

الگوی آورانهای ناحیه سپتوم میانی در موش صحرایی

هاشم خداوست بیزدی، کارشناس ارشد فیزیولوژی، دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی تهران
دکتر پریچهر پاسخن، استادیار گروه آناتومی، دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی تهران
دکتر زیلا بهزادی، استاد گروه فیزیولوژی، دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی شهید بهشتی

Pattern Of Afferents To The Medial Septal Area In The Rat

ABSTRACT

The medial septal area (MSA) provides the major cholinergic projection to the hippocampus which is critical for function of the memory. Different brain areas through the MSA modulates septohippocampal functions. This study was designed to determine origins of inputs to this area.

For this purpose, stereotaxic injections of one microliter HRP (25 percent, Sigma) by Hamilton syringe to the medial septal area were performed in 8 rats. Following brain tissue fixation, sectioning and enzyme histochemical reaction, the labeled neurons were detected microscopically. Retrogradely labeled perikarya observed ipsilaterally in diagonal band of Broca, lateral septum, hippocampus, subfornical area and ventral pallidum in the telencephalon, lateral preoptic area, lateral hypothalamic area/tuber cinereum, posterior hypothalamus, submammillary, supramammillary and lateral mammillary nuclei in the diencephalon, ventral tegmental area, interpeduncular nucleus, central grey area and locus coeruleus and also bilaterally in raphe nuclei of the brain stem regions.

Based on this results, in addition to learning processes, MSA through its connections with subfornical and lateral hypothalamic area can also support the physiological mechanisms for dipsogenic, electrolytic, and pressor responses in living animals.

Key words: Medial septal area, afferents, HRP, Rat.

چکیده

با مطالعه میکروسکوپی اجسام سلولی که به طریق رتروگراد نشاندار شده بودند بصورت یکطرفه در باند دیاگونال بروکا، سپتوم جانی، هیپوکامپ، ناحیه ساب فورنیکال و پالبدوم شکمی در تلاسفال، ناحیه پره‌اپیک جانی، ناحیه هیپوتalamوس جانی، نویرسینورم، هیپوتalamوس خلفی، هسته‌های ساب مامیلوتalamیک سوپرامیلاری و پستانی جانی در دیاگفال، ناحیه نگمتال شکمی، هسته ایتریدانکولار، ناحیه خاکستری مرکزی و لوکوس سرکلوس و بصورت دو طرفه در هسته‌های رافه در ساقه مغز مشاهده شدند.

بر اساس نتایج بدست آمده، ناحیه سپتوم میانی علاوه بر فرآیندهای یادگیری از طریق ارتباط با نواحی ساب فورنیکال و هیپوتalamوس جانی می‌تواند در مکانیسم‌های فیزیولوژیک مربوط به پاسخ تشنجی، الکترولیپتیک و فشار درون عروقی نیز در جانوران دخالت داشته باشد.

ناحیه سپتوم میانی (Medial Septal Area) منبع اصلی ورودیهای کولینرژیک به هیپوکامپ بوده و نقش مهمی در فرآیندهای حافظه دارا می‌باشد. نواحی مختلف مغز از طریق این ناحیه اعمال سیستم سپتوهیپوکامپ را تعديل می‌نمایند. هدف از این مطالعه تعیین منشأ آورانها به ناحیه سپتوم میانی می‌باشد. بدین منظور، مقدار یک میکرولیتر Horse Radish Peroxidase (HRP= ۲۵ درصد، سیگما) بوسیله جراحی استرئوتاکسیک و با کمک سرنگ هامیلتون به ناحیه سپتوم میانی در هشت موش صحرایی تزریق گردید. بافت مغز پس از فیکس شدن مقطع گیری شده و واکنش هیستوشیمیایی برای مشاهده سلولهای نشاندار شده انجام یافت.

مقدمه

نفوذ و تنظیم آورانهای این ناحیه می‌باشد، در این مطالعه با استفاده از تکnik ردیابی رنزوگراد HRP بررسی کاملی بر روی منشاء آورانها به ناحیه سپتوم میانی به عمل آمده است. همچنین با دقت بر جایگاه و مورفولوژی سلولهای پروژکتکننده به این ناحیه، مقایسه کمی و کیفی این آورانها نیز ارائه می‌شود.

