

مقاله مروری

مروری بر ترکیبات ۴ و ۱- نفتوکینونی حاصل از جنس دیوسپيروس

بهرام بی باک^۱، حسین کمالی^۲، علیرضا نعمت اللهی^{۳*}

^۱ استادیار فیزیولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی خراسان شمالی، بجنورد، ایران
^۲ کارشناس ارشد مهندسی شیمی، مرکز تحقیقات ایمنی فرآورده های طبیعی و گیاهان دارویی، دانشگاه علوم پزشکی خراسان شمالی بجنورد، ایران
^۳ دکتری حرفه ای داروسازی، مرکز تحقیقات ایمنی فرآورده های طبیعی و گیاهان دارویی، دانشگاه علوم پزشکی خراسان شمالی، بجنورد، ایران
* نویسنده مسئول: بجنورد، خیابان شهید چمران، معاونت غذا و دارو، مرکز تحقیقات ایمنی فرآورده های طبیعی و گیاهان دارویی
پست الکترونیک: alireza_nemat@yahoo.com

وصول: ۱۳۹۱/۸/۳ اصلاح: ۱۳۹۱/۸/۱۶ پذیرش: ۱۳۹۱/۹/۷

چکیده

زمینه و هدف: فرآورده های طبیعی دلخواه، مولکول های آلی کوچکی با وزن کمتر از ۲۰۰۰ (amu) هستند که بطور متناوب متابولیت های ثانویه نیز نامیده می شوند، این مواد توسط ارگانسیم های زنده از جمله گیاهان دارویی تولید می شوند. این مواد به عنوان مخازن بسیار نیرومندی در تولید داروهای نوین نامبرده می شوند. در این مقاله در مورد یکی از معروفترین و پرکاربردترین ساختارهای شیمیایی متابولیت های ثانویه در جنس دیوسپيروس که ترکیبات ۴ و ۱- نفتوکینونی می باشد، بحث گردیده است. مطالب آورده شده در این مطالعه مروری، سعی بر آن دارد تا پیشرفت های انجام شده در تحقیقات بیولوژیکی، فارماکولوژیکی و فیتوشیمی ترکیبات ۴ و ۱- نفتوکینونی جدا شده از این جنس همراه با مکانیسم های عمل این مشتقات را پوشش می دهد.

مواد و روش کار: این تحقیق یک مطالعه مروری است که در مورد ترکیبات ۴ و ۱- نفتوکینونی جدا شده از جنس دیوسپيروس با کلمات کلیدی، *Ebnaceae mechanism, antibacterial, anticancer, 1,4-naphthoquinone, Diospyros* با جستجوی مقالات در پایگاههای اطلاعاتی معتبر از ابتدا تا ۲۰۱۱ انجام گرفت.

نتیجه گیری: در طی ۶۰ سال گذشته، ترکیبات فراوانی از این جنس جدا شده اند. ۱۲ ساختار شیمیایی فعال بیولوژیکی با اثرات قابل توجه و بسیار شاخص از این دسته مواد در این مطالعه آورده شده است. دو اسکلت اصلی ترکیبات ۴ و ۱- نفتوکینونی که مطالعات متعدد بالینی و فارماکولوژیکی بر آنها انجام شده است، پلامباگین و دیوسپیرین می باشند. امروزه پتانسیل برای بدست آوردن و توسعه دادن ترکیبات سر دسته و راهنما از ۴ و ۱- نفتوکینونی جدا شده از جنس دیوسپيروس، به طور ویژه در تحقیقات حوزه ی ترکیبات ضد باکتریایی و ضد سرطان، به طور چشمگیری رشد یافته است. امید است مطالبی که در اینجا تشریح شده اند، به عنوان منابع قابل اعتمادی برای متخصصان شیمی و فرآورده های طبیعی جهت بسط و گسترش طراحی هوشمند و هدفمند داروهای نوین مفید واقع گردند.

واژه های کلیدی: دیوسپيروس، ۴ و ۱- نفتوکینون، ضد باکتریایی، ضد سرطان، مکانیسم عمل

مقدمه

قاره آمریکا یافت می شوند [۶]. جنس مابا از حدود ۵۰ گونه که در جنوب شرق آفریقا یافت می شوند، تشکیل شده است [۷]. جنس های روینا و تتراکلیس به ترتیب از حدود ۱۵ گونه و یک گونه شکل گرفته اند که در مناطق نیمه حاره و حاره جنوب شرق آسیا و جنوب آفریقا یافت می شوند [۸]. جنس اوسلا تقریباً دارای ۲۰ گونه درخت و بوته همیشه سبز می باشد که دارای پراکنش جغرافیایی

فامیلی ابناسه گروک از شش جنس (دیوسپيروس، اوسلا، لیسوکارپا، مابا، روینا و تتراکلیس) و حدود بیش از ۵۰۰ گونه بوته و درختان همیشه سبز تشکیل شده است [۱-۲]. در بین تمامی این جنس ها، بیشترین مطالعه بر روی جنس دیوسپيروس انجام گرفته شده است [۳-۵]. جنس لیسوکارپا شامل هشت گونه می باشد که بیشترین آنها در

خوبی در جنوب آفریقا و جزایر کومور می باشند. [۹] جنس دیوسپیروس با بیش از حدود ۴۵۰ گونه بزرگترین جنس فAMILI اِبناسه می باشد. این جنس بیشتر در مناطق حاره تمرکز دارد و کمتر در مناطق با دمای معتدل یافت می شود [۱۰-۱۱]. بسیاری از گیاهان که به جنس دیوسپیروس تعلق دارند، در طب سنتی برای اهداف مختلف کاربرد دارند. مطالعات بیولوژیک و فارماکولوژیک گونه های دیوسپیروس در اوایل دهه ۱۹۵۰ م آغاز گردید [۱۲-۱۸]. تعدادی از عصاره ها و فرآورده های آنها در بازار گیاهان دارویی هم اکنون در حال استفاده می باشند [۱۹]. علاوه بر این، در طی این سالیان، مطالعات بالینی و فارماکولوژیکی متعددی بر تعدادی از ترکیبات خالص جداسازی شده از این جنس انجام گرفته اند [۲۰]. دسته ترکیب ۴ و ۱- نفتوکینونی یکی از شاخص ترین ساختارهای شیمیایی جنس دیوسپیروس می باشد و همچنین طیف وسیعی از اثرات بیولوژیکی همچون، آثار ضدقارچ، ضدتک یاخته، ضد فشارخون، ضد میکروب و ضد اسهال را نشان داده است [۲۱-۲۶]. هسته ۴ و ۱- نفتوکینونی اسکلت اولیه بسیاری از ترکیبات فرآورده های طبیعی را تشکیل می دهد. به علت پایداری ساختار شیمیایی این دسته از ترکیبات، فعالیت های ضد باکتری و ضد سرطان قابل توجهی برای آنها شناسایی شده اند [۲۷-۲۹]. مطالعات رابطه ساختار- اثر، شیمی دارویی، تکنیک های نوین مدلینگ کامپیوتری و تکنیک های سنتزهای نیمه مصنوعی این دسته از ترکیبات، برای توسعه ی دارویی این مشتقات نیز مفید خواهد بود [۳۰-۳۳]. بنابراین در این مطالعه مروری، ساختار شیمیایی، منابع دسترسی و مکانیسم های پیشنهادی ۱۲ ساختار شناخته شده (شکل ۱) از نظر بیولوژیکی و فارماکولوژیکی بسیار فعال ۴ و ۱- نفتوکینونی جدا شده از جنس دیوسپیروس در راستای روشن شدن پتانسیل این جنس به عنوان منبعی قابل اعتماد برای کشف داروهای نوین در آینده بحث شده است.

