

دحالت گیرنده‌های نیکوتینی هیپوکامپ پشتی در وابستگی روانی به مورفین در موش بزرگ آزمایشگاهی

هنگامه ذات‌علی

دانشکده زیست‌شناسی، پردیس علوم، دانشگاه
تهران

دکتر آمنه رضایوف^۱

دانشکده زیست‌شناسی، پردیس علوم، دانشگاه
تهران

دکتر محمد رضا زرین‌دست

گروه فارماکولوژی دانشکده پزشکی و مرکز
ملی مطالعات اعیاد، دانشگاه علوم پزشکی تهران

دکتر علی حائری روحانی

دانشکده زیست‌شناسی، پردیس علوم، دانشگاه
تهران

سمیرا رضوی موحد

دانشکده زیست‌شناسی، پردیس علوم، دانشگاه
تهران

هدف: مطالعه حاضر با هدف بررسی اثرات تزریق‌های دوطرفه عوامل نیکوتینی کولینرژیکی به داخل ناحیه CA₁ هیپوکامپ روی ترجیح مکان شرطی شده ناشی از مورفین (CPP)، در موش‌های بزرگ آزمایشگاهی نر نژاد ویستار انجام شد. **روش:** کلیه حیوانات توسط دستگاه استرئوتاکس در ناحیه CA₁ هیپوکامپ پشتی به صورت دوطرفه کانول‌گذاری شدند. هر حیوان جراحی شده به مدت یک هفته دوران بھبودی را قبل از CPP طی نمود. برای این کار از یک برنامه پنج روزه با سه مرحله مجزا استفاده شد؛ ابتدا مرحله پیش‌شرطی‌سازی، سپس مرحله شرطی‌سازی و در نهایت مرحله آزمون یا بیان. **یافته‌ها:** تزریق زیرجلدی مقادیر مختلف سولفات مورفین (mg/kg ۰/۰۵)، با استفاده از شرطی‌سازی سه روزه توانست CPP وابسته به مقدار ایجاد کند. تزریق نیکوتین، آگونیست گیرنده نیکوتینی، ۵ μg/rat و ۱۰ μg/rat به داخل CA₁ همراه با یک دور بی‌اثر مورفین (۰/۰۵ mg/kg) که خود نمی‌توانست CPP مشخصی ایجاد کند سبب تقویت و القای CPP معنی‌داری گردید. تزریق‌های دوطرفه مقادیر مختلف مکامیل‌آمین، آنتاگونیست گیرنده نیکوتینی (۲، ۴ و ۸ μg/rat)، به داخل CA₁، CPP القا شده توسط مورفین (۶ mg/kg) را مهار کرد. همچنین تزریق مکامیل‌آمین ۸ μg/rat به داخل CA₁ اثر تقویت القا شده توسط نیکوتین را در پاسخ به مورفین کاهش داد. **نتیجه‌گیری:** تزریق نیکوتین یا مکامیل‌آمین به تنهایی داخل CA₁ ترجیح یا تنفر مکانی مشخصی را القا نمی‌کند. نتایج حاکی از آن است که گیرنده‌های نیکوتینی نواحی هیپوکامپ پشتی در پاداش ناشی از مورفین نقش مهمی بازی می‌کنند.

کلید واژه‌ها: سیستم کولینرژیک، نیکوتین، مکامیل‌آمین، مورفین، ترجیح مکان شرطی شده، موش بزرگ آزمایشگاهی

می‌شود، مهمترین جایگاه مغزی القاکنده پاداش اپیوئیدی است (کوب^۸، روبledo^۹، مارکو^{۱۰} و کاین^{۱۱}، ۱۹۹۳) و جایگاه‌های دیگر مغزی مثل هیپوکامپ (کرمی، زرین‌دست، سپهری و صحرایی، ۲۰۰۲) و آمیگدال (زرین‌دست، کرمی، سپهری و صحرایی، ۲۰۰۲) نقش مهمی را در القای پاداش ناشی از

مقدمه

تزریق مورفین، آگونیست گیرنده μ -اپیوئیدی به حیوانات آزمایشگاهی می‌تواند به عنوان یک محرك پاداشی عمل کند و سبب القای ترجیح مکان شرطی شده (CPP) شود (ناریتا^۳، فونادا^۴ و سوزوکی^۵، ۲۰۰۱). سیستم دوپامینی مزولیمیک که از ناحیه نگمتوم شکمی^۶ (VTA) شروع شده و به هسته اکومبنس^۷ ارسال

۱- نشانی تماس: تهران، دانشگاه تهران، پردیس علوم، دانشکده زیست‌شناسی.

Email: rezayof@khayam.ut.ac.ir

2- conditioned place preference 3- Narita
4- Funada 5- Suzuki
6- ventral tegmental area 7- nucleus accumbens
8- Koob 9- Robledo
10- Markou 11- Caine

روش

حیوانات آزمایشگاهی و شرایط نگهداری

در این پژوهش از موش‌های بزرگ آزمایشگاهی نر نژاد ویستار^{۳۴} با میانگین وزنی ۲۵۰ – ۲۲۰ گرم استفاده شد. این حیوانات از انسیتو پاستور ایران تهیه شدند و به صورت گروه‌های چهارتایی نگهداری و برای عادت کردن به محیط جدید حدود یک هفته قبل از شروع آزمایش، به حیوانخانه منتقل شدند. غذای آنان از کارخانه دام پارس به صورت آماده تهیه شد. محل نگهداری حیوانات دارای دوره روشنایی- تاریکی ۱۲ ساعته (شروع روشنایی هفت صبح)، دمای 22 ± 2 درجه سانتیگراد بود و آزمایش‌ها در زمان معینی از روز انجام می‌گرفت. هشت حیوان در هر گروه تجربی وجود داشت و هر حیوان فقط یک بار آزمایش می‌شد.

دستگاه ترجیح مکان شرطی شده

دستگاه سه قسمتی ترجیح مکان شرطی شده از جنس چوب می‌باشد و بر پایه طرح کار^{۳۵} و وايت^{۳۶} (۱۹۸۲) ساخته شده است. دو قسمت اصلی دستگاه یعنی A و B هماندازه هستند ولی دیواره‌های قسمت A سفید با نوارهای طولی مشکی به عرض دو سانتی‌متر به صورت راه راه است و یک کف توری مشبك دارد. قسمت B دارای دیواره‌های سیاه با نوارهای سفید افقی به عرض دو سانتی‌متر به صورت راه راه و یک کف چوبی صاف است. قسمت سوم یک تونل قرمز رنگ است که درهای ورودی قسمت‌های B و A به یکدیگر مرتبط می‌کند. دستگاه توسط یک در گیوتینی به سه قسمت کاملاً مجزا تقسیم می‌شود.

