمی است. بررسی‌ها نشان داده که این نانوذرات تمایل بالایی نسبت به گروه های اسید فسفریک دارند و از آنها برای ساخت حسگرهایی برای ترکیبات ارگانوفسفره استفاده شده است [۸].

۴-۲-۴- حسگرهای زیستی مبتنی بر الکترودهای صفحه چاپی اصلاح شده با آنزیم

این حسگرهای مبتنی بر استفاده از آنزیم در تماس مستقیم با مبدل هستند که به شکلی انتخابی با سوبسترای خود واکنش می‌دهد. آنها قابلیت تشخیص آنالیت هدف با دو مکانیسم را دارند. (الف) در سازوکار مهار، آفت کش فعالیت آنزیمی را مهار و بنابراین، پاسخ حسگر را کاهش می‌دهد (ب) در سازوکار کاتالیستی که در آن آفت کش پیش‌ماده مستقیم آنزیم است و فراورده واکنش آنزیمی انداز مگری می‌شود [۵]. بیشتر حسگرهای SPEs مبتنی بر مهار آنزیم کولین استراز (ChE)^۳ به تنهایی و یا همراه با کولین اکسیداز (ChO) و یا سیستم‌های عدم مهار بر مبنای ارگانوففسفوروز هیدرولاز (OPH)^۴ هستند [۷ و ۱۹]. برای ثبت

بافری آنزیم نیز به همین صورت افزوده شده است. همانگونه که اشاره شد از GNP^s به عنوان برچسب هم استفاده شده است. در واقع در این موارد گونه هور نظر قابلیت تشخیص الکتروشیمیایی ندارد به همین دلیل با استفاده از GNP^s نشانه گذاری می‌شود. در جریان واکنش شیمیایی در سطح الکترود AuCl₄⁻ GNP^s به اکسید شده و در ادامه به روش ولتاوی پالس تقاضلی (DPV)^۱ احیاء می‌شود و به این شکل یک سیگنال الکتروشیمیایی قابل ردیابی ایجاد می‌گردد [۱۶]. در گزارش دیگری برای اصلاح سطح SPEs ابتدا سطح با لایه‌ای از سیستئن اصلاح شده و در ادامه GNP^s از محلولی از HAuCl₄ و توسط سدیم بورهیدرید تشکیل شده‌اند. این سطح برای ثبت عامل فعال ندرت در اصلاح SPEs استفاده شده است [۱۷]. زیستی که قبلاً تیول دار شده استفاده شده است [۱۷].

Nanoparticles Pd, نیز از طریق کاهش یک پیش ماده فلزی در محلول تولید می‌شوند اما از آنها به ندرت در اصلاح SPEs استفاده شده است. مواردی از اصلاح سطح SPEs با نانوذراتی همانند Fe, Cu در اندازه‌گیری آفت کش‌ها گزارش نشده است [۲].

۴-۱-۴- نانوذرات مولکولی و کامپوزیت

در این حوزه شاهد استفاده از انواع مختلفی از نانوذرات پیچیده برای اصلاح SPEs بوده‌ایم. یکی از این انواع نانوساختارهای اکسیدی و از جمله نانوذرات مغناطیسی آهن اکسید (Fe_3O_4) است. نانوذرات Fe_3O_4 به راحتی سنتز شده و به طور گستردگی در دسترس می‌باشند و خصوصیات منحصر به فردی شامل مساحت سطح بالا، توانایی جذب بالا، سازگاری زیستی خوب، خواص سوپر پارامغناطیسی قوی و سمیت کم دارند. معمولاً سطح این نانوذرات با لایه‌ای از سیلیکا، لیگاندهای آلی بلند زنجیر و انواع مختلفی از پلیمرها پوشانده شده است. این عوامل بر روی پوسته بیرونی هستند و بنابراین، مولکول‌های زیستی نایاب‌دار می‌توانند به آنها متصل شوند و به این شکل به این ذرات خاصیت فعالیت زیستی داده می‌شود که بعداً می‌توان از آنها برای ساخت ابزارهای آنالیز زیستی همانند حسگرهای زیستی استفاده کرد. استفاده از نانوذرات مغناطیسی پوشیده شده با جزء زیستی یک راه موثر برای غلبه بر دشواری تجدید سطح حسگر است. ویژگی مغناطیسی این ذرات اجازه می‌دهد تا واکنش

²- Acetylcholinesterase

³- Cholinesterase

⁴- Organophosphorus hydrolase

۱- Differential pulse voltammetry

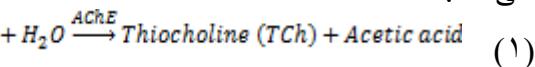
الکترود و تیوکولین کمک می‌کند. همین ارتقاء در انتقال الکترون سبب کاهش اضافه ولتاژ شده و لذا کاهش مزاحمت سایر گونه‌های را به دنبال دارد [۲۱ و ۲۲].