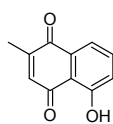
ترکیبات بیولوژیک فعال ۴ و ۱- نفتوکینونی جنس دیوسپیروس

جنس دیوسپیروس یک منبع غنی از نفتوکینون ها می باشد [۳۴]. تمامی این دسته از ترکیبات متعلق به دسته

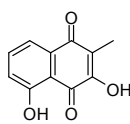
ای از فنول های طبیعی می باشند که دارای اسکلت $C_6 - C_4$ هستند [۳۵]. حدود ۸۰٪ از ترکیبات نفتوکینونی این جنس از دسته ۴ و ۱- نفتوکینونها می باشند (تقریباً ۶۰ ترکیب از این مشتقات گزارش شده اند). اکثر آن ها به صورت مُنومر و دیمر یافت می شوند، اما تعداد خیلی از این مشتقات نیز تری مر و تترامر می باشند [۳۶-۴۰]. در این بخش، اصلی ترین و مهمترین خاصیت های ۱۲ ترکیب فعال ۴ و ۱- نفتوکینونی در شکل ۱ شرح داده شده اند.

۵-هیدروکسی-۲-متیل-۱و۱۰-۴- نفتوکینون که با نام پلامبازین (۱) شناخته می شود برای اولین بار از گیاه دیوسپیروس هبکارپا در سال ۱۹۵۲ به عنوان اولین مشتق فعال جنس دیوسپیروس جدا گردید [۳۷]. این ترکیب همچنین از گونه های دیگر این جنس نیز جدا شده است [۳۸-۴۳]. یکی از منحصر به فرد ترین خاصیت های این ماده، فعالیت ضدباکتری آن می باشد. این ترکیب اثرات قابل توجهی بر ضد هر دو باکتری گرم مثبت و گرم منفی از خود نشان داده است [۴۴]. دیگر فعالیت بیولوژیک این ماده اثر ضدسرطان آن می باشد. مطالعات متعددی وجود دارد که پلامبازین را به عنوان عامل سیتوتوکسیک قوی معرفی نموده اند [۴۵].

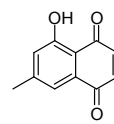
این ماده همچنین اسکلت اولیه بسیاری از ترکیبات مُنومری و اُلیگومریک نفتوکینونی می باشد [۴۶-۵۵]. درُسرون (۲)، ۲ و ۳- هیدروکسیل پلامبازین، از گیاه *D. maritima* Blume و همچنین قسمتی چوبی گیاه *D. melanoxylon* Roxb جدا شده است [۵۶]. این ماده خاصیت متوسط سیتوتوکسیک بر روی رده سلولی MCF-7 را با IC_{50} ۰/۲۹ میکروگرم بر میلی لیتر از خود نشان داده است [۵۷]. ماده ۷- متیل ژوگلون (۳) نیز یکی از مهمترین اسکلت های مونومریک و الیگومریک ۴ و ۱- نفتوکینون ها می باشد که برای اولین بار از *D. apeibacarpos* Raddi جدا گردید [۳۶]. البته در طی سالیان دیگر در گونه های متفاوت تری نیز کشف شد [۵۸-۶۳]. یکی از خواص جالب این ترکیب طبیعی اثر ضد توبرکلوزیس آن می باشد [۶۴]. علاوه بر آن این ماده اثر سیتوتوکسیک بسیار مناسبی بر روی سلول های کارسینومای بدخیم انسانی نشان داده است [۲۳-۲۰].



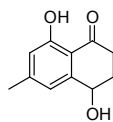
plumbagin (1)



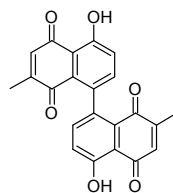
Droserone (2)



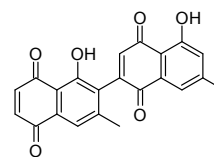
7-Methyljuglone (3)



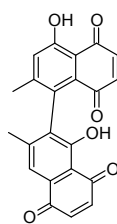
Shinanolone (4)



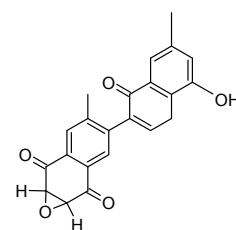
Maritnone (5)



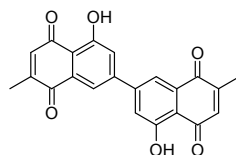
Diospyrin (6)



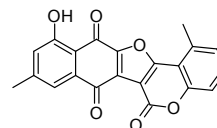
Isodiospyrin (7)



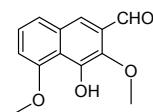
Diosquinone (8)



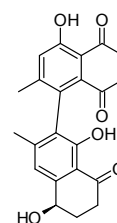
5,5'-dihydroxy-2,2'-dimethyl-7,7'-binaphthalen-1,1',4,4'-tetraone (9)



Crassiflorone (10)



4-hydroxy-3,5-dimethoxy-2-naphthaldehyde (11)



Isodiospyrol A (12)

شکل ۱: ساختار شیمیایی ترکیبات او ۴ - نفتوکینونی

پلامباگین می باشد که از گونه های *D. martima*، کاکي و سامونسیس جدا شده است [۴۳،۶۷]. اگرچه مارتینون دارای اثر سیتوتوکسیک قابل توجهی در محیط برون تنی با $IC_{50} = 0/06 \mu g/ml$ می باشد [۵۷] اما اخیراً در کارآزمایی بالینی اثبات شده است که در محیط درون تنی

شینانولون (۴) که ترکیب کاهش یافته ۷- متیل جاگلون می باشد از گونه هایی نظیر *D. kaki Hiern*، مینگایی، مورسیسینا و ویرجینیانا جدا گردیده شده است [۴۲،۶۵]. این ماده به علت خاصیت منحصر به فرد ضدباکتری خود معروف می باشد [۶۶]. مارتینون (۵) اولین دیمر

