

ترتیب اعصاب جانبی در دم لارو

«Xenopus laevis»

خلاصه

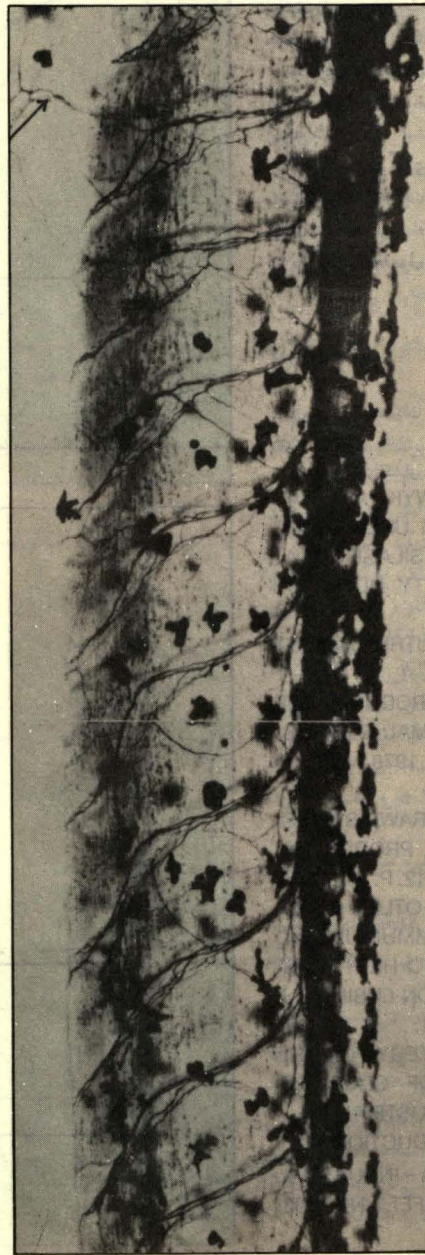
دم لارو *Xenopus laevis* در فرمالین ثابت شده و رنگهای مختلف برای نشان دادن ساختمان نخاع و اعصاب جانبی به کار برده شد. ترتیب خروج اعصاب از بالا به پائین به طرف انتهای دم یکنواخت نیست و در قسمت انتهای دم یک فرم پیچیده‌ای (Plexus) را ایجاد می‌کند. علت حرکات سریع دم می‌تواند به دلیل این ساختمان خاص عصبی باشد.

مقدمه

اعصاب جانبی به طور یکنواخت در دم لارو *Xenopus laevis* دیده نشده است. Silver (1942) اعصاب حرکتی را در نخاع *Rana pipiens* مطالعه و Brown (1945) بافت‌شناسی لارو *Rana Pipiens* و *Rana Sylvatica* را در مرحله متامورفوز نیز را به طور گسترده‌ای مطالعه نمود. Hughes (1985) ریشه‌های شکمی و پشتی را در *Xenopus laevis* مورد بررسی قرار داده و حرکت سریع دم را مربوط آکسون جانبی در دم دانسته است، همچنین Sims (1962) ساختمان نخاع را در لارو نرمال *Xenopus* آزمایش کرده است، عصبی شدن فیبرهای ماهیچه‌ای توسط Mackay و همکارانش در دوزیستان مورد آزمایش قرار گرفته است.

Webster و Billings (1972) ساختمان و رشد فیبرهای عصبی را در این جانور مطالعه نمود. مورفولوژی نخاع و اعصاب حرکتی در مراحل مختلف تکامل در مرحله شنا کردن در جنین لارو- *Triturus hel-*veticas به وسیله Blight مورد بررسی قرار گرفت. Roberts و Kahn (1982) چگونگی شنا کردن را در لارو *Xenopus laevis* با ثبت فعالیت ریشه‌های عصبی نشان دادند و Clark و Roberts نورونها را در نخاع مراحل آخر لاروی در این جانور نشان دادند. رنگ‌آمیزی اعصاب در دم لارو *Xenopus laevis* و دیگر جانوران کوچک را Khajeh انجام داده است.