۵- بحث و نتیجه گیری

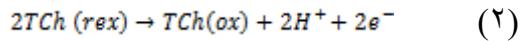
برخی از روش‌های طیف سنجی روش‌های کامل و کارآمدی برای آنالیز سوموم دفع آفات هستند اما به ابزارهایی گران قیمت و فرآیندهای عملیاتی گسترشده نیاز دارند و به همین دلیل کاربرد آنها برای استفاده‌های در محل محدود می‌شود. حسگرهای زیستی، مخصوصاً نوع آنزیمی، از جمله روش‌های اقتصادی با حساسیت و انتخاب‌پذیری مناسب برای اندازه‌گیری آفت کش‌های ارگانوفسفره هستند که می‌توانند محدودیت‌های روش‌های مذکور را پوشش دهند. به طور خاص حسگرهای زیستی آنزیمی ساخته شده بر SPEs دارای مزیت یکپارچه سازی سیستم الکتروودی، آماده سازی آسان، ارزانی و مصرف کم نمونه هستند. استفاده از مبدل‌های الکتروشیمیایی به اندازه فناوری نانو امیدوارکننده است چرا که در مقایسه با دیگر مبدل‌ها (مانند مبدل‌های نوری) قابلیت کار در محیط‌های با کدورت بالا را دارند و استفاده از آنها آسان و ارزان است. برای ثبت آنزیم روی سطح SPEs از روش‌های جذب سطحی، برقراری اتصالات کووالانسی روی SPEs که قبلاً با دی‌آلدهید اصلاح شده، روش غیرکووالانسی روی SPEs اصلاح شده با پلی‌اتیلن ایمین، تشکیل اتصالات عرضی با استفاده از آلبومین سرم‌گاوی و گلوترآلدهید، روش سل-ژل و ایجاد پیوندهای با میل (Bioaffinity)^۱ بین یک بستر فعل و گروه‌های عاملی خاص در سطح آنزیم است. استفاده از نانومواد (نانوکلریدهای طلا، نانولوله‌های کربنی، نانوذرات مغناطیسی و نانوکسیدها) برای اصلاح SPEs می‌تواند به ثبت بیشتر و پایداری بالاتر آنزیم همراه با حفظ فعالیت زیستی، بهبود انتقال الکترون، کاهش مقاومت و بهبود ارقام شایستگی کمک نماید. نانولوله‌های کربنی انتقال الکترون بین سطح الکترود و گونه‌های الکتروفعال را ارتقاء داده و حساسیت حسگر را بهبود می‌بخشد. نانوذرات Fe₃O₄ به ثبت و پایداری بهتر آنزیم کمک می‌کنند. از نانوذرات TiO₂ نیز برای اصلاح SPEs استفاده شده که با خصوصیات فتوکاتالیستی

عامل زیستی روشی موفق است که ماده حاصل آن پایدار بوده و فعالیت و ویژگی عملگرای خود را حفظ کند و قابلیت استفاده‌های متعدد از آن طی زمان را ارائه دهد. آنزیم را می‌توان درون و یا برروی یک ماده با مکانیسم‌های مختلفی کپسوله کرد. این کار می‌تواند از طریق پیوندهای کووالانسی، جذب فیزیکی، گیرانداری درون یک غشاء نیمه تراوا و یا میکروپسوله کردن درون پلیمرها و هیدروژل‌ها باشد [۲۰ و ۲۱]. در تولید حسگرهای زیستی با فناوری صفحه چاپی، اجزاء زیستی را می‌توان به روش‌های مختلفی اضافه نمود. ترسیب دستی و یا گیرانداری الکتروشیمیایی پس از یک فرآیند ترسیب چند مرحله‌ای از متداول‌ترین روش‌ها در این زمینه هستند. یک روش دیگر شامل ورود جزء فعل زیستی به خمیر و چاپ آن به عنوان آخرین لایه بر سطح الکترود است. می‌توان این کار را به صورت تک مرحله هم انجام داد البته اگر بتوان یک کامپوزیت زیست سازگار با دیگر اجزاء خمیر چاپ تهیه کرد. شایان ذکر است که الحق جزء زیستی به خمیر چاپ همیشه امکان پذیر نیست با توجه به اینکه خمیر چاپ یک طبیعت خشک شونده دارد که می‌تواند سبب غیرفعال شدن جزء فعل زیستی شود [۷].