غیرفعال می باشد [۶۸]. دیوسپیرن (۶) اولین بار از گیاه *Diospyros montana* Roxb. در هند بدست آمد [۶۹]. این ساختار طی سالیان متمادی همچنین از گونه های مختلف جنس دیوسپيروس نیز جدا گردید [۵،۶۳،۴۸،۴۲،۴۱]. دیوسپیرن دارای اثر ضدباکتریایی با طیف وسیع می باشد. پایین ترین غلظت مهاری این ماده علیه *استرپتوکوکوس پیوژنز* و *استرپتوکوکوس پنومونیا* با مقادیر ۱/۵۶ تا ۵۰ $\mu\text{g/ml}$ می باشد، در حالیکه کمترین غلظت مهاری آن بر روی *سالمونلا کلروسویز* ۲۵ $\mu\text{g/ml}$ می باشد [۷۰]. این بیس نفتوکوینونوید مشتق شده از گیاه اثر مهاری قابل توجهی نیز بر روی رشد *لیشمانیا* در محیط برون تن از خود نشان داده است [۷۱]. در ضمن شایان ذکر است که در محیط درون تنی رشد *کارسینوما آسیت اریلیخ* را مهار نموده است [۷۲]. ایزودیوسپیرن (۷) برای نخستین بار در سال ۱۹۶۷ از گیاه *Diospyros chloroxylon* Roxb. جدا شد [۷۳]. این دایمر نامتقارن ۷- متیل جاگلون همچنین در سایر گونه های دیوسپيروس نیز کشف گردید. اثر ضد باکتریایی آن بر روری باکتری های گرم مثبت بسیار بیشتر از دیوسپیرن بود. رنج اثرات ضد باکتریایی این ماده از ۰/۷۸ تا ۵۰ $\mu\text{g/ml}$ می باشد [۷۰]. ایزودیوسپیرن اثر سیتوتوکسیک بسیار قوی در محیط برون تنی بر روی رده های سلولی Hep-3B و KB و COLO205 و HeLa به ترتیب با ED_{50} ۰/۱۷، ۱/۷۲، ۰/۱۶ و ۰/۲۱ $\mu\text{g/ml}$ از خود نشان داده است [۷۵]. بیان این مطلب قابل ارزش است که ایزودیوسپیرن به عنوان یک مهارکننده نوین DNA توپوایزومر I شناخته می شود [۷۶]. دیوسکوئینون (۸) برای اولین بار از *D. tricolor* جدا گردید [۷۷] و بعدها در *D. mafinisis* و *زومبسنیس* نیز یافت شد [۵۹،۶۲]. این ترکیب نخستین کینون اُکساید می باشد که از گیاهان مرتفع جدا شده است [۷۸]. این ساختار اثرات ضدباکتریایی قابل ملاحظه ای بر روی *استافیلوکوکوس ارئوس*، *اشرشیاکولی* و *سودوموناس ایروژیناز* به ترتیب با MICs ۳ و ۱۵ و ۱۶ $\mu\text{g/ml}$ از خود نشان داده است [۷۹]. همچنین این ماده برای اثرات سیتوتوکسیک علیه ۱۰ رده سلولی تست شد و فعالیت بسیار خوبی را با مقدار فعالیت ۰/۱۸ تا ۴/۵ $\mu\text{g/ml}$ از خود نشان داد [۸۰]. در

سال ۲۰۱۰ ترکیب ۵و ۵- دی هیدروکسی - ۲و ۲-دی متیل - ۷و ۷- بینفتالین - (۱و ۴و ۴- تتراون (۹) از گیاه دیوسپيروس والاجیا جدا گردید و اثر سیتوتوکسیک بسیار خوبی بر روی رده سلولی MCF-7 با $\text{IC}_{50} = ۰/۰۹ \mu\text{g/ml}$ از خود نشان داد [۵۷]. کراسی فلورون (۱۰) از گونه کراسی فلورا جدا گردید. [۸۱] نتایج بدست آمده از تحقیقات ضدباکتری این ماده بیان می دارد که این ترکیب می تواند به عنوان یک ترکیب راهبر نوین برای اثرات ضدتوبرکلوزیس و ضد گنورا باشد [۸۲].

۴-هیدروکسی-۳- و ۵-دی متوکسی-۲- نفتاآلدهید (۱۱) جدا شده از گونه آسیمیلیس برای اثرات ضدپرتوزا در محیط برون تن آزمایش شد. این ترکیب اثرات متوسطی بر روی مهار رشد *تریپانوزوما بروس* و *کروزی* و *لیشمانیا دونوانی* به ترتیب با IC_{50} ۱۹/۸۲ و ۱۲/۲۸ و ۳۸/۷۸ $\mu\text{g/ml}$ را از خود نشان داد. علاوه بر این این ماده دارای خاصیت سیتوتوکسیک علیه *میوبلاست اسکلتی موش صحرایی* (سلول های L-6) می باشد. ایزودیوسپیرال A (۱۲)، مشتقی از ایزودیوسپیرن می باشد که از گونه *اریتیودس جدا شده* است. این ماده دارای اثر ضدمالاریایی با IC_{50} ۲/۷ $\mu\text{g/ml}$ می باشد و همچنین بر روی *مایکوباکتریوم* اثر دارد که مقدار MIC آن ۵۰ $\mu\text{g/ml}$ می باشد. شایان ذکر است این ماده بر روی رده های سرطان سینه نیز اثر دارد [۸۴].

مکانیسم های عمل ترکیبات فعال ۴ و ۱- نفتو کینونی

بسیاری از ترکیبات ۴ و ۱- نفتو کینونی جدا شده از جنس دیوسپيروس دارای اثرات ضدباکتری و سیتوتوکسیک می باشند، بنابراین در اینجا این دو اثر بیولوژیکی به طور عمومی بحث می شوند. علاوه بر این، مکانیسم اثر ترکیبات گزارش شده به طور دقیق و با جزئیات بیان می گردد.

دو مکانیسم اصلی برای اثرات سیتوتوکسیک و ضدسرطان ساختار های کینونی طبیعی تا کنون پیشنهاد شده است [۸۵، ۸۶]. در مکانیسم اول، آنزیم های فلاوینی همانند سیتوکروم P_{450} ردوکتاز (NADPH) و NADH دی هیدروژناز، ۴و ۱- نفتو کینونی را توسط کاهش با یک

باشد [۹۷]. ایزودیوسپیرین خاصیت سیتوتوکسیک علیه رده های سلولی سرطانی از خود نشان داده است. مکانیسم همراه با ایزودیوسپیرین، مهار مستقیم توپوایزومراز I انسانی می باشد. بعلاوه ایزودیوسپیرین اثر مهاری قوی را بر روی فعالیت کیناز توپوایزومراز I انسانی با توجه به ASF/SF2 در غیاب DNA از خود نشان می دهد [۷۶].

رابطه ساختار - اثر ترکیبات ۴ و ۱- نفتوکینونی

فارماکوفور ۴ و ۱- نفتوکینونی به علت دارا بودن اثرات بیولوژیکی مختلفی همچون اثر ضدسرطان، ضدباکتری، ضدالتهاب، ضدمالاریا و ضد لیشمانیا شناخته شده می باشد [۹۸-۱۰۳]. تغییرات کوچکی در هسته نفتوکینونی این ساختار موجب اثراتی بر روی فعالیت های بیولوژیک آن می شود. به عنوان نمونه حضور استخلاف اکسیژن و یا کلر بر روی موقعیت C₃ هسته ی نفتوکینونی منجر به حذف کامل اثر ضدمالاریایی آن می شود [۱۰۴]. تحقیقات برون تن نشان داده است که ترکیباتی که در موقعیت های ۲ و ۳ آن ها استخلاف گذاشته می شود خاصیت ضدقارچ خود را حفظ می گردد [۱۰۵]. برای رشد میکوباکتریوم ها انتقال الکترون و مسیر تنفسی بسیار حیاتی می باشد. پلامباگین بوتیرات به عنوان مشتق سنتزی بسیار قوی علیه میکوباکتریوم ها شناخته شده است. این ماده مصرف اکسیژن را با اثر در انتقال الکترون و مسیر تنفسی مهار می سازد [۱۰۶]. نتایج بدست آمده از تست های مختلف بیولوژیکی بیان کرده اند که کتون های روی C₁ و C₄ برای اثرات آنتی میکوباکتریال ضروری می باشند. به عنوان تایید مقایسه بین فعالیت ۷- متیل جاگلون با MIC= 0/5 µg/ml با شینانولون با µg/ml 100 می تواند قابل ذکر باشد. علاوه براین حذف خاصیت آروماتیکی بین کربن ۱ و ۴ نقش قابل توجهی در کاهش خاصیت آنتی میکوباکتریال دارد. الگوی عمومی ترکیبات بسیار فعال همچون ۷- متیل جاگلون بسیار شبیه به بخش مسئول انتقال الکترون در میکوباکتریوم همچون مناکینون می باشد [۱۰۸-۱۰۷]. به علت شباهت بین ساختار شیمیایی ۷- متیل جاگلون و مناکینون، این احتمال می رود که ۷- متیل جاگلون می تواند با آنزیم هایی که در توالی انتقال الکترون میکوباکتریوم نقش دارند، واکنش دهد. اختلاف مابین پتانسیل کاهش ۷-