روش و مواد

ابن پژوهش بر روی ۱۲ موش صحرایی نر از نژاد Sprague-Dawley به وزن ۲۲۰-۲۸۰ gr انجام گرفت. موشها با ترکیبی از کتامین (۱۰۰mg/kg) و گزیلازین (۵mg/kg) بصورت داخل صفاقی ببهوش شده و سپس با استفاده از جراحی استریوتاکسی و توسط سرنگ هامپلتون مقدار یک میکرولیتر HRP تیپ VI (۵۰۰۰ واحدی-سیگما) با غلظت ۲۰-۲۵ درصد به ناحیه سپتوم میانی بر اساس مختصات بدست آمده از اطلس پاکسینوز و واتسون تزریق گردید. پس از آن سرنگ در مکان خود به مدت ۱۰-۱۵ دقیقه باقی ماند تا از پخش شدن HRP جلوگیری شود. ۴۸-۷۲ ساعت پس از تزریق، مجدداً موشها عمیقاً ببهوش شده و توسط ۱۰۰-۲۰۰ میلی لیتر سالین ۰/۹ درصد، ۵۰۰ میلی لیتر محلول فیکساتیو حاوی گلutaraldehyde ۰/۱ درصد و پارافرما آلدید ۱ درصد در بافر فسفات M/۱ (۴/۰) PH=۷ و ۲۰۰ میلی لیتر محلول ساکاراز ۵-۱۰ درصد در بافر فسفات M/۱ پروفیوز شدند. سپس مغز را از جمجمه خارج کرده و ۲۴ ساعت در داخل محلول فیکساتیو قرار دادیم. مغز را به ۲ تا ۳ بلوك تقسیم کرده و توسط دستگاه ویراتوم پرشاهی ۷۰ میکرومتری از آنها نهیه می‌شد. پرشها بصورت یک در میان انتخاب و بر روی آنها واکنش هیستوشیمیایی با استفاده از تراماتیل بتزیدین (سیگما، TMB) و سدیم نیتروفری سیانید (سیگما) انجام گرفته و توسط ۱ میلی لیتر محلول ۱/۱ درصد آب اکسیژنه، آنزیم HRP آشکار گردید. پس از آن پرشها بر روی لامهای ژلاتین سوار شده و پس از خشک شدن، برای ایجاد کتراست این بافت زمینه و سلولهای حاوی HRP، رنگ آمیزی قرمز خشی بر روی آنها انجام گرفت و سپس آب گیری و لامل گذاری شدند. کلیه نمونه‌ها با کمک میکروسکوپ نوری مطالعه و با استفاده از اطلس پاکسینوز و واتسون سلولهای

ناحیه سپتال یا سپتوم، مجموعه‌ای از هسته‌های فیبری می‌باشد که در میان شاخهای قدامی بطن‌های جانبی، زیر بخش میانی و قدامی کوریوس کالوزوم بین دو نیمکره و در قسمت پشتی بخش میانی رابط قدامی قرار می‌گیرد. این ناحیه خود به ۴ بخش جانبی، میانی، خلفی و شکمی تقسیم می‌شود. این قسمت می‌تواند به دو بخش پشتی هسته سپتوم میانی Medial Septum (MS) و بخش شکمی هسته دیاگونال باند بروکا (DBB) Diagonal Band of Broca تقسیم شود و خود DBB به یک بازوی عمودی پشتی (VDB) Vertical limb of Diagonal Band of و یک بازوی افقی شکمی (HDB) limb of the Diagonal Band تقسیم می‌شود.

بخش میانی سپتوم اهمیت زیادی در یادگیری و حافظه دارا می‌باشد. آسیب‌های این ناحیه نقص‌های جدی در حافظه فضایی ایجاد کرده و سبب حذف ریشم هیپوکامپی می‌شود(۱).