1- Everitt

3- White

5- Farr

7- Morley

9- Bower

11- Biemans

13- Daan

15- Frotscher

17- Inglis

19- Acquas

21- van Ree

23- Vanderschuren

25- Franklin

27- Schildein

29- Schwarting

31- Takamori

33- Onodera

35- Carr

2- Robbins

4- Compton

6- Flood

8- Hasselmo

10- van der Zee

12- Gerkema

14- basal forebrain

16- Leranth

18- Fibiger

20- Wilson

22- Gerrits

24- Olmstead

26- Burns

28- Huston

30- Suzuki

32- Misawa

34- Wistar

36- White

مورفین بازی می‌کنند. تحقیقات نشان می‌دهد که هیپو کامپ نقش اساسی در یادگیری و حافظه دارد (اوریت^۱ و راینر^۲، ۱۹۹۷) و در یادگیری وابسته به پاداش نیز دخالت دارد. این نقش به ویژه وقتی حائز اهمیت است که حیوان مورد آزمایش باید مکان و علایمی را که با مصرف دارو مرتبط شده است به یاد بیاورد (وایت^۳، ۱۹۹۶). گزارشی نیز وجود دارد که هیپو کامپ برای میانجیگری بیان یادگیری مکانی (کامپتون^۴، ۲۰۰۴) ضروری می‌باشد. مطالعات مشخص کرده‌اند که سیستم‌های نوروترانسیمتری متعددی در یادگیری و حافظه وابسته به هیپو کامپ دخالت دارند (فار^۵، فلود^۶ و مورلی^۷، ۲۰۰۰). نشان داده شده است که سیستم کولینرژیکی هیپو کامپ در مراحل شکل گیری حافظه (هاسلمو^۸ و باور^۹، ۱۹۹۳) نقش مهمی ایفا می‌کند و گیرنده‌های نیکوتینی در هیپو کامپ برای تشکیل یادگیری ارتباطی ضروری هستند (ون درزی^{۱۰}، بی‌امانز^{۱۱}، گر کما^{۱۲} و دان^{۱۳}، ۲۰۰۴). هیپو کامپ انواع ورودی‌های کولینرژیکی را از پیش مغز قاعده‌ای^{۱۴} و سپتوم دریافت می‌کند که برای عملکردهای عادی یادگیری و حافظه مهم هستند (فروتشر^{۱۵} و لرانت^{۱۶}، ۱۹۸۵).

محرك‌های حسی شرطی (اینگلیس^{۱۷} و فیبیگر^{۱۸}، ۱۹۹۵) و غیرشرطی شده (اکواس^{۱۹}، ویلسون^{۲۰} و فیبیگر، ۱۹۹۶) آزاد شدن استیل کولین هیپو کامپ و قشری را افزایش می‌دهد. اثرات پاداشی مورفین می‌تواند به وسیله الگوی CPP ارزیابی شود (ون‌ری^{۲۱}، گریتس^{۲۲} و وندرشون^{۲۳}، ۱۹۹۹). اگرچه واضح است که مورفین اثرش را در سطح VTA ایجاد می‌کند (اولمستید^{۲۴} و فرانکلین^{۲۵}، ۱۹۹۷)، سیستم‌های نوروترانسیمتری متعددی از جمله گلوتامات (برنز^{۲۶}، اوریت و راینر^{۲۷}، ۱۹۹۴)، استیل کولین (شیلدن^{۲۸}، هاستون^{۲۹} و شوارتینگ^{۳۰}، ۲۰۰۲)، گابا (زرین‌دست و همکاران، ۲۰۰۴)، هیستامین (سوزوکی^{۳۱}، تاکاموری^{۳۲}، میساوا^{۳۳} و اونودرا^{۳۴}، ۱۹۹۵) و نیتریک اکساید در ترجیح مکان القا شده توسط مورفین دخالت دارند. لذا با توجه به این مطالعات، در تحقیق حاضر با تحریک و مهار گیرنده‌های نیکوتینی هیپو کامپ به وسیله نیکوتین و مکامیل آمین، نقش این گیرنده‌ها در چگونگی القای CPP ناشی از مورفین بررسی شده است.

داروها

پس از تنظیم مختصات دستگاه در راستای قدامی - خلفی و نیز میانی - جانبی، محل ناحیه قاعده‌ای - جانبی CA₁ هیپو کامپ پشتی با جوهر روی جمجمه علامت گذاری و سپس توسط مت، دو سوراخ روی استخوان جمجمه تا پرده منظر ایجاد گشت. دو سوراخ کم عمق دیگر هم در ناحیه دیگر جمجمه برای نصب پیچ‌های عینک ایجاد شد. سپس کانول راهنمای طول ۱۰ میلی‌متر (تهیه شده از سرسوزن ۲۲ گیج) با کمک دستگاه استرئوتاکس در درون محل سوراخ شده قرار داده شد. کانول راهنمای یک میلی‌متر بالاتر از ناحیه CA₁ قرار گرفت. آنگاه اطراف آن توسط آکریل دندانپزشکی که با محلول مونومر مخلوط شده بود پوشانده شد. به این ترتیب کانول راهنمای در محل مورد نظر با سفت شدن سیمان دندانپزشکی به‌طور محکم نگه داشته شد. برای جلوگیری از بسته شدن مجرای کانول، یک سیم فولادی ضدزنگ که به اندازه کانول بود تا زمان تزریق دارو داخل کانول گذاشته شد. بعد از پایان جراحی، جهت بهبودی حیوان و از بین رفتن استرس جراحی یک هفت‌به‌هیچه‌های استراحت داده شد و بعد از پایان این مدت حیوانات جراحی شده مورد آزمایش قرار گرفتند.

روش ترجیح مکان شرطی شده

ترجیح مکان شرطی شده (CPP) بر اساس طرح غیر طرفدار بر پایه متد دفونسکا^۳ و همکاران (۱۹۹۵) پایه‌ریزی شد. این روش شامل یک برنامه پنج روزه با سه فاز مشخص است: مرحله پیش از شرطی سازی، مرحله شرطی سازی و مرحله آزمون.

۱- مرحله پیش از شرطی سازی: این مرحله اولین روز دوره می‌باشد. در این روز دریچه‌های بین قسمت C و قسمت‌های B و A باز است و هر حیوان به مدت ۱۵ دقیقه داخل دستگاه CPP قرار می‌گیرد تا آزادانه در محیط گردش نماید و زمان توقف در هر خانه به منظور تخمین ترجیح، قبل از مراحل شرطی شدن اندازه گیری می‌شود. موقعیت حیوان توسط موقعیت سر و دست‌های جلویی تعیین می‌شود. موش‌ها به‌طور ذاتی در قسمت A، توری سیمی و در قسمت B رنگ سیاه را ترجیح می‌دهند. بنابراین قبل از تزریق مورفین حیوانات هر دو قسمت را به یک اندازه ترجیح داده، تمایل خاصی به‌هیچیک از دو قسمت نشان نمی‌دهند.

کاتامین هیدروکلراید و زایلزین به عنوان داروهای بی‌هوشی و به صورت درون صفاقی تزریق شدند. سولفات مورفین از شرکت تماد ایران تهیه شد و به صورت پودر سفید رنگی است که به علت حساسیت باید دور از نور نگهداری شود. نیکوتین به عنوان آگونیست گیرنده‌های نیکوتینی (شرکت سیگما، آمریکا) و مکامیل آمین به عنوان آنتاگونیست گیرنده‌های نیکوتینی (شرکت سیگما، آمریکا) به کار گرفته شدند.