الکترون به سیمی کینون تبدیل می کنند. این سیمی کینون ها دوباره می توانند به کینون ها با انتقال الکترون به اکسیژن اکسید شوند. این سیکل کاهش و اکسید به نام سیکل redox شناخته می شود. دومین مکانیسم وابسته می باشد به قدرت الکتروفیلیسیته کینون ها که آنها را قادر می سازد تا با گروه های تیول پروتئین ها و گلوپتایون واکنش دهند [۸۷]. مطالعات بسیاری بر روی پلامباگین جدا شده از جنس دیوسپیروس انجام گرفته شده است و نتایج نشان می دهد که این ماده می تواند ترکیب راهبر مناسبی باشد. علت این امر داشتن ساختمان ضدباکتریایی قابل توجه آن می باشد [۴۴]. مکانیسم های احتمالی مسئول خاصیت ضدباکتری آن، واکنش با DNA [۸۸] و همچنین واکنش های اکسیدکنندگی در سلول های پروکاریوتی می باشند [۸۹]. همچنین در فعالیت سیتوتوکسیک آن، سیکل redox به عنوان مکانیسم عمل اصلی آن شناخته می شود [۹۰]. علاوه بر این، دستکاری DNA را نیز می توان به ترکیبات ۴ و ۱- نفتوکینونی نسبت داد. این دستکاری ها شامل اینترکالیشن، آلکیلایسون، القاء شکست مارپیچی و مهار آنزیم های وابسته به DNA همچون توپوایزومرازها می باشند. پلامباگین همچنین آپوپتوزیس وابسته به ROS را نیز تحریک می نماید [۹۱]. ترکیب کارسی فلورون شامل حلقه جاگلونیل می باشد، بنابراین فعالیت آن بسیار شبیه پلامباگین می باشد [۸۳]. اثرات سیتوتوکسیک جاگلون همچنین می تواند به علت شرکت داشتن در کنژوگاسیون نوکلئوفیلیک آن با گلوپتایون باشد [۸۵]. فعالیت ضد توپرکلوزیس ترکیب ۷- متیل جاگلون احتمال دارد وابسته به مهار مصرف اکسیژن در باکتری میکوباکتریوم توپرکلوزیس باشد [۹۲]. دیوسپیرین که یک بیس نفتوکوینونوئید گیاهی می باشد می تواند رشد لیشمانیا دنوانی را مهار نماید. این خاصیت و اثر به علت مهار DNA توپرایزومراز تیپ I می باشد [۹۳]. مطالعات انجام شده بر روی دیوسپیرین نشان داده است که فعالیت ضدسرطان آن به علت واکنش کاهش می باشد. دو تیپ معمول از این نوع واکنش وجود دارد: ۱- کاهش با یک الکترون ۲- کاهش با دو الکترون [۹۴-۹۶]. فعالیت بیولوژیک دیوسپیرین به علت کاهش با یک الکترون می

[۱۱۷]. بنابراین، احتمال دارد جایگزینی مناسب آمینی در دیوسپیرن همراه با غربالگری علیه رده های سلولی سرطانی انسانی احتمال دارد منجر به معرفی ترکیبات مفیدی در درمان سرطان و تومورهای بدخیم گردد.

نتیجه گیری

این مقاله مروری ۱۲ ترکیب ۴ و ۱- نفتوکینونی جدا شده از جنس دیوسپیروس با اثرات قابل توجه پزشکی و دارویی را مورد بحث قرار گرفته است. ما بر روی منابع، استفاده های درمانی و اثرات بیولوژیک آن همراه با مکانیسم های احتمالی اثرشان متمرکز شدیم. متأسفانه بسیاری از این ترکیبات که ادعا شده است دارای اثرات قابل توجهی می باشند، در محیط درون تنی مورد مطالعه قرار نگرفته اند. بنابراین، مطالعات بیشتر محیط درون تن این ترکیبات ضروری می باشد و تحقیقات سیستماتیک بیشتری بر روی این دسته از ترکیبات غنی مورد نیاز می باشد. ۴ و ۱- نفتوکینون ها به داشتن طیف وسیعی از ترکیبات با استخلاف های مختلف که بر روی اهداف خاصی در درمان بیماری های مختلف اثر می گذارند، شناخته شده و معروف می باشند. به طور خلاصه، این مقاله مروری جهت نشان دادن اهمیت و ارزش جنس دیوسپیروس به عنوان منبع ۴ و ۱- نفتوکینون ها نگاشته شد.

تشکر و قدردانی

نویسندگان از دانشگاه علوم پزشکی خراسان شمالی و مرکز تحقیقات ایمنی فرآورده های طبیعی و گیاهان دارویی جهت حمایت در نگارش این مقاله کمال تشکر را دارند.

متیل جاگلون و مناکیون منجر به توقف جریان الکترون می گردد. علاوه بر آن، این ماده می تواند از جفت شدن قسمت های هیدروفوبیک لازم در شکل گیری مناکیون از طریق باند شدن به آنزیم مسئول تولید مناکیون، جلوگیری نماید [۱۰۹]. بنابراین اصلاحاتی در ساختار این ماده می تواند سرانجامی در تولید ترکیبات نوین علیه مایکوباکتریوم ها باشد. مطالعات رابطه ساختمان - اثر و فعالیت های بیولوژیکی ۱ و ۴- نفتوکینون ها در رابطه با اثرات آنتی باکتریال نشان می دهد که حضور اتم گوگرد در این دسته از ترکیبات منجر به افزایش چشمگیری در اثرات آنها می شود [۱۱۰]. مشتقات اتانول آمینی دیوسپیرن اثرات بهبودی با ارزشی در فعالیت علیه لیشمانیا دنوانی نشان داده اند. مرگ برنامه ریزی سلولی در لیشمانیا بر اثر استرس و استفاده دارویی اتفاق می افتد [۱۱۱-۱۱۳]. علاوه بر این روشن سازی وقایع مولکولی مرتبط به شبه آپوپتوزیس القاء شده در گونه های لیشمانیا توسط ۴ و ۱- نفتوکینون ها می تواند به شناخت هدف درمانی جدید در بیماری لیشمانیا کمک شایانی نماید. اثرات ضدسرطان مشتقات آمینی جدید دیوسپیرن به طور قابل توجهی در محیط درون تن و نیز برون تن پیشرفت داشته است. به عنوان نتیجه، مشتقات آمینی می توانند به عنوان ترکیبات نوین راهبر ضدسرطان، علی الخصوص با جایگزینی استخلاف N-استیلی، عمل نمایند [۱۱۶-۱۱۴]. قابل ذکر می باشد که معرفی استخلاف اتانول آمینی منجر به تولید مهارکننده بسیار قوی با اثر ۵۰ برابر در مقایسه با آنالوگ دی متیل دیوسپیرن می گردد

References

- Hegnauer R, Chemotaxonomie der Pflanzen, Birkhaeiser, Basel 1996, 18-98.
- Shastri, BN, Wealth of India-Raw Materials, CSIR Publication, New Delhi 1952, 19-23.
- Watt JM, Breyer-Brandwijk MBG, Medicinal and Poisonous Plants of Eastern and Southern Africa, Livingston, Edinburgh, 1962.
- Watt MB, A Dictionary of the Economic Products of India, Cosmo Publication, New Delhi 1956 17-48.
- Waterman PG, Mbi CN, The sterols and dimeric naphthoquinones of the barks of three West Africa Diospyros species, Planta Medica 1979; 37 (3) 241-246.