از معروف‌ترین حسگرهای آنزیمی برای اندازه گیری آفت کش‌ها آنهایی هستند که مبتنی بر مهار فعالیت آنزیم AChE هستند. در آنها آنزیم روی سطح الکترود کار ثبت می‌شود و برهمکنش آن با سوبسترا (مثل استیل کولین) یک گونه الکتروفعال (تیوکولین) و کربوکسیلیک اسید مربوطه را تولید می‌کند.



متعاقب آن الکترواکسایش تیوکولین منجر به تولید جریانی می‌شود که معیاری از فعالیت آنزیم است.



حضور آفت کش‌ها در نمونه تحت آنالیز فعالیت آنزیمی را مهار و سبب افت جریان عبوری می‌شود. حساسیت این گونه حسگرها اساساً به روش ثبت آنزیم بستگی دارد. معمولاً پیش از ثبت آنزیم، سطح SPEs با یک واسطه الکترونی نیز اصلاح می‌شود که این به ثبت بهتر آنزیم، حفظ پایداری آن و ارتقاء انتقال الکترون بین

ادامه جدول ۱. الکترودهای صفحه چاپی اصلاح شده با نانودرات برای اندازه‌گیری آفت کش‌ها در نمونه‌های غذایی

ردیف	گستره خطی	حد تشخیص	نمونه	رفرنس
۱	۰.۰۰۱-۱۰ ng/mL	5.6×10^{-4} ng/mL	کلم	[۸]
۲	۰.۰۵-۱۰۰ $\mu\text{g}/\text{L}$	۰.۰۲ $\mu\text{g}/\text{L}$	سیزیجات	[۳]
۳	۰.۱-۱۰۰۰ ng/L	۵۲ pg/L	سیزیجات	[۴]
۴	۰.۰۰۵-۲۷۸۰ μM	۰.۵ μM	میوه و سبزی	[۲۲]
۵	۰.۱-۳۰ μM	۰.۰۲۴ μM	آب، سبزیجات	[۶]
۶	۰.۲-۱ μM	۲ nM	سبزیجات	[۲۳]
۷	۰.۰۵-۱ $\times 10^{-5}$ $\mu\text{g}/\text{L}$	۰.۰۵ $\mu\text{g}/\text{L}$	سبزیجات	[۲۴]
۸	up to 10^{-5} mol/L	5×10^{-9} mol/L	-	[۱۸]
۹	۵۰-۲۰۰ μM	۰.۰۵ μM	-	[۲۵]
۱۰	۰.۰۱-۰.۵ $\mu\text{g}/\text{mL}$ ۲-۲۰ $\mu\text{g}/\text{mL}$	۰.۰۰۴ $\mu\text{g}/\text{mL}$	پیاز	[۲۱]
۱۱	-	-	-	[۱۰]
۱۲	up to ۴ μM	۱۵۰ nM	-	[۱۹]
۱۳	up to ۲ μM	۸۰۰ nM	-	[۱۹]
۱۴	up to ۶.۹ nM	۰.۵ nM	آب	[۱۱]
۱۵	۵-۵۰ $\mu\text{g}/\text{L}$	۳ $\mu\text{g}/\text{L}$	آب	[۲۶]
۱۶	۲-۵۰ $\mu\text{g}/\text{L}$	۲ $\mu\text{g}/\text{L}$	آب	[۲۶]
۱۷	۰.۰۷-۱۵ $\mu\text{g}/\text{mL}$	۰.۰۲۲ $\mu\text{g}/\text{mL}$	میوه و سبزی	[۱۴]
۱۸	۰.۵-۱۵ $\mu\text{g}/\text{mL}$	۰.۱۶۵ $\mu\text{g}/\text{mL}$	میوه و سبزی	[۱۴]
۱۹	۰.۱-۱ $\times 10^{-5}$ $\mu\text{g}/\text{L}$	۰.۰۵ $\mu\text{g}/\text{L}$	سبزیجات	[۲۷]
۲۰	۱-۶۰۰ $\mu\text{g}/\text{L}$	۱ $\mu\text{g}/\text{L}$	سبزیجات	[۲۷]
۲۱	۰.۵-۲۰ mg/L	۰.۳ mg/L	آب	[۲۸]
۲۲	۰-۳۳۰ ng/mL	۲۲ ng/mL	روغن گیاهی	[۲۹]
۲۳	۰.۴-۲۰ ng/mL	۲۲.۶ ng/mL	میوه و خاک	[۳۰]