این مقاله ترتیب اعصاب جانبی (در مرحله ۵۰-۴۹) از کتاب (Faber و Niewkoop (1956) در لارو *Xenopus laevis* را با به کار بردن روشهای رنگ‌آمیزی مختلف نشان می‌دهد.



دکتر محمدرضا خواجه
استادیار گروه زیست‌شناسی،
دانشگاه شهید باهنر کرمان

شکل ۱: عکس از تمام دم، بدون برش‌گیری (whole mount)، رنگ‌آمیزی با نقره و کلر در طلا که منشأ اعصاب شکمی را نشان می‌دهد. همچنین زاویه بین عصب شکمی و محور طولی را از جوانه پای به طرف پائین نشان می‌دهد.

مواد و روشها

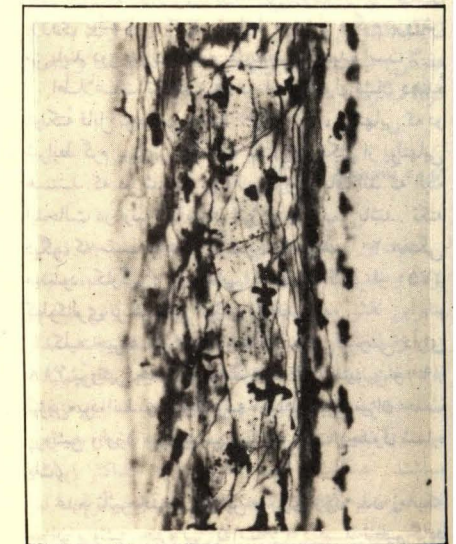
به *Xenopus* بالغ گونادوتروپین تزریق نموده تا تخمک گذاری انجام گیرد. تخمها و متعاقباً لارو را در ظرفی که از ۲۴ ساعت قبل آب لوله کشی را در آن ریخته ایم قرار می دهیم و در درجه حرارت 22°C - 20°C نگهداری می کنیم.

برای شناسائی مراحل مختلف لاروی از کتاب (1956) Niewkoop و Faber استفاده می کنیم. قبل از اینکه دم لارو قطع گردد، لارو را در MS-222 برای انجام کارهای بعدی بیحس می کنیم. طول دم از جوانه پایی و انتهای دم تعیین می گردد. برای مقایسه قسمتهای مختلف دم، آن را به سه قسمت قاعده دم، وسط دم و قسمت انتهایی تقسیم می کنیم. دم را در فرمالین ۱۰٪ ثابت و سپس با پارافین آغشته می کنیم. رنگهای مختلف مثل سودان سیاه و روشهای مثل روش نقره که توسط Winkmann 1957 و Schmitt با تغییری که توسط Bone در آن بوجود آمده و روش نقره (Holme) و متیلن آبی (Pantin) استفاده شد. لامها به توسط میکروسکوپ زایس مطالعه و با میکروسکوپ زایس که دوربین عکاسی روی آن سوار شده عکس گرفته شد.

مشاهدات و نتایج

طول نخاع تقریباً تا انتهای دم رسیده و به سمت انتهای دم بتدریج از قطر آن کاسته می شود. تعداد سلولها نیز از قاعده تا انتهای دم کاهش می یابند. در قاعده دم سه یا چهار لایه سلول عصبی و در قسمت انتهایی دم یک لایه سلول در اطراف کانال مرکزی وجود دارد. شکل سلول عصبی (یک قطبی یا دو قطبی) تخم مرغی است. آکسونها قبل از اینکه به صورت رشته های شکمی از

شکل ۲: عکس از انتهای دم که تشکیل Plexus را نشان میدهد. رنگ آمیزی با نقره و کلرور طلا، قسمتی از تمام دم بدون برش گیری (Whole mount).