- Berry PE, Savolainen V, Sytsma KJ, Hall JC, Chase, MW, Lissocarpa is sister to Diospyros (Ebenaceae) 2001; 56(3): 725-729.
- Duangjai S, Wallnöfer B, Samuel R, Munzinger J, Chase, MW, Generic delimitation and relationships in Ebenaceae sensu lato: Evidence from six plastid DNA regions, American Journal of Botany 2006; 93 (12):1808-1827.
- Hiern, WP, ISOTYPE. Diospyros subacuta, Trans Camb Phil Soccity 1873; 12, 27-29.
- Schmidt E, Lötter M, McClelland W, Trees and shrubs of Mpumalanga and Kruger National Park, Jacana, Johannesburg 2002, 140-148.
- Bailey LH, Manual of Cultivated Plants Most Commonly Grown in the Continental United

- States and Canada, Mcmillan Publishing Company, New York, 1949, 124-154.
11. Chopra RN, Badhwar RL, Ghosh S, Poisonous Plants of India, Government of India Press, Calcutta 1949, 1124-1200.
 12. Watt JM, Breyer-Brandwijk MG, The Medicinal and Poisonous Plants of South Africa, Livingstone, Edinburgh 1932, 124-127.
 13. Chopra RN, Nayar SL, Chopra IC, Glossary of Indian Medicinal Plants, CSIR, New Delhi 1956, 125-128.
 14. Wu SC, Yang YH, Hsu KK, Chen FC, Technical Bull Exp Forest, NTU, Taipei 1972, 145-148.
 15. Sadun EH, Vajrasthira S, The effect of maklua (*Diospyros mollis*) in the treatment of human hookworm Parasitology 1954; 40:49.
 16. Phongboonrod S, Medicinal Plants of Thailand, Kasem Banakit, Bangkok 1979, 12-18.
 17. Yan XZ, Kuo YH, Lee TJ, Shih TS, Chen CH, McPhail DR, McPhail AT, Lee KH, Phytochemistry 1989; 28 (1):1541-1548
 18. Jains SK, Dictionary of Indian Folk Medicine and Ethanobotany, Deep Publication, New Delhi 1991, 1742-1765.
 19. Chatterjee A, Pakrashi SC, The Treatise on Indian Medicinal Plants, Publication and Information Directorate, New Delhi 1995, 125-129.
 20. Mallavadhani UV, Panda AK, Rao YR, Pharmacology and chemotaxonomy of *Diospyros* Phytochemistry 1998; 49 (4): 901-951
 21. Kirtikar KR, Basu BD, Indian Medicinal Plants, Allahabad, India 1933, 121-124.
 22. Khan MR, Nkunya, MHH, Wevers H, Triterpenoids from leaves of *diospyros* species, *Planta Medica* 1980; 38 (4): 380-381.
 23. Gafner F, Chapuis JC, Msonthi D, Hostettmann J, Cytotoxic naphthoquinones, molluscicidal saponins and flavonols from *Diospyros zombensis*, *Phytochemistry* 1987; 26 (9):2501-2503.
 24. Burkhill IH, A Dictionary of the Economic Products of the Malay Peninsula, Ministry of Agriculture and Co-op, Kuala Lumpur, 1966, 1-10.
 25. Z. Sasakawa, J Jpn Soc Intern Med. 43,858 (1955).
 26. Uhe G, Medicinal plants of samoa - A preliminary survey of the use of plants for medicinal purposes in the Samoan Islands, *Economic Botany* 1974; 28 (1):1-30.
 27. Buckpitt A, Boland B, Isbell M, Morin D, Shultz M, Baldwin R, Plopper C, Naphthalene-induced respiratory tract toxicity: Metabolic mechanisms of toxicity , *Drug Metabolism Reviews* 2002; 34 (4):791-820.
 28. Benz CC, Atsriku C, Yau C, Britton D, Schilling B, Gibson BW, Baldwin MA, Scott GK, Novel pathways associated with quinone-induced stress in breast cancer cells *Drug Metabolism Reviews* 2006; 38 (4): 601-613.
 29. Lagorio SH, Bianchi DA, Sutich EG, Kaufman TS, Synthesis and antimicrobial activity of pyranobenzoquinones related to the pyranonaphthoquinone antibiotics, *European Journal of Medicinal Chemistry* 2006; 41 (11):1333-1338.
 30. Norinder U, In silico modelling of admet - A minireview of work from 2000 to 2004, SAR and QSAR in Environmental Research 2005; 16 (1-2):1-11.
 31. Alireza Nematollahi, Noushin Aminimoghadamfarouj, Christophe Wiart, Design and Modeling Studies on Liriodenine derivatives as novel topoisomerase II inhibitors, *International Journal of ChemTech Research* 2011, Vol.3, No.3, 1622-1627 [Persian]
 32. Alireza Nematollahi, Noushin Aminimoghadamfarouj, Mohammad Reza Jalilvand, Seyed Ali Vakili, Design and Molecular Docking Studies of luteolin derivatives, from *Biebersteinia multifida* DC., as novel HMG-CoA reductase inhibitors, *International Journal of ChemTech Research* 2012; Vol.4, No.2, pp 733-738 [Persian]
 33. Alireza Nematollahi, Noushin Aminimoghadamfarouj, Mohammad Reza Jalilvand, Bahram Bibak, Seyed Ali Vakili In Silico Molecular Modeling and Docking Studies on Luteolin Derivatives as Novel Helicobacter Pylori β -hydroxyacyl-acyl carrier protein dehydratase Inhibitor from *Biebersteinia multifida* DC., *International Journal of ChemTech Research*, 2012, Vol.4, No.2, pp 767-774 [Persian]
 34. Akak CM, Djama CM, Nkengfack AE, Tu PF, Lei LD, New coumarin glycosides from the leaves of *Diospyros crassiflora* (Hiern) *Fitoterapia* 2010; 81 (7): 873-877.
 35. Schoonhoven LM, Van Loon JJA, Dicke M, *Insect-plant biology*, Routledge, New York 1997, 32-39.
 36. Ohigashi H, Takamura H, Koshimizu K, Search for possible antitumor promoters by inhibition of 12-O-tetradecanoylphorbol-13-acetate-induced Epstein-Barr virus activation; ursolic acid and oleanolic acid from an anti-inflammatory Chinese medicinal plant,