در همین راستا ارتباط گسترده‌ای بین سپتوم میانی و تشکیلات هیپوکامپ وجود دارد بطوریکه این ناحیه بیشترین عصب رسانی به هیپوکامپ را در میان هسته‌های زیر قشری دارا بوده(۱) و عصب‌دهی کولینرژیک اصلی به هیپوکامپ را تشکیل می‌دهد. پروژکت‌ها از سپتوم میانی به هیپوکامپ ۷۰ درصد گاباژرژیک و ۳۰ درصد کولینرژیک می‌باشند(۲) و گفته می‌شود که پلاستیسیته سیناپسی در هیپوکامپ که یک مکانیسم فرضی برای ذخیره حافظه است را تعديل می‌نمایند(۳). همچنین آنوفی و از بین رفتن نورونهای کولینرژیک این سیستم در پاتوژنی بیماری آلبامر گزارش شده است(۴).

بررسی و شناخت ارتباطات این ناحیه با دیگر نواحی مغز اهمیت ویژه و بسزایی دارد. در این میان گرچه بر روی ارتباطات وابرانی سپتوم میانی بويژه مدار سپتوهیپوکامپ تحقیقات بسیاری صورت گرفته ولی در ارتباط با منابع آورانی این ناحیه اطلاعات کمی در دسترس می‌باشد. گزارش‌هایی در رابطه با ارتباط آورانی از هسته‌های رافه (۵)، هیونالاموس خلفی(۶)، ناحیه سوپر امامبلاری (۷) و تشکیلات هیپوکامپ (۸) به ناحیه سپتوم میانی ارائه شده است. از آنجا که اعمال فرایندی‌های فیزیولوژیک سپتوم میانی بر نقاط ارتباطی آن، تحت

III-ساقه مغز: در ساقه مغز، ناحیه نگمتال شکمی HRP Ventral Tegmental Area (VTA) ۲۰ درصد هسته‌های رافه ۷ درصد، هسته‌های نگمتال ۲/۵ درصد و لوکوس سرلنوس ۷ درصد از سولولهای نشاندار شده را دارا بودند. همچنین تعداد کمی سلول نشاندار شده در هسته ایترپدانکولار nucleus Interpeduncular (IP) و ناحی خاکستری اطراف قنات سیلوپوس Central Grey (CG) مشاهده شد.

II-دیانسفال: در میان هسته‌های فراوانی که در این قسمت از مغز وجود دارد تنها در محدودی از هسته‌های هیپوتalamوس سولولها نشاندار شده بودند. هسته‌های ساب Submammillothalamic Nucleus، سوپرامامیلاری Supramamillary Nucleus (SMT)، (LM) Lateral Mammillary (SuM) از جمله این هسته‌ها بودند که با حدود ۳۸ درصد از کل سولولهای نشاندار تشکیل منطقه‌ای را می‌دهند که بیشترین آوران را به سیستم میانی می‌فرستد (نمودار MC در شکل ۲). در این منطقه بیشترین نورون نشاندار شده در ناحیه سوپرامامیلاری بویژه در بخش پستانی آن قرار داشتند. در این قسمت نورونها در بخش پشتی و جانبی نسبت به پدانکل پستانی قرار می‌گرفتند. این نورونها عموماً گلابی شکل و دوکی شکل بودند و دو تا سه نوریت نشاندار شده در آنها بخوبی تشخیص داده می‌شد. شدت رنگ در این سولولها بالا بوده و کترast قابل توجهی با بافت زمینه داشتند (شکل ۲ تصویر B و C).

در کنار این هسته‌ها، ناحیه پره‌اپتیک جانبی (LPO) Latreal Preoptic Area و توبرسینوروم و هیپوتalamوس خلفی نیز نورونهای با گرانولهای HRP را دارا بودند. در هیپوتalamوس جانبی (LH) Lateral Hypothalamic area شکل نشاندار شده در نواحی شکمی مستقر بوده و کم رنگ بودند.

III-ساقه مغز: در ساقه مغز، ناحیه نگمتال شکمی HRP Ventral Tegmental Area (VTA) ۲۰ درصد، هسته‌های رافه ۷ درصد، هسته‌های نگمتال ۲/۵ درصد و لوکوس سرلنوس ۷ درصد از سولولهای نشاندار شده را دارا بودند. همچنین تعداد کمی سلول نشاندار شده در هسته ایترپدانکولار nucleus Interpeduncular (IP) و ناحی خاکستری اطراف قنات سیلوپوس Central Grey (CG) مشاهده شد.

نشاندار شده در نقاط مختلف مغز جلویی و ساقه مغز تعیین محل و شمارش گردیدند.