نخاع خارج شوند، فاصله ای را در نخاع طی می کنند. اولین گانگلیونهای پشتی در مرحله ۴۷ در قاعده دم بین نوتوکورد و میوتوم ها قابل رؤیت هستند، بقیه گانگلیونهای انتهایی دم مرز مشخصی نداشته و تشخیص هر کدام به عنوان یک گانگلیون ممکن نیست. در مرحله لاروی ۵۲ تقریباً ۱۴ گانگلیون قابل تشخیص است. تعداد سلولهای آنها از بالا به پائین به طرف انتهای دم کاهش پیدا کرده است و تقریباً از وسط دم به پائین چند سلول که مرز مشخصی آنها را جدا نمی کند دیده می شود.

بجز خطوط جانبی، تمام رشته های عصبی در دم، از نخاع سرچشمه می گیرند و بنابراین اعصاب بندبندی مطرح می شود.

رنگ آمیزی کامل دم با نقره، آبی متیلن و سودان سیاه نشان می دهد که اعصاب شکمی و پشتی از نخاع خارج شده و سپس به هم می پیوندند. منشأ ریشه های شکمی سلولهای هستند که در قسمت جانبی نخاع واقع شده اند و آکسون آنها به طور شکمی - جانبی خارج می شود. به نظر می رسد بیشتر سلولهای که ریشه های شکمی را به وجود می آورند یک قطبی اند، و این ریشه شکمی ممکن است چند میوتوم را عصبی کند (شکل ۱). نظم و ترتیب قرارگیری ریشه های شکمی به طرف انتهای دم تغییر می کند.

ریشه های شکمی با زاویه حاده ای از سطح نخاع نسبت به محور طولی خارج می شوند و این زاویه از قاعده نسبت به انتهای دم مرتب در حال کاهش است (شکل ۱).

اعصاب حسی (Rohon-Beard cells) در مراحل اولیه لاروی (Hughes 1959) یا ریشه های پشتی در مراحل بعدی لاروی تریبی مثل ریشه های شکمی ندارند. آکسون سلولهای Rohon-Beard و سلولهای Fritch (Hughes) بین میوتومها رفته، همگی از سطح پشت نخاع و تقریباً با زاویه ای راست نسبت به محور طولی خارج می شوند. ریشه های پشتی پس از تکامل در مراحل لاروی همان ترتیبی را دارند که سلولهای Rohon-Beard در مراحل اولیه لارو دارند.

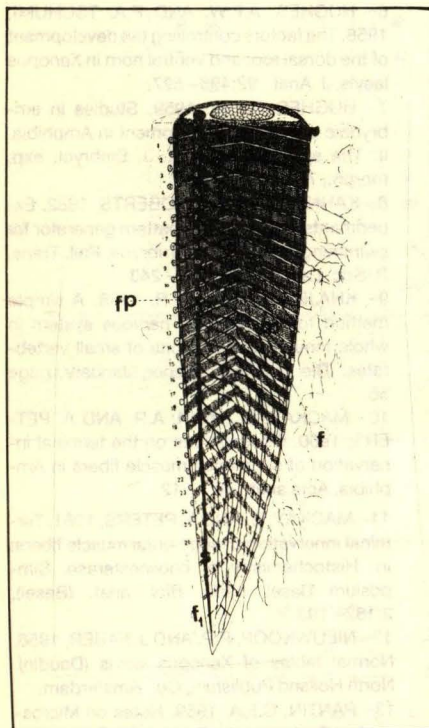
اعصاب نخاعی در دم *Xenopus* از نظر خروج (زاویه و پخش آنها) دو نوعند:

ده عصب اول در دم، هر کدام در رابطه با سه میوتوم هستند (شکل ۱ و ۳). هر عصب بعد از ترک نخاع و به هم پیوستن ریشه های پشتی و شکمی، از اولین و دومین میوتوم عبور کرده و سپس بین دومین و سومین میوتوم وارد می شود. در بالای سومین میوتوم ریشه های شکمی و بعضی از ریشه های پشتی به قسمتهای مختلف پخش شده و به باله شکمی می روند (شکل ۳). انشعابهای حسی از بافت پیوندی بین میوتوم عبور کرده و به پوست و باله می روند (انشعاباتی از آنها به میوتوم دیده نشده است). وقتی به جلو سومین میوتوم رسید به دو شاخه تقسیم می شود (شکل ۳) که هر شاخه در بین بافت پیوندی پشتی و شکمی میوتوم رفته؛ انشعابهای کوچکی از آن خارج میشود (شکل ۱). در قاعده دم، یک عصب فرعی عصب بالایی را به عصب پایینی وصل می کند.

از ده جفت عصب اول به بعد هر چه به سمت پایین

می رویم خروج اعصاب و گسترش آنها پیچیده تر می شوند. هر عصب بعد از خروج از نخاع به طرف پائین رفته (شکل ۱) و ایجاد یک شبکه عصبی بسیار پیچیده (Plexus) می کند (شکل ۲). تقریباً ۱۶ عصب نخاعی با انشعابهای آن قابل رؤیت است که به انتهای دم رفته و ایجاد Plexus می کند. چند عصب ابتدائی (بعد از دهمین عصب) بعد از خروج به لبه شکمی میوتوم رسیده ولی پس از فاصله اندکی و در ارتباط با همدیگر این Plexus را کامل می کنند.

در قسمت جانبی - پشتی دو عصب طولی دیده می شوند، که خطوط حسی جانبی (Lateral line) هستند و به بخش انتهائی می روند.



شکل ۳: عکس ترسیمی تمام دم از لام تهیه شده که ترتیب اعصاب جانبی را نشان میدهد.

S = نخاع، M = میوتوم، F = باله شکمی، F_۱ = باله پشتی، F_p = نقطه آغاز حرکت سریع دم به طرف پائین، شماره های سفید = تعداد اعصاب در قاعده دم، شماره های سیاه = تعداد میوتومها.

بحث

بعد از عصب فوقانی، در ۲/۳ انتهائی دم، اعصاب به طرف انتهای دم رفته و ایجاد یک کمپلکس (Plexus) می کند که شاید این سیستم پیچیده عصبی در انتهای دم جریانهای خاصی را تولید می کند و حرکات سریع دم (۱۶ بار در ثانیه) را باعث می شود. شاید ساختمان ماهیچه ای خاص (جداگانه در مقاله ای بحث خواهد شد) و این سیستم پیچیده عصبی حرکات سریع دم را موجب گردد.

تشکر و قدردانی

از آقای حسین عرب دانشجوی زیست شناسی بخاطر عکاسی که انجام داده اند تشکر میگردد. □

میزان رشد و بهبود مراحل مختلف تولید در مرغان لگهورن نهایتاً بوسیله مصرف اختیاری مواد مغذی بوسیله پرندۀ تعیین میگردد. در صورتیکه مصرف مواد مغذی توسط پرندۀ به میزان کافی صورت نگیرد، کاهش رشد و یا تولید تخم مرغ اجتناب ناپذیر میباشد. در اکثر گله‌های تجاری تولیدکننده تخم مرغ شکل فوق سبب وخیم تر شدن وضعیت گله بعلت کاهش وزن بالغ بدن و اشتها میگردد. مصرف مواد مغذی در مرغان لگهورن وابستگی کامل به مقدار آن در جیره تنظیمی دارد.

در گذشته جهت جلوگیری از کاهش اشتها در گله‌ها از جیره‌هایی که دارای میزان بالای مواد مغذی هستند استفاده می‌شد. هرچند که این راه‌حل تا اندازه‌ای سبب از بین رفتن مشکل فوق میگردد ولی در مناطق گرمسیری تنظیم نمودن جیره براساس افزایش میزان مواد مغذی روش چندان آسانی نمی‌باشد.