همه داروها در نرمال سالین حل شدند، اما به علت اسیدی بودن نیکوتین، بعد از حل شدن در محلول سرم فیزیولوژیک، PH آن به وسیله NaOH یک دهم نرمال، به ۷/۴-۷/۲ رسانده شد.

روش جراحی و کانول گذاری در ناحیه CA₁ هیپو کامپ پشتی

قبل از انجام عمل جراحی حیوان وزن شد و سپس مخلوط داروهای بی‌هوشی کاتامین هیدروکلراید (۵۰ mg/kg) و زایلزین (۴ mg/kg) به صورت درون صفاقی با سرنگ انسولین به حیوان تزریق گردید. پس از بی‌هوشی کامل موهای سر حیوان با قیچی برداشته و حیوان درون دستگاه استرئوتاکس قرار داده شد. سپس توسط اسکالپل ضد عفونی شده، پوست روی جمجمه از ناحیه بین دو چشم تا انتهای استخوان پس سری به صورت طولی شکاف داده و پوست سر به وسیله گیره‌هایی به طرفین کشیده شد. بعد محل شکاف توسط پنبه آغشته به بتادین، ضد عفونی و عضلات و بافت‌های پیوندی زیرین برداشته و استخوان با پنبه آغشته به الکل سفید تمیز شد تا محل برگما و لامبدا مشخص گردد. برگما محل تقاطع درز تاجی و درز سه‌می است. درز تاجی محل اتصال استخوان‌های پیشانی و آهیانه و درز سه‌می شکاف بین استخوان‌های آهیانه می‌باشد. پس از تعیین نقاط برگما و لامبدا بر اساس اطلس (پاکسینوس^۱ و واتسون^۲، ۱۹۸۶)، مختصات محل کانول گذاری برای ناحیه CA₁ هیپو کامپ پشتی به شرح زیر مشخص شد: از برگما ۳/۵-۳ تا ۳-۳ میلی‌متر = قدامی خلفی، از خط وسط ۲ ± تا ۱/۸ میلی‌متر = میانی جانبی، از سطح جمجمه ۳- تا ۲/۲- میلی‌متر = خلفی شکمی.

اندازه‌گیری حرکت

در طی مرحله آزمون CPP، فعالیت حرکتی نیز مورد سنجش قرار گرفت. بدین منظور در کف هر یک از قسمت‌های A و B دو خط عمود بر هم به شکل به علاوه (+) کشیده شده طوری که چهار مربع مساوی به وجود آمد. هر بار که حیوان در یکی از مربع‌ها قرار می‌گرفت، به عنوان یک فعالیت حرکتی برایش ثبت می‌شد. در پایان آزمون، تمامی تعداد دفعاتی که حیوان در مربع‌های هر دو قسمت A و B قرار گرفته بود، محاسبه و به عنوان نمادی از فعالیت حرکتی در نظر گرفته شد.

روش تزریق درون مغزی

جهت تزریق دارو به ناحیه CA₁ هیپو کامپ از یک کانول تزریق که توسط لوله پلی اتیلنی به سرنگ هامیلتون دو میکرولیتری متصل شده بود، استفاده گردید. هنگام تزریق ابتدا سیم فولادی داخل کانول راهنمای بیرون آورده می‌شد و کانول تزریق به آرامی درون کانول راهنمای قرار می‌گرفت. ظرف مدت یک دقیقه مقدار ۵ / ۰ میکرولیتر دارو به هر یک از کانول‌ها تزریق می‌شد. پس از یک دقیقه از تزریق، کانول تزریق خارج شده، سیم فولادی جایگزین می‌شد.

آزمایش‌های انجام شده

۱- آزمایش اول: منحنی دوز - پاسخ برای CPP مورفین: مقادیر مختلفی از مورفین (۰/۵، ۱، ۳ و ۶ mg/kg) به صورت تزریق زیرجلدی جهت به دست آوردن منحنی دوز - پاسخ مورد استفاده قرار گرفت. چهار گروه از حیوانات در مرحله شرطی سازی به تناوب مورفین و سالین دریافت کردند. گروه دیگری نیز به عنوان گروه شاهد در نظر گرفته شد. به این گروه در کل مرحله شرطی سازی فقط سالین تزریق شد. در روز آزمون حیوانات به مدت ۱۵ دقیقه در دستگاه CPP قرار گرفتند تا آزادانه در آن جستجو کنند. تغییر ترجیح^۱ بر اساس تفضیل زمان سپری شده در ناحیه دریافت دارو، در روز پیش از شرطی سازی و روز پس از شرطی سازی بر حسب ثانیه محاسبه شد. فعالیت حرکتی نیز در مرحله آزمون سنجیده شد.

۲- مرحله شرطی سازی: این مرحله یک روز بعد از مرحله پیش از شرطی سازی آغاز می‌شود و شامل روزهای دوم، سوم و چهارم آزمایش می‌باشد. این مرحله از شش نشست ۴۵ دقیقه‌ای تشکیل شده است (سه سالین و سه دارو) و در هر روز دو مرحله تزریق انجام می‌شود.

در صبح اولین روز این مرحله، حیوانات بلا فاصله بعد از تزریق زیرجلدی سولفات مورفین، در قسمت سفید دستگاه (A) به مدت ۴۵ دقیقه قرار می‌گرفتند. بعد از شش ساعت، در عصر همان روز حیوانات به جای دارو، سالین دریافت کرده و در قسمت سیاه دستگاه (B) به مدت ۴۵ دقیقه قرار می‌گرفتند. در طی مدت قرار گیری در هر قسمت، درهای گیوتینی بسته بودند. در صبح دومین روز با رعایت شرایط زمانی دیروز، حیوانات صبح سالین دریافت کرده، در قسمت سیاه و عصر دارو گرفته، در قسمت سفید به مدت ۴۵ دقیقه محصور می‌شدند. در سومین روز شرطی سازی، حیوانات مراحل تزریق را همانند روز اول طی می‌کردند. برای مطالعه اثرات آگونیست‌ها و آنتاگونیست‌های کولینزیک، تزریق این عوامل به داخل CA₁ هیپو کامپ پنج دقیقه قبل از تزریق‌های زیرجلدی سولفات مورفین در طی شرطی سازی صورت می‌گرفت. دفونسکا و همکاران (۱۹۹۵) معتقدند که این نوع شرطی سازی دو نوبته صبح و عصر برای جلوگیری از تغییرات دوره شبانه‌روزی در بدن موش‌های بزرگ آزمایشگاهی مفید است.

۳- مرحله پس از شرطی سازی: در روز پنجم دوره، مانند روز اول دریچه باز می‌شود و موش‌ها در قسمت C قرار داده می‌شوند و به آنها اجازه داده می‌شود که مدت ۱۵ دقیقه آزادانه هر سه قسمت را جستجو کنند. هر حیوان فقط یکبار آزمایش می‌شود. زمان سپری شده در قسمت دریافت مورفین و دارو برای هر حیوان ثبت می‌شود. برای حیواناتی که مورفین و دارو را در قسمت A دریافت کرده‌اند، اختلاف بین زمان سپری شده در قسمت A در روز آزمون و روز پیش از شرطی سازی، و برای حیواناتی که در قسمت B مورفین و دارو دریافت کرده‌اند نیز اختلاف بین زمان سپری شده در قسمت B در روز آزمون و روز پیش از شرطی سازی محاسبه می‌شود. این متغیر به عنوان شاخص ترجیح مکانی ناشی از دارو مورد استفاده قرار می‌گیرد.