نتایج

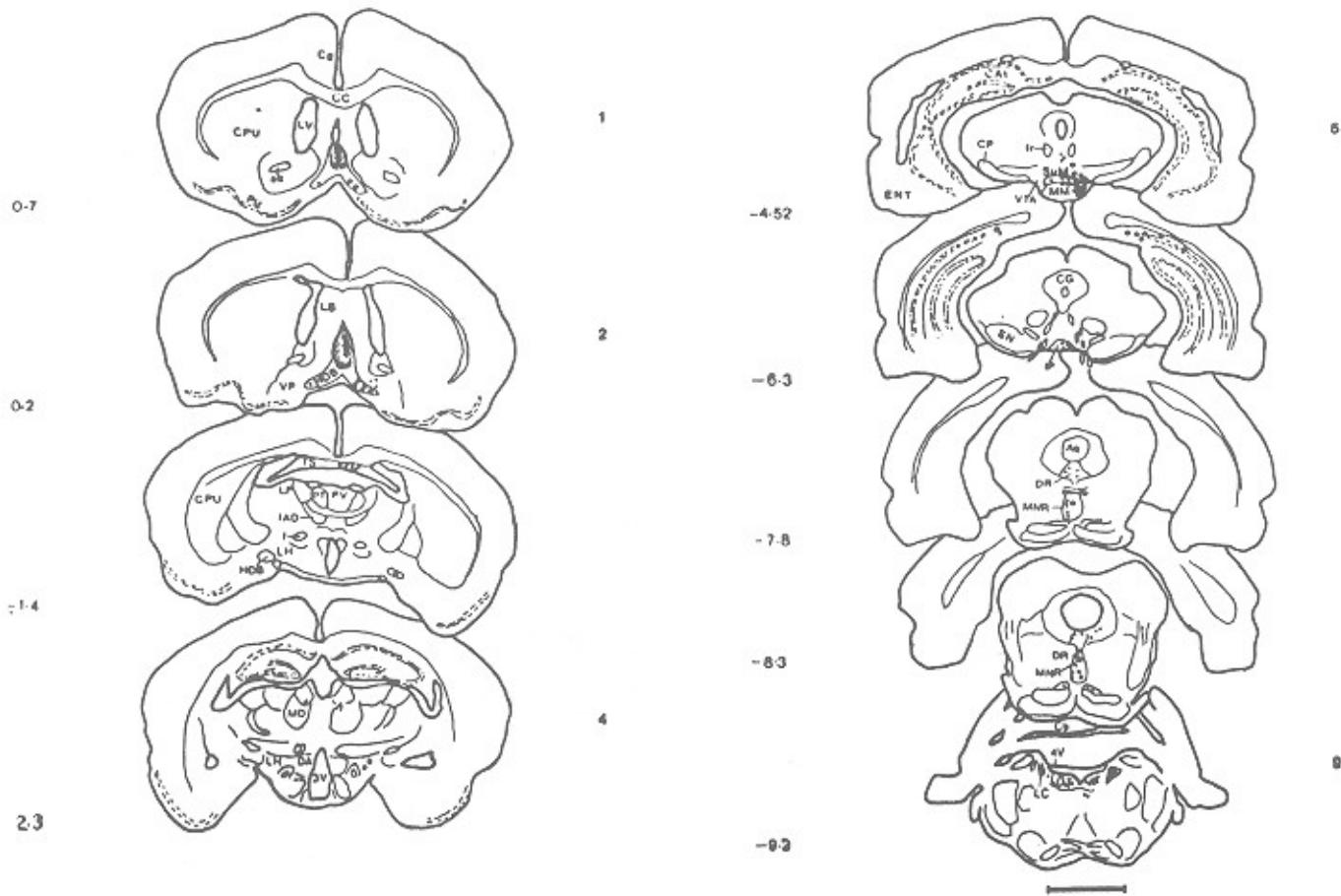
محل تزریق: از ۱۲ موش که تزریق ردیاب به ناحیه سیستم میانی آنها صورت گرفته بود، در ۸ موش محل تزریق مناسب و در بخش میانی سیستم قرار داشت. در این موشها کانون تزریق در هسته MS و بازوی عمودی باند دیاگونال Vertical Limb of the Diagonal Band (VDB) of the Diagonal Band تصویر (A).