- Glechoma hederaceae L. Cancer Letters 1986; 30 (2):143-151.
37. Vijver VD, Distribution of plumbagin in the mplumbaginaceae, Phytochemistry 1972; 11 (11): 3247-3248.
38. Herath WHMW, Rajasekera NDS, Sultanbawa S, Wannigama MU, Balasubramaniam S, Triterpenoid, coumarin and quinone constituents of eleven Diospyros species (Ebenaceae) Phytochemistry 1978; 17 (5):1007-1009.
39. Hirota M, Mori T, Yoshida M, Iriye R, Suppression of tumor promoter-induced inflammation of mouse ear by ursolic acid and 4,4-dimethylcholestane derivatives. Agric. Biol. Chem. 1990, 54(4), 1073-1075.
40. Kaul R, Ray A.C. & Dutt S, Constitution of the active principle of Embelia ribes Pt.1, J. Indian Chem. Soc. 1929, 6, 577-586.
41. Schön K. Studies on carotenoids: The carotenoids of Diospyros fruits. II. The carotenoids of arbutus fruits (Arbutus unedo), Biochem J 1935, 29:1779.
42. RG Cooke and H Dowd, Colouring Matters of Australian Plants. II. Naphthoquinones from Diospyros hebecarpa A. Cunn, Australian Journal of Scientific Research 1952; 5(4) 760 - 767
43. Khan MR, Rwekika E, Triterpenoids from the leaves of four species of family ebenaceae, Fitoterapia 1992; 63 (4): 375-376.
44. Evans PH, Bowers WS, Litaudon M, Sevenet T, Plumbagin from Diospyros olen, Molecules 1999; 4 (4):93-100.
45. Hazra B, Sarkar R, Bhattacharyya S, Ghosh PK, Chel G, Dinda B, Synthesis of plumbagin derivatives and their inhibitory activities against Ehrlich ascites carcinoma in vivo and Leishmania donovani promastigotes in vitro, Phytotherapy Research 2002; 16 (2):133-137.
46. Chandra S, Sastry MS, Chemical examination of Diospyros cordifolia Roxb, Indian Journal of Pharmaceutical Sciences 1989; 51 (6):258-259.
47. Jain N, Yadava R, Peregrinol A, Lupane type triterpene from the fruits of Diospyros peregrina, Phytochemistry 1994; 35 (4):1070-1072.
48. T.J. Lillie, O.C. Musgrave, and D. Skoyles, J Chem Soc. 20, 2155 (1976).
49. Sundararamaiah T, Ramraj SK, Lakshman Rao K, Vimalabai V, Isolation of lupeol group of triterpenes from Dillenia indica Linn. and Diospyros perigrina, Journal of the Indian Chemical Society 1976; 53 (6): 638-645.
50. Yoshihira K, Tezuka M, Natori S, Naphthoquinone derivatives from diospyros SPP: bisisodiospyrin, a tetrameric naphthoquinone, Tetrahedron Letters 1970; 11(1):7-10.
51. Davy G.S., Halsall T.G., Jones E.R.H., Meakins, G.D. The chemistry of the triterpenes, Part X, The structures of some isomerisation products from betulin and betulinic acid. J. Chem. Soc. 1951; 2702-2705.
52. Misra G, Nigam SK, Mitra CR, Steroids and triterpenoids of Diospyros montana, Phytochemistry 1972; 11 (4):1508-1509.
53. Dutta PK, Dutta NL, Chakravarti RN, Sterols and triterpenes of Diospyros montana, Phytochemistry 1972; 11 (3):1180-1181.
54. Tiwari KP, Masood M, Minocha PK, Chemical constituents of Gemlina philippinensis, Adenocalymna nitida, Allamanda cathartica, Averrhoa carambola and Maba buxifolia, J Indian Chem Soc 1979; 56:944.
55. Hasbun C, Carballo J, Castro O, Poveda L (1988) Major Constituents of the Wood of Diospyros-Nicaraguensis, Fitoterapia 1988; 59, 157.
56. R.H. Thomson, Naturally Occurring Quinones, 2nd edn. (Academic Press, London, 1971).
57. Salae AW, Karalai C, Ponglimanont C, Kanjana-Opas A, Yuenyongsawad S, Naphthalene derivatives from Diospyros wallichii, Canadian Journal of Chemistry 2010; 88 (9): 922-927.
58. L.R. Rao, C.S. Rao, and T. SundarRamaiah, The Chemical Examination of Diospyros Species, Curr Sci. 1966 35, 457-58.
59. A.G. Brown and R.H. Thomson, Ebenaceae extractives. Part II. Naphthaldehydes from Diospyros ebum koen, J Chem Soc. 1965, 4292.
60. S. Matsuura, K. Asano, K. Oba, and M. Mizuno, J Pharm Soc Jap. 91, 905 (1971).
61. Jeffreys JAD, Bin Zakaria M, Waterman PG, 3'-methoxydiospyrin, a 7-methyljuglone dimer from diospyros mannii Phytochemistry 1983; 22 (8):1832-1833.
62. Gupta RK, Chandra S, Mahandevan V, Chemical composition of Sphaeranthus indicus Linn, Indian J Pharm 1967; 29:47-8.
63. A.V.B Sankaram and G.S. Sidhu, Indian J Chem. 2, 467 (1964).
64. Mahapatra A, Mativandlela SPN, Binneman B, Fourie PB, Hamilton CJ, Meyer JJM, Van der Kooy F, Lall N, Activity of 7-methyljuglone derivatives against Mycobacterium tuberculosis