1- change of preference

(۶ mg/kg) در طی مرحله شرطی‌سازی دریافت کردند. همگی آنها بعد از ۲۴ ساعت از آخرین تزریق و بدون هیچگونه تزریق دیگری مورد آزمون قرار گرفتند. فعالیت حرکتی در طی این مرحله اندازه‌گیری شد.

-۴- آزمایش چهارم: اثر مکامیل آمین بر واکنش نیکوتین در طی القای CPP توسط مورفین: هشت گروه هشت‌تایی از حیوانات، یک تزریق داخل CA₁ سالین (۱ µl/rat) یا مکامیل آمین (۸ µgr/rat) دریافت کردند و پس از پنج دقیقه به آنها حامل (۱ µl/rat) و یا نیکوتین (۰/۵، ۰/۷۵ و ۱ µg/rat) داخل CA₁ تزریق شد. سرانجام همگی آنها فوراً مورفین (۰/۵ mg/kg) یا سالین (۱ ml/kg) را در طی مرحله شرطی‌سازی دریافت کردند و ۲۴ ساعت پس از آخرین تزریق وارد مرحله آزمون شدند. فعالیت حرکتی نیز در طی مرحله آزمون مورد ارزیابی قرار گرفت.

تحلیل آماری

در آزمایش‌های انجام‌شده به منظور تعیین وجود اختلاف معنی‌دار بین گروه‌های آزمایش، از روش تحلیل واریانس^۱ (ANOVA) یکطرفه و دوطرفه و به دنبال آن از آزمون تعقیبی توکی^۲ استفاده گردید و اختلاف با $p < 0/05$ به عنوان تفاوت معنی‌دار در نظر گرفته شد. برای انجام محاسبات آماری از نرم‌افزارهای SPSS و INSTAT استفاده شد.

یافته‌ها

-۱- آزمایش اول: منحنی دوز - پاسخ برای CPP مورفین: CPP ایجاد شده به وسیله تزریق زیرجلدی مقادیر مختلف مورفین در حیواناتی که ناحیه CA₁ هیپوکامپ پشتی آنها کanol گذاری شده بود در شکل ۱ نشان داده شده است. آزمون آماری ANOVA بک طرفه نشان داد که تزریق زیرجلدی مورفین سبب القای CPP وابسته به دوز نسبت به گروه شاهد (سالین) شده است [$F(۳, ۳۵) = ۱۸/۱, p < 0/0001$]. معنی‌داری در مقادیر ۱، ۳ و ۶ mg/kg به دست آمد. بیشترین واکنش به دست آمده با مقدار ۶ mg/kg مورفین بود.

-۲- آزمایش دوم: اثرات نیکوتین همراه با مورفین و یا بدون آن بر اکتساب CPP:

الف- اثر نیکوتین بر اکتساب CPP: مقادیر مختلفی از نیکوتین (۰/۵، ۰/۷۵ و ۱ µg/rat) به صورت درون هیپوکامپی، به سه گروه از حیوانات بلا فاصله قبل از تجویز سالین (۱ ml/kg) در طی مرحله شرطی‌سازی داده شد.

در یک گروه دیگر ابتدا مقدار (۱ ml/rat) از حامل به داخل CA₁ هیپوکامپ تزریق شد و سپس به آنها (۱ ml/rat) از سالین به صورت زیرجلدی در طی مرحله شرطی‌سازی تجویز شد. همه حیوانات ۲۴ ساعت بعد از آخرین تزریق در مرحله آزمون قرار گرفتند و فعالیت حرکتی نیز در آنها اندازه‌گیری شد.

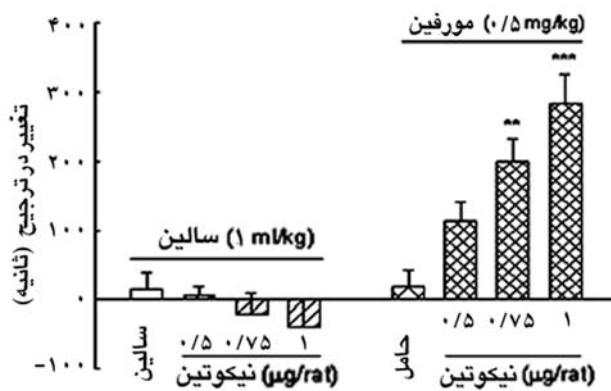
ب- اثر نیکوتین بر اکتساب CPP مورفین: چهار گروه از حیوانات مقادیر مختلفی از نیکوتین (۰/۵، ۰/۷۵ و ۱ µg/rat) و حامل (۱ µl/rat) را به صورت درون هیپوکامپی بلا فاصله قبل از تجویز مورفین (۰/۵ mg/kg) در طی مرحله شرطی‌سازی دریافت کردند. حیوانات ۲۴ ساعت بعد از آخرین تزریق، بدون هیچگونه تزریقی در مرحله آزمون مورد سنجش قرار گرفتند و همچنین در این مرحله فعالیت حرکتی آنها سنجیده شد.

-۳- آزمایش سوم: اثرات مکامیل آمین همراه با مورفین و یا بدون آن بر اکتساب CPP:

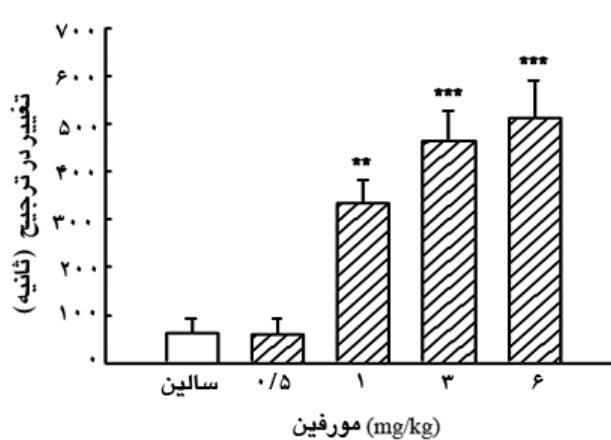
الف- اثر مکامیل آمین بر اکتساب CPP: توانایی مکامیل آمین (۲، ۴ و ۸ µg/rat) بر القای ترجیح مکان شرطی‌شده در سه گروه از حیوانات تحت شرطی‌سازی سه روزه آزمایش شد.

گروه دیگری نیز سالین درون هیپوکامپی (۱ µl/rat) همراه با سالین زیرجلدی (۱ ml/kg) را در طی مرحله شرطی‌سازی دریافت کرده، به عنوان گروه شاهد در نظر گرفته شدند. کلیه حیوانات ۲۴ ساعت بعد از آخرین تزریق، بدون هیچ تزریقی وارد مرحله آزمون شدند و در تمامی آنها فعالیت حرکتی در طی این مرحله اندازه‌گیری شد.