تزریق ردیاب منجر به نشاندار شدن نورونها در نواحی مختلف مغز گردید که در مقاطع قدامی به خلفی (شکل ۱) نشان داده شده است. نورونهای نشاندار به ترتیب در نقاط مختلف مغز به شرح زیر قرار داشتند.

I تلاسفال: هسته‌های موجود در این ناحیه از مغز ۳۴ درصد از کل سولولهای نشاندار شده را شامل می‌شوند، ۱۷ درصد از این سولولها در بازوی افقی باند دیاگونال (HDB) مشاهده شد (شکل ۳). این سولولها از بخش‌های سری نا نواحی دمی HDB پراکنده بودند و بیشترین تراکم آنها در قسمت‌های میانی هسته مشاهده شد. در این ناحیه نورونها پررنگ و به شکل‌های هرمی، دوکی شکل و گلابی شکل بوده و نوریت‌های نشاندار شده در این نورونها بخوبی قابل تشخیص می‌باشند.

در بخش خلفی تشکیلات هیپوکامپ در نواحی CA1 و CA2 شاخ‌آمون و سایکولوم، تعداد قابل ملاحظه‌ای (حدود ۱۳ درصد) نورون نشاندار شده مشاهده گردید. این نورونها در قسمت پشتی بخش خلفی تشکیلات بویژه در مرز CA1 با سایکولوم منمرکز بوده و به سمت بخش‌های شکمی (از جمله CA2) از تراکم آنها به مقدار زیادی کاسته می‌شود. لایه پیرامیدال میزان اصلی سولولها بود ولی تعداد اندکی سلول در لایه‌های غیر پیرامیدال بویژه لایه Stratum oriens نیز نشاندار شده بودند. این سولولها ظاهری کم رنگ و هرمه شکل داشتند.

در ناحیه تلاسفال همچنین تعداد کمی سلول در ناحیه ساب فورنیکال (SFO) و پالیدوم شکمی Subfornical Organ مشاهده شد.