- and as subversive substrates for mycothiol disulfide reductase, *Bioorganic and Medicinal Chemistry* 2007; 15 (24):7638-7646.
65. Carter FL, Garlo AM, Stanley JB, Termiticidal components of wood extracts: 7-Methyljuglone from *Diospyros virginiana*, *Journal of Agricultural and Food Chemistry* 1978; 26 (4): 869-873.
 66. Weigenand O, Hussein AA, Lall N, Meyer JJM, Antibacterial activity of naphthoquinones and triterpenoids from *Euclea natalensis* root bark, *Journal of Natural Products* 2004; 67 (11):1936-1938.
 67. R.K. Gupta and R.D. Tiwari, *Proc Nat Acad Sci India*. 34, 180 (1964).
 68. Gu JQ, Graf TN, Lee D, Chai HB, Mi Q, Kardono, LBS, Setyowati FM, Oberlies NH, Cytotoxic and antimicrobial constituents of the bark of *Diospyros maritima* collected in two geographical locations in Indonesia, *Journal of Natural Products* 2004; 67 (7):1156-1161.
 69. Didier A, *Modern Arene Chemistry*, Wiley-VCH Verlag GmbH, Weinheim 2002, 12020-1208.
 70. Adeniyi BA, Fong HHS, Pezzuto JM, Luyengi L, Odelola HA, Antibacterial activity of diospyrin, isodiospyrin and bisisodiospyrin from the root of *Diospyros piscatoria* (Gurke) (Ebenaceae), *Phytotherapy Research* 2000; 14 (2):112-117.
 71. Cordell GA, Review article number 109: Changing strategies in natural products chemistry, *Phytochemistry* 1995; 40 (6):1585-1612.
 72. Pisha E, Chai H, Lee IS, Chagwedera TE, Farnsworth NR, Cordell GA, Beecher CWW, Pezzuto JM, Discovery of betulinic acid as a selective inhibitor of human melanoma that functions by induction of apoptosis, *Nature Medicine* 1995; 1 (10):1046-1051.
 73. Sidhu GS, Prasad KK, isodiospyrin - a novel binaphthaquinone showing atropisomerism and other extractives from *diospyros chloroxylon*, *Tetrahedron Letters* 1967; 8 (30):2905-2910.
 74. A.L. Fallas, R.H. Thomson, Binaphthaquinones from *Diospyros* species., *J Chem Soc.*, 1968, 2279-82.
 75. Kuo YH, Chang CI, Li SY, Chou CJ, Chen CF, Kuo YH, Lee KH, Cytotoxic constituents from the stems of *Diospyros maritima*, *Planta Medica* 1997; 63 (4):363-365.
 76. Ting CY, Hsu CT, Hsu HT, Su JS, Chen TY, Tarn WY, Kuo YH, Hwang J, Isodiospyrin as a novel human DNA topoisomerase I inhibitor, *Biochemical Pharmacology* 2003; 66 (10):1981-1991.
 77. G.S. Sidhu, A.V.B. Sankaram and S. Mahmood, Extractives from *Diospyros* species: Part III – New naphthoquinones and naphthols from the heartwood of *Diospyros melanoxylon* Roxb., *Indian J Chem.* 1968, 6,681-91.
 78. T.J. Lillie and O.C. Musgrave, Ebenaceae extractives. Part 8. The structure of diosquinone and reactions of related quinone epoxides, *J. Chem. Soc., Perkin Trans. 1*, 1980, 1161-1164.
 79. Lajubutu BA, Pinney RJ, Roberts MF, Odelola HA, Oso BA, Antibacterial activity of diosquinone and plumbagin from the root of *Diospyros mespiliformis* (Hostch) (Ebenaceae), *Phytotherapy Research* 1995; 9 (5):346-350.
 80. Adeniyi BA, Robert MF, Chai H, Fong HHS, In vitro cytotoxicity activity of diosquinone, a naphthoquinone epoxide *Phytotherapy Research* 2003; 17 (3):282-284.
 81. Tangmouo JG, Meli AL, Komguem J, Kuete V, Ngounou FN, Lonsi D, Beng VP, Sondengam BL, Crassiflorone, a new naphthoquinone from *Diospyros crassiflora* (Hien) *Tetrahedron Letters* 2006; 47 (18):3067-3070.
 82. Uete V, Tangmouo JG, Marion Meyer JJ, Lall N, Diospyrone, crassiflorone and plumbagin: three antimycobacterial and antigonorrhoeal naphthoquinones from two *Diospyros* spp, *International Journal of Antimicrobial Agents* 2009; 34 (4):322-325.
 83. Ganapaty S, Steve Thomas P, Karagianis G, Waterman PG, Brun R, Antiprotozoal and cytotoxic naphthalene derivatives from *Diospyros assimilis*, *Phytochemistry* 2006; 67 (17):1950-1956.
 84. prajoubklang A, Sirithunyalug B, Charoenchai P, Suvannakad R, Sriubolmas N, Piyamongkol S, Kongsaree P, Kittakoop P, Bioactive deoxypreussomerins and dimeric naphthoquinones from *Diospyros ehretioides* fruits: Deoxypreussomerins may not be plant metabolites but may be from fungal epiphytes or endophytes, *Chemistry and Biodiversity* 2005; 2 (10):1358-1367.
 85. Inbaraj JJ, Chignell CF, Cytotoxic Action of Juglone and Plumbagin: A Mechanistic Study Using HaCaT Keratinocytes, *Chemical Research in Toxicology* 2004; 17 (1):55-62.
 86. Castro FAV, Mariani D, Panek AD, Eleutherio E.C.A., Pereira, M.D. Cytotoxicity mechanism of two naphthoquinones

- (menadione and plumbagin) in *Saccharomyces cerevisiae* 2008; 3 (12), art. no. e3999.
87. Eilenberg H, Pnini-Cohen S, Rahamim Y, Sionov E, Segal E, Carmeli S, Zilberstein A, Induced production of antifungal naphthoquinones in the pitchers of the carnivorous plant *Nepenthes khasiana*, *Journal of Experimental Botany* 2010; 61 (3):911-922.
88. Demma J, Hallberg K, Hellman B, Genotoxicity of plumbagin and its effects on catechol and NQNO-induced DNA damage in mouse lymphoma cells, *Toxicology in Vitro* 2009; 23 (2):266-271.
89. Archibald FS, Fridovich I, Manganese, superoxide dismutase, and oxygen tolerance in some lactic acid bacteria, *Journal of Bacteriology* 1981; 146 (3): 928-936.
90. Sandur SK, Ichikawa H, Sethi G, Kwang SA, Aggarwal BB, Plumbagin (5-hydroxy-2-methyl-1,4-naphthoquinone) suppresses NF- κ B activation and NF- κ B-regulated gene products through modulation of p65 and I κ B α kinase activation, leading to potentiation of apoptosis induced by cytokine and chemotherapeutic agents, *Journal of Biological Chemistry* 2006; 281 (25):17023-17033.
91. Miguel del Corral JM, Castro MA, Oliveira AB, Gualberto SA, Cuevas C, Feliciano AS, New cytotoxic furoquinones obtained from terpenyl-1,4-naphthoquinones and 1,4-anthracenediones, *Bioorganic and Medicinal Chemistry* 2006; 14 (21):7231-7240.
92. Anabwani G, Canfield CJ, Hutchinson DBA, Combination atovaquone and proguanil hydrochloride vs. halofantrine for treatment of acute *Plasmodium falciparum* malaria in children, *Pediatric Infectious Disease Journal* 1999; 18 (5):456-461.
93. Ray S, Hazra B, Mitra B, Das A, Majumder HK, Diospyrin, a bisnaphthoquinone: A novel inhibitor of type I DNA topoisomerase of *Leishmania donovani*, *Molecular Pharmacology* 1998; 54 (6):994-999.
94. De Abreu FC, De Ferraz PAL, Goulart MOF, Some applications of electrochemistry in biomedical chemistry. Emphasis on the correlation of electrochemical and bioactive properties, *Journal of the Brazilian Chemical Society* 2002; 13 (1):19-35.
95. Hillard EA, De Abreu FC, Ferreira DCM, Jaouen G, Goulart MOF, Amatore C, Electrochemical parameters and techniques in drug development, with an emphasis on quinones and related compounds, *Chemical Communications* 2008; (23):2612-2628.
96. Pinto AV, De Castro SL, The trypanocidal activity of naphthoquinones: A review, *Molecules* 2009; 14 (11):4570-4590.
97. Norhanom AW, Hazra B, Inhibition of tumour promoter-induced epstein-barr virus activation by diospyrin, a plant-derived antitumour compound, and its synthetic derivatives, *Phytotherapy Research* 1997; 11 (8):588-590.
98. Lee EJ, Lee HJ, Park HJ, Min HY, Suh ME, Chung HJ, Lee SK, Induction of G 2/M cell cycle arrest and apoptosis by a benz f.indole-4,9-dione analog in cultured human lung (A549) cancer cells, *Bioorganic and Medicinal Chemistry Letters* 2004; 14 (20):5175-5178.
99. Song GY, Kim Y, Zheng XG, You YJ, Cho H, Chung JH, Sok DE, Ahn BZ, Naphthazarin derivatives (IV): Synthesis, inhibition of DNA topoisomerase I and cytotoxicity of 2- or 6-acyl-5,8-dimethoxy-1,4- naphthoquinones, *European Journal of Medicinal Chemistry* 2000; 35 (3):291-298.
100. Tran T, Saheba E, Arcerio AV, Chavez V, Li QY, Martinez LE, Primm TP, Quinones as antimycobacterial agents *Bioorganic and Medicinal Chemistry* 2004; 12 (18):4809-4813.
101. Lien JC, Huang LJ, Wang JP, Teng CM, Lee KH., Kou SC, Synthesis and antiplatelet, antiinflammatory, and antiallergic activities of 2-substituted 3-chloro-1,4-naphthoquinone derivatives, *Bioorganic and Medicinal Chemistry* 1997; 5(12):2111-2120.
102. Dos Santos EVM, Carneiro JWD, Ferreira VF, Quantitative structure-activity relationship in aziridinyl-1,4-naphthoquinone antimalarials: Study of theoretical correlations by the PM3 method, *Bioorganic and Medicinal Chemistry* 2004; 12 (1):87-93.
103. Valderrama JA, Benites J, Cortés M, Pessoa-Mahana H, Prina E, Fournet A, Studies on quinones. Part 38: Synthesis and leishmanicidal activity of sesquiterpene 1,4-quinones, *Bioorganic and Medicinal Chemistry* 2003; 11 (22):4713-4718.
104. Likhitwitayawuid K, Kaewamatawong R, Ruangrunsi N, Krungkrai J, Antimalarial naphthoquinones from *Nepenthes thorelii*, *Planta Medica* 1998; 64 (3):237-241.
105. Tandon VK, Maurya HK, Tripathi A, ShivaKeshava GB, Shukla PK, Srivastava P, Panda D, 2,3-Disubstituted-1,4-naphthoquinones, 12H-benzo b.phenothiazine-6,11-diones and related compounds: Synthesis and Biological evaluation as potential