منابع

- [1] O.D. Renedo, M.A. Alonso-Lomillo, and M.J.A. Martínez. *Talanta*, 73, 202-219 (2007).
- [2] M. Trojanowicz. *TrAC Trends in Analytical Chemistry*, 84, 22-47 (2016).
- [3] H. Wang, G. Zhao, D. Chen, Z. Wang, and G. Liu. *International journal*

خود سبب تجزیه آفت کش در سطح الکترود می‌شود. نانوذرات ZrO_2 نیز تمایل بالایی به گروه‌های فسفریک اسید دارند و برای طراحی حسگر‌های ویژه آفت کش‌های ارگانوفسفره استقاده شده است. نانوذرات طلا به طور خاص مورد توجه بوده اند. آنها می‌توانند انتقال الکترون و تشخیص سیگنال را بهبود دهند که باعث کاهش حد تشخیص‌ها در حسگر‌های الکتروشیمیایی می‌شود. از همه مهمتر اینکه GNPs برهمکنش‌های قوی با ترکیبات محتوی گوگرد انجام می‌دهند و به همین دلیل آنها یک اصلاح کننده خیلی مناسب در الکترودهای کار برای تشخیص ترکیبات محتوی گوگرد هستند. در جدول ۱ به برخی از موارد کاربرد نانوذرات در اصلاح SPEs و اندازه‌گیری آفت کش‌ها اشاره شده است.

جدول ۱. الکترودهای صفحه چاپی اصلاح شده با نانوذرات برای اندازه‌گیری آفت کش‌ها در نمونه‌های غذایی

ردیف	نانوذره	آنالیت	جزء زیستی	رفرنس
۱	$\text{Fe}_3\text{O}_4/\text{Au}/\text{CNTs}/\text{nano ZrO}_2$	Dimethoate	AChE	[۸]
۲	Fe_3O_4 -graphene	Chlorpyrifos	AChE	[۳]
۳	graphene	Parathion	Antibody	[۴]
۴	Ag/graphene	Parathion	-	[۲۲]
۵	Nickel oxide	Parathion	-	[۶]
۶	Nano TiO ₂	dichlofenthion	-	[۲۳]
۷	CNTs	chlorpyrifos	AChE	[۲۴]
۸	$\text{Fe}_3\text{O}_4/\text{Silica}$	paraoxon	AChE	[۱۸]
۹	MWCNTs	parathion	AChE-CHO	[۲۵]
۱۰	MWCNTs	carbaryl	AChE	[۲۱]
۱۱	MWCNTs	paraoxon	OPH	[۱۰]
۱۲	CNTs	paraoxon	OPH	[۱۹]
۱۳	CNTs	methyl parathion	OPH	[۱۹]
۱۴	MWCNTs	paraoxon	AChE	[۱۱]
۱۵	SWCNTs	paraoxon	AChE	[۲۶]
۱۶	SWCNTs	malaoxon	AChE	[۲۶]
۱۷	Au	thiram	-	[۱۴]
۱۸	Au	disulfiram	-	[۱۴]
۱۹	carbon/chitosan/ Fe_3O_4	chlorpyrifos	AChE	[۲۷]
۲۰		methamidophos	AChE	[۲۷]
۲۱	MWCNTs	atrazine	tyrosinase	[۲۸]
۲۲	MWCNTs	ethion	Butyryl cholinesterase	[۲۹]
۲۳	Pt	chlorpyrifos-methyl	chlorpyrifos-methyl antigen	[۳۰]