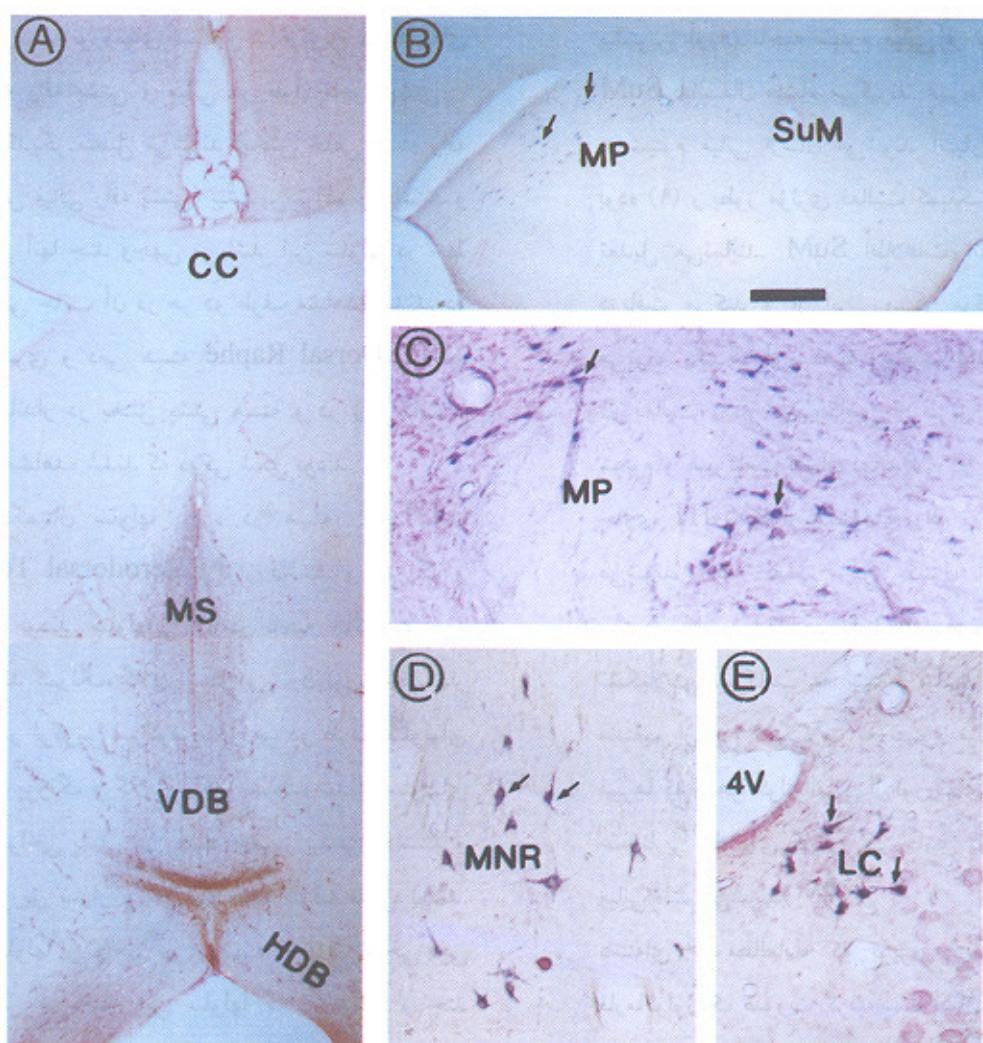


شکل ۱. تصاویر ترسیمی (۱-۹) از برشهای کوروئال مغز که توزیع توبوگرافیک نورونهای نشاندار شده را در نواحی مختلف تلاسفال، دیانسفال و ساقه مغز متعاقب تزریق HRP به سینوم میانی نشان می‌دهند. تصاویر ۱ و ۲ محل تزریق را نشان می‌دهند. ناحیه تیره کائون تزریق را نشان می‌دهد. ناحیه هاشورزده اطراف منطقه تیره نمایانگر گسترش ردیاب می‌باشد. دایره‌های توپر نشان‌دهنده شمار نورونهای نشاندار می‌باشند.

نشان‌دهنده ۱۰ نورون

نشان‌دهنده ۱ نورون

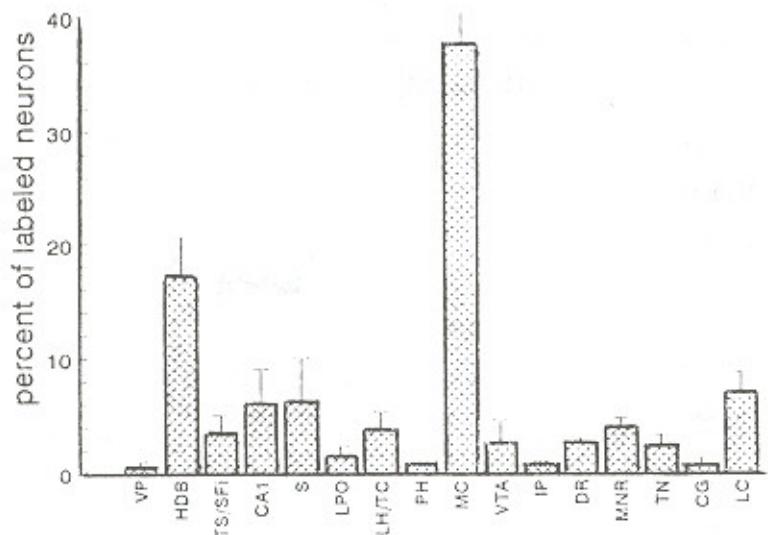
خط مقیاس ۲/۵ میلی متر



شکل ۲. تصویر A محل تزریق را نشان می‌دهد. تصویر B و C نورونهای نشاندار شده (پیکانها) در هسته SuM با درشتمنایی کم (B) و درشتمنایی زیاد (C) نشان می‌دهند. تصویر D نورونهای نشاندار شده را در هسته میانی رافه نشان می‌دهد و تصویر E نورونهای نشاندار شده در لوکوس سرلتوس را نشان می‌دهد.

خط مقیاس در A و B ۲۰۰ میکرون

در C و D و E ۶۷ میکرون



شکل ۳. هیستوگرام، توزیع نورونهای نشاندار شده در هسته‌ها و نواحی مختلف تلاسممال، دیاسمفال و ساقه مغز را متعاقب تزریق HRP به سه‌توم میانی نشان می‌دهد.