ب- اثر مکامیل آمین بر اکتساب CPP مورفین: چهار گروه از حیوانات مقادیر مختلف مکامیل آمین (۲، ۴ و ۸ µg/rat) یا سالین (۱ µl/rat) را بلا فاصله قبل از تجویز مورفین



شکل ۲- اثرات تزریق دو طرفه نیکوتین به ناحیه CA_1 هیپوکامپ پشتی به تنها یی
با همراه با مورفین بر اکتساب ترجیح مکان شرطی شده



شکل ۱- ترجیح مکان شرطی شده ناشی از مورفین در حیواناتی که ناحیه CA_1
هیپوکامپ پشتی آنها کانول گذاری شده است. داده‌ها بر اساس میانگین \pm خطای
معیار میانگین در هر گروه شامل هشت حیوان بیان شده است

تیمار: $p < 0.001$, $F = 177/2$, $p = 0.56$; اثر مقدار: $1 < 0.001$,
 $F = 28/2$, $p = 0.56$; تداخل تیمار \times مقدار: $1 < 0.001$, $F = 18/9$,
 $p = 0.56$.

علاوه بر این، آزمون آماری ANOVA یک طرفه نشان داد که مقادیر مختلف مکامیل آمین (0.5 , 0.75 و 1 $\mu\text{g}/\text{rat}$) به تنها قابل ترجیح یا تفر مکان شرطی شده نمی‌باشد. همچنین مصرف مکامیل آمین همراه با مورفین توانست CPP القا شده به وسیله مورفین را به شکل وابسته به مقدار مهار نماید.

۴- آزمایش چهارم: اثر مکامیل آمین روی تقویت القا شده توسط نیکوتین در طی CPP مورفین: شکل ۴ اثرات مکامیل آمین (0.5 , 0.75 و 1 $\mu\text{g}/\text{rat}$) روی ترجیح مکان القا شده به وسیله مورفین (0.5 , 1 و 0.75 mg/kg) در ترکیب با نیکوتین (0.5 , 0.75 و 1 $\mu\text{g}/\text{rat}$) را نشان می‌دهد. ANOVA دو طرفه مشخص کرد که مکامیل آمین اثرات نیکوتین روی پاسخ مورفین را کاهش می‌دهد. [مقایسه داخل گروهی: اثر تیمار: $1 < 0.001$, $p = 0.56$; $F = 29/6$, $p = 0.56$; اثر مقدار: $1 < 0.001$, $p = 0.05$; تداخل تیمار \times مقدار: $1 < 0.001$, $p = 0.05$; $F = 3/3$, $p = 0.56$]. نتایج نشان داد که مکامیل آمین پاسخ القا شده به وسیله نیکوتین را معکوس می‌کند و اثرات مورفین را مهار می‌نماید.

۲- آزمایش دوم: اثرات نیکوتین همراه یا بدون مورفین بر اکتساب CPP: شکل ۲ تأثیر تزریق دو طرفه مقادیر مختلف نیکوتین (0.5 , 0.75 و 1 $\mu\text{g}/\text{rat}$) یا سالین ($1 \mu\text{l}/\text{rat}$) ۱ داخل CA_1 CPP را در غیاب یا حضور مورفین (0.5 mg/kg) بر اکتساب CPP نشان می‌دهد. آزمون آماری ANOVA دو طرفه وجود تفاوت معنی داری را بین پاسخ نیکوتین و نیکوتین همراه با مورفین بر اکتساب CPP نشان داد. نتایج اثرات معنی دار به صورت زیر بود: [مقایسه داخل گروهی: اثر تیمار: $1 < 0.001$, $p = 0.56$; $F = 43/1$, $p = 0.56$; اثر مقدار: $1 < 0.001$, $p = 0.04$; تیمار \times مقدار: $1 < 0.001$, $p = 0.01$; $F = 9/1$, $p = 0.56$].

به علاوه نتایج مشخص کرد که دوز کمتر مورفین (0.5 mg/kg) با نیکوتین (0.5 , 0.75 و 1 $\mu\text{g}/\text{rat}$) داخل CA_1 به تنها یی CPP معنی داری را القا نکرد، ولی مصرف نیکوتین همراه مورفین توانست اکتساب CPP به وسیله مورفین (0.5 mg/kg) را تقویت کند.

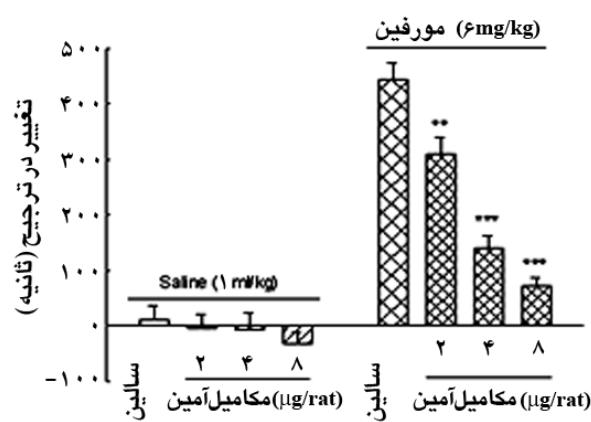
۳- آزمایش سوم: اثرات مکامیل آمین با مورفین یا بدون مورفین بر اکتساب CPP: شکل ۳ تأثیر تزریق دو طرفه مقادیر مختلف مکامیل آمین (0.5 , 0.75 و 1 $\mu\text{g}/\text{rat}$) یا سالین ($1 \mu\text{l}/\text{rat}$) را در غیاب یا حضور مورفین (0.5 mg/kg) بر اکتساب CPP نشان می‌دهد. آزمون آماری ANOVA دو طرفه تداخل معنی داری را بین مورفین و مکامیل آمین در اکتساب CPP نشان داد [مقایسه داخل گروهی: اثر

محیطی جفت می‌شود (شپنبرگ^۱، هیدبردر^۲ و لفورر^۳، ۱۹۹۶). از آنجا که مشتقات تریاک آزادشدن دوپامین را در نواحی مختلف مغز تنظیم می‌کنند (گوجی^۴، آجید^۵، گلووینسکی^۶، چرامی^۷ و اکیوت^۸، ۱۹۷۳)، احتمالاً این پدیده در شلیک عصبی نورون‌های دوپامینی در VTA و متعاقب آن افزایش دوپامین در هسته آکوبینس و سایر نواحی دخالت دارد (کوب، ۱۹۹۲). به هر حال شواهد زیادی وجود دارد که مشخص می‌کند، مکانیسم‌های غیردوپامینی هم می‌تواند در پاداش مورفین دخالت داشته باشد (کالیواس^۹ و استوارت^{۱۰}، ۱۹۹۱). برخی مطالعات نشان می‌دهند که فعالیت گیرنده‌های نیکوتینی، تقویتی و پاداشی هستند (مکبرايد^{۱۱}، مورفی^{۱۲} و ایکیماتو^{۱۳}، ۱۹۹۹).