- antiproliferative and antifungal agents, *European Journal of Medicinal Chemistry* 2009; 44 (3):1086-1092.
106. Mathew R, Kruthiventi AK, Prasad JV, Kumar SP, Srinu G, Chatterji D, Inhibition of mycobacterial growth by plumbagin derivatives, *Chemical Biology and Drug Design* 2010; 76 (1):34-42.
107. Kooy VD, Meyer JJM, Lall N, Antimycobacterial activity and possible mode of action of newly isolated neodiospyrin and other naphthoquinones from *Euclea natalensis* South African Journal of Botany 2006; 72 (3):349-352.
108. Garbe TR, Co-induction of methyltransferase Rv0560c by naphthoquinones and fibric acids suggests attenuation of isoprenoid quinone action in *Mycobacterium tuberculosis*, *Canadian Journal of Microbiology* 2004; 50 (10):771-778.
109. Truglio JJ, Theis K, Feng Y, Gajda R, Machutta C, Tonge PJ, Kisker C, Crystal Structure of *Mycobacterium tuberculosis* MenB, a Key Enzyme in Vitamin K₂ Biosynthesis, *Journal of Biological Chemistry* 2003; 278 (43):42352-42360.
110. Tandon VK, Yadav DB, Singh RV, Vaish M, Chaturvedi AK, Shukla PK, Synthesis and biological evaluation of novel 1,4-naphthoquinone derivatives as antibacterial and antiviral agents, *Bioorganic and Medicinal Chemistry Letters* 2005; 15 (14):3463-3466.
111. Debrabant A, Lee N, Bertholet S, Duncan R, Nakhasi HL, Programmed cell death in trypanosomatids and other unicellular organisms, *International Journal for Parasitology* 2003; 33 (3):257-267.
112. Sen N, Das BB, Ganguly A, Mukherjee T, Tripathi G, Bandyopadhyay S, Rakshit S, Majumder HK, Camptothecin induced mitochondrial dysfunction leading to programmed cell death in unicellular hemoflagellate *Leishmania donovani*, *Cell Death and Differentiation* 2004; 11 (8): 924-936.
113. Paris C, Loiseau PM, Bories C, Bréard J, Miltefosine Induces Apoptosis-Like Death in *Leishmania donovani* Promastigotes, *Antimicrobial Agents and Chemotherapy* 2004; 48 (3): 852-859.
114. Chakrabarty S, Roy M, Hazra B, Bhattacharya RK, Induction of apoptosis in human cancer cell lines by diospyrin, a plant-derived bisnaphthoquinonoid, and its synthetic derivatives, *Cancer Letters* 2002; 188 (1-2): 85-93.
115. Hazra B, Das Sarma M, Kumar B, Basu S, Das K, Pandey BN, Mishra KP, Cytotoxicity of diospyrin and its derivatives in relation to the generation of reactive oxygen species in tumour cells in vitro and in vivo, *Chemotherapy* 2007; 53 (3):173-176.
116. Kumar B, Joshi J, Kumar A, Pandey BN, Hazra B, Mishra KP, Radiosensitization by diospyrin diethylether in MCF-7 breast carcinoma cell line, *Molecular and Cellular Biochemistry* 2007; 304 (1-2): 287-296.
117. Das Sarma M, Ghosh R, Patra A, Hazra B, Synthesis and antiproliferative activity of some novel derivatives of diospyrin, a plant-derived naphthoquinonoid, *Bioorganic and Medicinal Chemistry* 2007; 15 (11): 3672-3677.

Review Article

Reviews On 1,4-naphthoquinones from Diospyros L

Bibak B¹, Kamali H², Nematollahi A^{3*}

¹Assistant Professor of Physiology, School of Medicine, North Khorasan University of Medical Sciences, Bojnurd, Iran

² M.Sc of Chemical Engineering, Research Center of Natural Products Safety and Medicinal Plants, North Khorasan University of Medical Sciences, Bojnurd, Iran

³Pharm.D, Research Center of Natural Products Safety and Medicinal Plants, North Khorasan University of Medical Sciences, Bojnurd, Iran

***Correspondence Author:**
Natural Products Safety and
Medicinal Plants Research
Center, North Khorasan
University of Medical Sciences
Email:
alireza_nemat@yahoo.com

Abstract

Background & Objectives: The term natural products refers to secondary metabolites, small molecules (mol wt <2000 amu) produced by an organism such as medicinal plants. These compounds are known as a powerful source to design novel medicines. In this review article one group of the most famous and applicable compounds in the genus *Diospyros* named 1, 4-naphthoquinones is discussed. The aim of this review is to disclose advances in biological, pharmacological researches and phytochemistry of 1, 4-naphthoquinones isolated from this genus, as well as the suggested mechanisms regarding their activities.

Material and Methods: This research was done based on the searching the keywords including *Diospyros*; 1, 4-naphthoquinone; antibacterial; anticancer; Ebnaceae, mechanism through the well-known databases from beginning to 2011.

Results: During the past 60 years many compounds have been isolated from *Diospyros L*. Twelve considerable bioactive structures are reported in this review. plumbagin and diospyrin are two main basic 1, 4-naphthoquinone skeletons, which have been studied extensively in clinical and pharmacological researches. At present the potential for development of leads from 1, 4-naphthoquinones obtained from *Diospyros L*. is growing dramatically, mainly in the area of anticancer and antibacterial investigations. The data prepared and described here is intended to be served as a reference tool to the natural products and chemistry specialists in order to expand the rational drug design

Keywords: *Diospyros*; 1, 4-naphthoquinone; antibacterial; anticancer; Ebnaceae, mechanism

Submitted: 24 Oct 2012

Revised: 6 Nov 2012

Accepted: 27 Nov 2012