بیشترین آوران ناحیه سپتوم میانی از نواحی پستانی بویژه SuM دیانسفال منشاء می‌گیرند. فیرهایی که از این ناحیه به سپتوم میانی ارسال می‌شوند آسپاراتات، گلوتاماترژیک بوده (۹) و بطور مؤثری فعالیت کمپلکس سپتوهیپوکامپ را تعديل می‌نمایند. SuM اطلاعات اتونومیک وسیعی را دریافت می‌کند و از این رو در موقعیتی قرار دارد که می‌تواند یک کنترل بسته به وضعیت (state-dependent) در فعالیت ریتم تناهیه‌هیپوکامپی از طریق پروژکت مستقیم به سپتوم و هیپوکامپ اعمال نماید (۷). در همین راستا فیرهای حاوی 5-HT که از هسته‌های رافه به سپتوم میانی ارسال می‌شوند نیز نقشی در کنترل فعالیت الکترونیکی سپتوهیپوکامپ ایفا می‌نمایند (۵). همچنین پروژکت‌ها از تشکیلات هیپوکامپ به سپتوم میانی تشکیل یک فیدبک مستقیم از این تشکیلات به سپتوم میانی را می‌دهند. این فیرها که ظاهرا کولرالهای از نورونهای غیر هرمی می‌باشند عمدها بر سلولهای گاباژرژیک حاوی پاروالبومین در سپتوم میانی ختم می‌شوند (۱۰).

دسته‌ای از مطالعات که بویژه با استفاده از روش‌های فارماکولوژیک صورت گرفته است نشان داده‌اند که برخی از ارتباطات ناحیه سپتوم میانی با دیگر نواحی مغز در ارتباط با اعمال به غیر از حافظه و یادگیری می‌باشند. در این مطالعات عنوان شده است که ارتباط بین SFO و سپتوم میانی و همچنین پروژکت‌ها از LH-TC به سپتوم میانی در ارتباط با تنظیم پاسخ‌های فشاری عروق، دفع سدیم و پتاسیم و القاء تشنگی می‌باشد (۱۱، ۱۲، ۱۳).

در این مطالعه یک ارتباط وسیع درون ناحیه‌ای از بازوی افقی باند دیاگونال به بخش‌های پشتی‌تر سپتوم میانی (MS/VDB) و همچنین از بخش‌های دیگر سپتوم (TS/SfI) به سپتوم میانی نشان داده شده که شایان توجه می‌باشد.

در مجموع اگرچه بیشتر ارتباطات شرح داده شده در این تحقیق توسط دیگر محققین بصورت پراکنده گزارش شده‌اند ولی بررسی‌های کمی به عمل آمده و ازانه سهم نسبی هر کدام از نواحی مغز در پروژکت به سپتوم میانی در این مطالعه، تصویر دقیق‌تر و کاملتری از ارتباطات آورانی این بخش از ناحیه سپتوم ازانه می‌دهند.

در هسته‌های رافه نورونهای نشاندار شده بویژه در ناحیه‌ای که دو هسته رافه پشتی و میانی در طول محور پشتی-شکمی به یکدیگر متصل می‌شوند (بخش خلفی هسته رافه میانی و بخش میانی رافه پشتی) بیشترین تراکم را داشتند و جسم سلولی آنها چند وجهی می‌باشد. این سلولها در خط وسط و اندکی جانب آن در هر دو طرف مشاهده شدند. در بخش‌های سری و دمی هسته (DR) Dorsal Raphe سلولهای نشاندار در بخش پشتی هسته و در زیر قنات و بطن چهارم مشاهده شدند که دوکی شکل بودند.

در ناحیه تگمتال سلولها بویژه در هسته (LDTg) Laterodorsal Tegmenal بیضی شکل بودند. سلولهایی که در ناحیه خاکستری مغز مشاهده شدند کمرنگ، گلابی شکل و بدون نوریت نشاندار شده بودند. در لوکوس سرلئوس، در هر دو طرف سلولهای نشاندار شده پررنگ و گلابی شکل مشاهده شدند. سلولهای نشاندار در نواحی پشتی این هسته حضور بیشتری داشتند و در طرف تزریق بسیار بیشتر نسبت به طرف مقابل بودند. تعداد این سلولها از نواحی سری هسته به طرف نواحی دمی هسته افزایش می‌یافتد. این سلولها گلابی شکل و چند وجهی بودند. در بسیاری از آنها نوریت‌های نشاندار شده قابل تشخیص بود و نهایتاً پررنگترین سلولهای نشاندار مشاهده شده در هر موش بودند (شکل ۲ تصویر E).