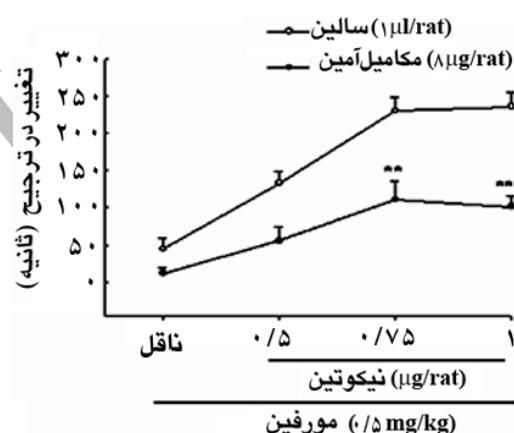
همچنین مطالعات نشان داده‌اند که یادگیری برای توسعه پاداش وابسته به مشتقات تریاک مهم است (لو^{۱۴}، زنگ^{۱۵}، لیو^{۱۶} و سنگ^{۱۷}، ۲۰۰۰) و سبب القای CPP می‌شود (بنینگر^{۱۸} و میلر^{۱۹}، ۱۹۹۸). بنابراین تحریک و مهار گیرنده‌های کولینرژیک در ناحیه CA₁ هیپوکامپ احتمالاً می‌تواند بیان و کسب ترجیح مکان شرطی شده مورفین را تغییر دهد.

در این راستا سایر تحقیقات انجام شده نشان می‌دهد که سیستم کولینرژیکی هیپوکامپ برای فعالیت‌های هیجانی و شناختی مرتبط با هیپوکامپ ضروری می‌باشد (آلوازی^{۲۰}، ۱۹۹۷).

در این مطالعه تزریق‌های دوطرفه نیکوتین به داخل نواحی CA₁ هیپوکامپ پشتی به همراه یک دوز بی‌اثر مورفین که CPP معنی‌داری را القا نمی‌کند، در طی کسب ترجیح مکانی توانست پاسخ مورفین را افزایش دهد. تحقیقات نشان می‌دهد



شکل-۳- اثرات تزریق دوطرفه مکامیل آمین به داخل CA هیپوکامپ پشتی به تنها بی‌یا همراه با مورفین بر اکتساب ترجیح مکان شرطی شده



شکل-۴- اثرات تزریق دوطرفه سالین و مکامیل آمین قبل از تزریق نیکوتین به داخل ناحیه CA هیپوکامپ پشتی همراه با مورفین (0/5 mg/kg) بر روی اکتساب ترجیح مکان شرطی شده

بحث

در تحقیق حاضر، تیمارهای شرطی‌سازی با مورفین به صورت وابسته به مقدار، توانست CPP معنی‌داری را در موش‌های بزرگ آزمایشگاهی ایجاد نماید. مشاهده شد که بیشترین اثر به وسیله 6 mg/kg مورفین به دست می‌آید. این یافته‌ها با مطالعات قبلی همخوان است و اثبات می‌نماید که اثرات پاداشی آگونیست گیرنده‌های اپیوئیدی می‌تواند به محرک‌های محیطی شرطی شود؛ به عبارت دیگر، اثرات دارو با محرک‌های

- | | |
|----------------|---------------|
| 1- Shippenberg | 2- Heidberder |
| 3- Lefevour | 4- Gauchy |
| 5- Agid | 6- Glowinski |
| 7- Cheramy | 8- Acute |
| 9- Kalivas | 10- Stewart |
| 11- McBride | 12- Murphy |
| 13- Ikemoto | 14- Lu |
| 15- Zeng | 16- Liu |
| 17- Ceng | 18- Beninger |
| 19- Miller | 20- Aloisi |

نمی‌تواند فعالیت حرکتی را در مقایسه با گروه‌های شاهد، در طی فاز آزمون تغییر دهد. این مطلب نشان‌دهنده آن است که نتایج به دست آمده تحت تأثیر هیچ‌گونه تغییر فعالیت حرکتی قرار نگرفته است (سوخوتینا^{۱۷}، ۲۰۰۱).

از سوی دیگر، نتایج حاصل برای اولین بار موید آن است که تزریق نیکوتین یا مکامیل آمین به داخل CA₁، به تنها یی ترجیح یا تنفر مکانی مشخصی را القا نکرد و تأثیری هم بر فعالیت‌های حرکتی در حیوانات نداشت. سایر مطالعات نشان داده‌اند که هیپوکامپ به تنها یی در سازوکارهای پاداشی دخالت ندارد (زیرین‌دست و همکاران، ۲۰۰۳) و به نظر می‌رسد احتمالاً گیرنده‌های نیکوتینی به تنها یی در نواحی CA₁ هیپوکامپ در شروع واکنش‌های پاداشی دخالت ندارند، ولی به علت دخالت‌شان در یادگیری وابسته به پاداش می‌توانند با CPP مورفین مرتبط شوند.

برخی تحقیقات نشان داده‌اند که فعالیت گیرنده‌های نیکوتینی (هانتر^{۱۸}، دفیره^{۱۹}، پاپکه^{۲۰}، کم^{۲۱} و میر^{۲۲}، ۱۹۹۴) در هیپوکامپ، القای LTP را تسهیل می‌کند. علاوه بر آن مکامیل آمین (نیشیزاكی^{۲۳} و همکاران، ۱۹۹۹) القای LTP ارتباطی را کاهش می‌دهد.

با توجه به نتایج به دست آمده از تحقیق حاضر و مطالعات سایر محققان می‌توان چنین نتیجه گرفت که تزریق‌های داخل CA₁ آگونیست‌ها یا آنتاگونیست‌های گیرنده‌های نیکوتینی کولینرژیکی به ترتیب یادگیری و حافظه را تسهیل یا مهار می‌کنند، بنابراین قادرند ترجیح مکانی القا شده توسط مورفین را به ترتیب ایجاد یا مهار نمایند. شواهد نشان داده‌اند که احتمالاً هیپوکامپ برای ترکیب محرك‌های محیطی و پاسخ‌های داخلی تولیدشده مورد نیاز است. تحقیقات نشان داده است که هیپوکامپ پشتی شرطی‌سازی زمینه را هم در شرطی‌سازی ترس

که تحریک گیرنده‌های نیکوتینی مرکزی خصوصاً آنهایی که در VTA قرار دارند، آزادشدن دوپامین را در هسته آکومبنس افزایش می‌دهد (کلارک^۱، فو^۲، جاکوبوویک^۳، فیبیگر^۴، ۱۹۸۸). مدارک متعددی حاکی از آن است که نیکوتین و مورفین اثر تقویتی خود را به علت تسهیل انتقال دوپامینزیک ایجاد می‌کنند (دی‌کیارا^۵، ۱۹۸۸). وجود ارتباط بین گیرنده‌های نیکوتینی و سیستم‌های اوپیوئیدی در کنترل آزادشدن دوپامین و القای CPP (زیرین‌دست، رضایوف، صحرائی، روحانی و رسولی، ۲۰۰۳)، نشان می‌دهد که تزریق نیکوتین داخل CA₁ خواص دوپامینی مورفین را افزایش می‌دهد و مشخص می‌کند که نیکوتین در یادگیری و حافظه دخالت دارد.