- [17] A. Bagheri Hashkavayi, J. Bakhsh Raoof, R. Ojani, and E. Hamidi Asl. *Electroanalysis*, 27, 1449-1456 (2015).
- [18] Y.-H. Won, H.S. Jang, S.M. Kim, E. Stach, M. Ganesana, S. Andreeescu, and L.A. Stanciu. *Langmuir*, 26, 4320-4326 (2010).
- [19] R.P. Deo, J. Wang, I. Block, A. Mulchandani, K.A. Joshi, M. Trojanowicz, F. Scholz, W. Chen, and Y. Lin. Determination of organophosphate pesticides at a carbon nanotube/organophosphorus hydrolase electrochemical biosensor. *Analytica Chimica Acta*, 530, 185-189 (2005).
- [20] M.A. Alonso-Lomillo, O. Domínguez-Renedo, and M.J. Arcos-Martínez. Screen-printed biosensors in microbiology; a review. *Talanta*, 82, 1629-1636 (2010).
- [21] J. Cai and D. Du. A, *Journal of Applied Electrochemistry*, 38, 1217-1222 (2008).
- [22] M. Govindasamy, V. Mani, S.M. Chen, T.W. Chen, and A.K. Sundramoorthy. *Scientific Reports*, 7, 46471-46482 (2017).
- [23] H. Li, J. Li, Z. Yang, Q. Xu, and X. Hu. *Analytical Chemistry*, 83, 5290-5295 (2011).
- [24] D. Chen, Z. Liu, J. Fu, Y. Guo, X. Sun, Q. Yang, and X. Wang. *Journal of Electroanalytical Chemistry*, 801, 185-191 (2017).
- [25] Y. Lin, F. Lu, and J. Wang. *Electroanalysis*, 16, 145-149 (2004).
- [26] A.N. Ivanov, R.R. Younusov, G.A. Evtugyn, F. Arduini, D. Moscone, and G. Palleschi. *Talanta*, 85, 216-221 (2011).
- [27] Q. Zhang, Q. Xu, Y. Guo, X. Sun, and X. Wang. *RSC Advances*, 6, 24698-24703 (2016).
- of electrochemical science, 11, 10906-10918 (2016).
- [4] J. Mehta, P. Vinayak, D.S. Tuteja, V. Chhabra, N. Bhardwaj, A.K. Paul, K.-H. Kim, and A. Deep. *Biosensors & Bioelectronics*, 83, (2016).
- [5] F. Arduini, S. Cinti, V. Scognamiglio, and D. Moscone. *Microchimica Acta*, 183, 2063-2083 (2016).
- [6] M. Khairy, H.A. Ayoub, and C.E. Banks. *Food Chemistry*, 255, 104-111 (2018).
- [7] E. Jubete, O.A. Loaiza, E. Ochoteco, J.A. Pomposo, H. Grande, and J. Rodrguez. *Journal of Sensors*, 2009, (2009).
- [8] N. Gan, X. Yang, D. Xie, Y. Wu, and W. Wen. *Sensors (Basel)*, 10, 625-638 (2010).
- [9] M. Li, Y.T. Li, D.W. Li, and Y.T. Long. *Analytica Chimica Acta*, 734, 31-44 (2012).
- [10] M. Trojanowicz, A. Mulchandani, and M. Mascini. *Analytical Letters*, 37, 3185-3204 (2004).
- [11] K.A. Joshi, J. Tang, R. Haddon, J. Wang, W. Chen, and A. Mulchandani. *Electroanalysis*, 17, 54-58 (2005).
- [12] D. Zang, M. Yan, S. Ge, L. Ge, and J. YuAnalyst, 138, 2704-2711 (2013).
- [13] J. Ping, Y. Wang, K. Fan, J. Wu, and Y. Ying. *Biosensors and Bioelectronics*, 28, 204-209 (2011).
- [14] K. Charoenkitamorn, O. Chailapakul, and W. Siangproh. *Talanta*, 132, 416-423 (2015).
- [15] I. Tiwari, M. Singh, M. Gupta, J.P. Metters, and C.E. Banks. *Analytical Methods*, 7, 2020-2027 (2015).
- [16] S.A. Lim, H. Yoshikawa, E. Tamiya, H.M. Yasin, and M.U. Ahmed. *RSC Advances*, 4, 58460-58466 (2014).

- [28] C. Tortolini, P. Bollella, R. Antiochia, G. Favero, and F. Mazzei. Sensors and Actuators B: Chemical, 224, 552-558 (2016).
- [29] E. Khaled, M.S. Kamel, H.N.A. Hassan, H. Abdel-Gawad, and H.Y. Talanta, 119, 467-472 (2014).
- [30] W. Wei, X. Zong, X. Wang, L. Yin, Y. Pu, and S. Liu. Food Chemistry, 135, 888-892 (2012).