نها ۶/۶ درصد از نورونهای نشاندار شده در طرف مقابل تزریق مشاهده شد. از این میان، هسته‌های رافه ۶۲ درصد، هسته‌های تگمتال ۱۳ درصد، لوکوس سرلئوس ۵/۵ درصد این نورونها را شامل شده و تعداد اندکی در HDB, SuM, VTA قرار داشتند.

بحث

در حال حاضر اطلاعات ما درباره عملکرد ناحیه سپتوم میانی بیشتر در ارتباط با نقشی که این ناحیه در تنظیم مکانیسم‌های هیپوکامپی حافظه کاری و فضایی دارا است می‌باشد. بیشتر ورویدها به ناحیه سپتوم میانی از نواحی مختلف مغز نقش تنظیم و تعديل این عمل ناحیه سپتوم میانی را به عهده دارند. مطالعه ما نشان داده است که

منابع

1. Mizumori S J Y, Ward K E, Lavoie A M. Medial septal modulation of entorhinal single unit activity in anesthetized and freely moving rats. *Brain Res* 1992; 570: 188-197.
2. Gorman L K, Pang K., Frick K M, Givens B, Olten DS. Acetylcholine release in the hippocampus: effects of cholinergic and GABA ergic compounds in the medial septal area. *Neurosci Lett* 1994; 166(2): 109-202.
3. Paxinos G. The rat nervous system. Academic press, Second Edition 1994:7-20.
4. Ganong W F. Review of medical physiology, 19 th Ed, Appleton and Lange, 1999: 263-71.
5. Kohler C, Chan-Palay V, Steinbusch H. The distribution and origin of serotonin-containing fibers in the septal area: a combined immunohistochemical and fluorescent retrograde tracing study in the rat. *J Comp Neurol* 1982; 209:91-111.
6. Vertes R P, Crane A M, Colom L V, Bland B H. Ascending projections of the posterior nucleus of the hypothalamus: PHA-L analysis in the rat. *J Comp Neurol* 1995; 359(1): 90-116.
7. Borhegyi Z, Freund T F. Dual projection from the medial septum to the supramammillary nucleus in the rat. *Brain Res Bul* 1998; 46(5): 453-459.
8. Gaykema R P A, Vander Kuil J, Hersh L B, Luiten P G M. Patterns of direct projections from the hippocampus to the medial septum-diagonal band complex: anterograde tracing with Phaseolus Vulgaris Leucoagglutinin combined with immunohistochemistry of choline acetyltransferase. *Neurosci* 1991; 43(2/3): 349-360.
9. Leranth C, Kiss J. A population of supramammillary area calretinin neurons terminating on medial septal area cholinergic and lateral septal area calbindin-containing cells are aspartate/glutamatergic. *J Neurosci* 1996; 16(23): 7699-710.
10. Toth K, Borhegyi Z, Freund T F. Postsynaptic targets of GABAergic hippocampal neurons in the medial septum-diagonal band of Broca complex. *J. Neurosci* 1993; 13(9): 3712-3724.
11. Callera J C, Saad W A, Camargo L A, Renzi A, De-luca-junior LA, Menani J V. Role of adrenergic pathways of the lateral hypothalamus on water intake and pressor response induced by the cholinergic activation of the medial septal area in rats. *Neurosci Lett* 1994; 167(1-2): 153-5.
12. Colomari D S, Haibara A S, Camargo L A, Saad WA, Renzi A, DE-luca junior L A, Minani J V. Role of the medial septal area on the cardiovascular, fluid and electrolytic responses to angiotensin 2 and cholinergic activation into the subfornical organ in rats., *Brain Res Bul* 1994; 33(3): 249-54.
13. Haibara A S, Camargo L A, Saad W A, Renzi A, De-luca-Junior L A, Menani J V. Lesions of the lateral hypothalamus impair the pressor response to clonidine injected into the medial septal area of conscious rats. *Braz J Med Biol Res* 1992; 25(8): 857-60.