تحقیقات نشان می‌دهد که نیکوتین (اولاوسون^۶، جتش^۷ و تیلور^۸، ۲۰۰۳) به همراه مورفین یادگیری وابسته به پاداش و CPP را در موش‌های بزرگ آزمایشگاهی افزایش می‌دهد. مطالعات بیان می‌کند که تزریق‌های دوطرفه آتاگونیست گیرنده نیکوتینی، مکامیل آمین به داخل نواحی CA₁ هیپوکامپ پشتی به صورت وابسته به مقدار، ترجیح مکانی القا شده توسط کوکائین را نیز تخریب می‌کند (زاکاریو^۹ و همکاران، ۲۰۰۱).

به نظر می‌رسد که آگونیست گیرنده‌های نیکوتینی باعث تسهیل اثرات تقویتی و پاداشی می‌شوند و مکامیل آمین به عنوان آنتاگونیست، واکنش‌های رفتاری القا شده توسط نیکوتین را متوقف می‌کند (ناکاها را^{۱۰}، ۲۰۰۴). مکامیل آمین آزادشدن دوپامین توسط نیکوتین در هسته آکومبنس را مهار می‌کند (نیسل^{۱۱}، نومیکوس^{۱۲} و سونسون^{۱۳}، ۱۹۹۴). یافته‌های حاضر مشابه نتایج به دست آمده توسط گارسیاربولو^{۱۴}، داریرا^{۱۵} و فر^{۱۶} (۲۰۰۵) است که نشان دادند تزریق نیکوتین به داخل ناحیه CA₁ اثری وابسته به مقدار بر دریافت الكل در روش خود تزریقی دارد و می‌تواند توسط تزریق همزمان مکامیل آمین خنثی شود.

در مطالعه حاضر برای اولین بار، نشان داده شد که تزریق داروها داخل CA₁ در مقداری که در این آزمایش‌ها استفاده شد

1- Clarke	2- Fu
3- Jakubovic	4- Fibiger
5- Di Chiara G.	6- Olausson
7- Jentsch	8- Taylor
9- Zachariou	10- Nakahara
11- Nisell	12- Nomikos
13- Svensson	14- Garcia-Rebollo
15- Darbra	16- Ferre
17- Sukhotina	18- Hunter
19- De Fiebre	20- Papke
21- Kem	22- Meyer
23- Nishizaki	

آزمایشگاهی؛ بررسی برهم کنش سیستم دوپامینرژیک و نیکوتینی کولینرژیک هیپوکامپ در وابستگی روانی به مورفین در موش بزرگ آزمایشگاهی؛ بررسی نقش سیستم نیکوتینی کولینرژیک در ناحیه تگمنتو شکمی، هسته آکومبنس، هیپوکامپ و آمیگدال بر القای تحمل و افزایش حساسیت نسبت به مورفین با استفاده از روش ترجیح مکان شرطی شده در موش بزرگ آزمایشگاهی.

سپاسگزاری

از زحمات فراوان مسؤولین آزمایشگاه فیزیولوژی جانوری دانشکده زیست‌شناسی پردیس علوم دانشگاه تهران بسیار تشکر می‌گردد.

دریافت مقاله: ۱۳۸۵/۳/۱۸؛ پذیرش مقاله: ۱۳۸۶/۱/۱۷

1- Ferbinteanu

2- McDonald

3- Corrigall

4- Linseman

و هم در شرطی سازی مکانی (فریبتنتو^۱ و مکدونالد^۲) میانجی گری می‌کند. بر این اساس نتایج حاضر نشان می‌دهند که تحریک گیرنده‌های نیکوتینی می‌تواند با یادگیری زمینه‌ای CPP تداخل کند. تحقیقات نشان داده‌اند که تزریق مورفین مستقیماً به داخل هیپوکامپ می‌تواند CPP را القا کند (کوریگال^۳ و لینسم،^۴ ۱۹۸۸).

در نتیجه می‌توان چنین پیشنهاد نمود که تزریق عوامل کولینرژیک به داخل نواحی CA₁ هیپوکامپ می‌تواند هم با خواص پاداشی مورفین و هم با خواص حافظه‌ای که در اثر CPP ایجاد می‌شود، تداخل داشته باشد.

موارد زیر به عنوان پیشنهادهایی برای مطالعات بعدی ارایه می‌گردد: بررسی نقش گیرنده‌های نیکوتینی کولینرژیکی سایر نواحی مرتبط با سیستم پاداش مغز نظیر سپتم میانی، هیپوتalamوس و لوکوس سرولئوس در وابستگی روانی به مورفین در موش بزرگ

منابع

- Acquas, E., Wilson, C., & Fibiger, H. C. (1996). Conditioned and unconditioned stimuli increase frontal cortical and hippocampal acetylcholine release: Effect habituation and fear. *Journal of Neuroscience, 16*, 3089-3096.
- Aloisi, A. M. (1997). Sex differences in pain-induced effects on the septo-hippocampal system. *Brain Research, 25*, 397-406.
- Beninger, R. J., & Miller, R. (1998). Dopamine D1-like receptors and reward-related incentive learning. *Neuroscience and Biobehavioral Reviews, 22*, 335-345.
- Burns, L. H., Everitt, B. J., & Robbins, T. W. (1994). Intra-amygdala infusion of the N-methyl-D-aspartate receptor antagonist AP5 impairs acquisition but not performance of discriminated approach to an appetitive CS. *Behavioral and Neural Biology, 61*, 242-250.
- Carr G. D., & White, N. M. (1983) Conditioned place preference from intraaccumbens but not intra-caudate amphetamine injections. *Life Science, 33*, 2551-2557.
- Clarke, P. B., Fu, D. S., Jakubovic, A., & Fibiger, H. C. (1988). Evidence that Mesolimbic dopaminergic activation underlies the locomotor stimulant action of nicotine in rats. *Journal of Pharmacology and Experimental Therapeutics, 246*, 701-708.
- Compton, D. M. (2004). Behavior strategy learning in rat: Effects of lesions of the dorsal striatum or dorsal hippocampus. *Behavioural Processes, 67*, 335-342.
- Corrigall, W. A., & Linseman, A. M. (1988). Conditioned place preference produced by intra-hippocampal morphine. *Pharmacology, Biochemistry and Behavior, 30*, 787-789.
- De Fonseca, F. R. D., Rubio, P., Martin-Caldon, J. L., Caine, S. B., Koob, G. F., & Navarro, M. (1995). The dopamine receptor agonist 7-OH-DPAT modulates the acquisition and expression of morphine-induced place preference. *European Journal of Pharmacology, 274*, 47-55.
- Di Chiara, G. (2000). Role of dopamine in the behavioural actions of nicotine related to addiction. *European Journal of Pharmacology, 393*, 295-314.
- Everitt, B. J., & Robbins, T. W. (1997). Central cholinergic systems and cognition. *Annual Review of Psychology, 48*, 649-684.
- Farr, S. A., Flood, J. F., & Morley, J. E. (2000). The effect of cholinergic, GABAergic, serotonergic, and glutamatergic receptor modulation on posttrial memory processing in the hippocampus. *Neurobiology, Learning and Memory, 73*, 150-167.
- Ferbinteanu, J., & McDonald, R. J. (2001). Dorsal/ventral hippocampus, fornix, and conditioned place preference. *Hippocampus, 11*, 187-200.
- Frotscher, M., & Leranth, C. (1985). Cholinergic innervation of the rat hippocampus as revealed by choline acetyl transferase immunocytochemistry: A combined light and electron microscopic study. *Journal of Comparative Neurology, 239*, 237-246.
- Garcia-Rebollo, Y., Darbra, S., & Ferre, N. (2005). Intra-hippocampal nicotine in alcohol drinking rats—effects on lever-press response. *European Neuropsychopharmacology, 15*, 43-49.
- Gauchy, C., Agid, Y., Glowinski, J., & Cheramy, A. (1973). Acute Effects of morphine on dopamine synthesis and release and tyrosine metabolism in the rat striatum. *European Journal of Pharmacology, 22*, 311-319.
- Hasselmo, M. E., & Bower, J. M. (1993). Acetylcholine and memory. *Trends in Neurosciences, 16*, 218-222.
- Hunter, B. E., de Fiebre, C. M., Papke, R. L., Kem, W. R., & Meyer, E. M. (1994). A novel nicotinic agonist facilitates induction of long-term potentiation in the rat hippocampus. *Neuroscience Letters, 168*, 130-134.
- Inglis, F. M., & Fibiger, H. C. (1995). Increases in hippocampal and frontal cortical acetylcholine release associated with presentation of sensory stimuli. *Neuroscience, 66*, 81-86.
- Kalivas, P. W., & Stewart, J. (1991). Dopamine transmission in the initiation and expression of drug- and stress-induced sensitization of motor activity. *Brain Research, 16*, 223-244.
- Karami, M., Zarrindast, M. R., Sepehri, H., & Sahraei, H. (2002). Role of nitric oxide in the rat hippocampal CA₁ area on morphine-induced conditioned place preference. *European Journal of Pharmacology, 449*, 113-119.
- Koob, G. F. (1992). Drugs of abuse: Anatomy, pharmacology and function of reward pathway. *Trends in Pharmacological Sciences, 13*, 177-184.
- Koob, G. F., Robledo, P., Markou, A., & Caine, B. (1993). The mesocorticolimbic circuit in drug dependence and reward: A role for the extended amygdala. In P. W. Kalivas & C. D. Barnes (Eds.), *Limbic motor circuits and neuropsychiatry* (pp. 289-305). Boca Raton, CRC Press.
- Lu, L., Zeng, S., Liu, D., & Ceng, X. (2000). Inhibition of the amygdala and hippocampal calcium/calmodulin-dependent protein kinase II attenuates the dependence and relapse to morphine differently in rats. *Neuroscience Letters, 291*, 191-195.

- McBride, W. J., Murphy, J. M., & Ikemoto, S. (1999). Localization of brain reinforcement mechanisms: Intracranial self-administration and intracranial place-conditioning studies. *Behavioral Brain Research*, 101, 129-152.
- Nakahara, D. (2004). Influence of nicotine on brain reward systems: Study of intracranial self-stimulation. *Annals of the New York Academy of Sciences*, 1025, 489-490.
- Narita, M., Funada, M., & Suzuki, T. (2001) Regulations of opioid dependence by opioid receptor types. *Pharmacology and Therapeutics*, 89, 1-15.
- Nisell, M., Nomikos, G. G., & Svensson, T. H. (1994). Systemic nicotine-induced dopamine release in the rat nucleus accumbens is regulated by nicotinic receptors in the ventral tegmental area. *Synapse*, 16, 36-44.
- Nishizaki, T., Matsuoka, T., Nomura, T., Matsuyama, S., Watabe, S., Shiotani, T., & Yoshii, M. (1999). A long-term-potentiation-like facilitation of hippocampal synaptic transmission induced by the nootropic nefiracetam. *Brain Research*, 826, 281-288.
- Olausson, P., Jentsch, J. D., & Taylor, J. R. (2003). Repeated nicotine exposure enhances reward-related learning in the rat. *Neuropsychopharmacology*, 28, 1264-1271.
- Olmstead, M. C., & Franklin, B. J. (1997). The development of a conditioned place preference to morphine: Effects of microinjections into various CNS sites. *Behavioral Neuroscience*, 111, 1324-1334.
- Paxinos, G., & Watson, C. (1986). *The rat brain in stereotaxic coordinates*. Academic Press, Sydney.
- Schildein, S., Huston, J. P., & Schwarting, R. K. (2002). Open field habituation learning is improved by nicotine and attenuated by mecamylamine administered posttrial into the nucleus accumbens. *Neurobiology of Learning and Memory*, 77, 277-290.
- Shippenberg, T. S., Heidberner, C. H., & Lefevour, A. (1996). Sensitization to the conditioning effect of morphine: Pharmacology and temporal characteristics. *European Journal of Pharmacology*, 299, 33-39.
- Sukhotina, I. A. (2001). Morphine withdrawal-facilitated aggression is attenuated by morphine-conditioned stimuli. *Pharmacology Biochemistry and Behavior*, 68, 93-98.
- Suzuki, T., Takamori, K., Misawa, M., & Onodera, K. (1995). Effects of the histaminergic system in the morphine-induced conditioned place preference in mice. *Brain Research*, 675, 195-202.
- van der Zee, E. A., Biemans, B. A., Gerkema, M. P., & Daan, S. (2004). Habituation to a test apparatus during associative learning is sufficient to enhance muscarinic acetylcholine receptor-immunoreactivity in rat suprachiasmatic nucleus. *Journal of Neuroscience Research*, 78, 508-519.
- van Ree, J. M., Gerrits, M. A., Vanderschuren, L. J. (1999). Opioids, reward and addiction: An encounter of biology, psychology, and medicine. *Pharmacology and Therapeutics*, 51, 341-396.
- White, N. M. (1996). Addictive drugs as reinforcers: Multiple partial actions on memory systems. *Addiction*, 91, 921-949.
- Zachariou, V., Calderone, B. J., Weathers-Lowin, A., George, T. P., Elsworth, J. D., Roth, R. H., Changeux, J. P., & Picciotto, M. R. (2001). Nicotine receptor inactivation decreases sensitivity to cocaine. *Neuropsychopharmacology*, 24, 576-589.
- Zarrindast, M. R., Ahmadi, S., Haeri-Rohani, A., Rezayof, A., Jafari, M. R., & Jafari-Sabet, M. (2004). GABA(A) receptors in the basolateral amygdala are involved in mediating morphine reward. *Brain Research*, 1006, 49-58.
- Zarrindast, M. R., Karami, M., Sepehri, H., & Sahraei, H. (2002). Influence of nitric oxide on morphine-induced conditioned place preference in the rat central amygdala. *European Journal of Pharmacology*, 453(1), 81-89.
- Zarrindast, M. R., Rezayof, A., Sahraei, H., Haeri-Rohani, A., & Rassouli, Y. (2003). Involvement of dopamine D1 receptors of the central amygdala on the acquisition and expression of morphine-induced place preference in rat. *Brain Research*, 965, 212-221.