بررسی‌های انجام شده، بهره‌گیری از دریافت مواد مغذی کافی را در شرایط نامناسب براساس اختصاصات پروتئین و اسیدهای آمینه متمرکز میکند. اطلاعات جدید نشان میدهد که انرژی دریافتی قابل متابولیسم (ME) ممکن است مصرف مواد مغذی را در مرغان لگهورن در هر دو زمان پرورش و تخمگذاری مخصوصاً در مناطق گرمسیری محدود نماید.

دوره پرورش:

بنظر میرسد که مرغان لگهورن برخلاف مرغان گوشتی زمانیکه جیره غذایی در دسترسشان قرار میگیرد به شرط آنکه جیره حاوی مقادیر زیادی انرژی باشد، انرژی مصرفی را تعدیل و تنظیم میکنند. اگر چنین برآوردی توسط پرندۀ کاملاً به مرحله اجرا درآید میزان انرژی موجود در جیره پالت باید بسیار ناچیز در نظر گرفته شود و باید جیره را فقط از نظر سایر مواد مغذی که در ارتباط با میزان انرژی جیره میباشند تنظیم نمود. البته همانطور که میدانیم برآورد دقیق انرژی توسط پرندۀ انجام نمی‌پذیرد و این نقیصه مربوط به محدودیتهای فیزیکی جذب غذا در دستگاه گوارش پرندۀ می‌باشند.

اطلاعات مربوط به میزان اثر انرژی موجود در جیره بر روی پولتهایی که در شرایط معتدل و گرم پرورش می‌یابند در جدول شماره یک تنظیم گردیده است.

اطلاعات تنظیم شده در این جدول نشان دهنده دونکته قابل توجه می‌باشند. اول اینکه، پولتهایی که در شرایط گرم پرورش یافته‌اند بسیار کوچکتر از پولتهایی هستند که در شرایط ایده‌آل پرورش یافته‌اند که البته اینحالت در ارتباط با میزان انرژی جیره نمی‌باشد. نکته دیگر، که سبب کاهش وزن پولتها در سن ۲۰ هفتگی میشود بکارگیری جیره‌هایی است که کمتر از ۲۷۵۰ کیلوکالری بر کیلوگرم انرژی دارند.

کلیه جیره‌های مورد آزمایش در این بررسی دارای ۱۸٪ پروتئین خام (CP) همراه با ۳۶٪ متیونین و ۹۰٪ لیزین بوده‌اند و هیچگونه ارتباطی بین میزان جذب پروتئین و وزن بدن بدست نیامده است (جدول شماره یک)

عدم تأثیر جذب پروتئین بر روی وزن بدن زمانیکه میزان پروتئین جیره بین ۱۵ تا ۲۰ درصد تنظیم گردد

انرژی مصرفی در مرغان لگهورن

ترجمه: دکتر امید رحیم‌زاده

- 1- BLIGHT, A.R. 1978. Golgi-staining of «Primary» and «secondary» motoneurons in the developing spinal cord of an amphibian. J. Comp. Neur. 180: 679-690.
- 2- BONE, Q. 1972. Some notes on histological methods for peripheral nerves. Medical Laboratory Technology, 29:319-324.
- 3- BROWN, M.E. 1945. The histology of the tadpole tail during metamorphosis. Am. J. Anat., 78:79-113.
- 4- HOLMES, W. 1943. Silver staining of nerve axons in paraffin sections. Anat. Rec., 86:158.
- 5- HUGHES, A.F.W. 1957. The development of the primary sensory system in *Xenopus laevis* (Daudin). J. Anat., 91:323-338.
- 6- HUGHES, A.F.W. AND P.A. TSCHUMI, 1958. The factors controlling the development of the dorsal root and ventral horn in *Xenopus laevis*. J. Anat., 92:498-527.
- 7- HUGHES, A.F.W. 1959. Studies in embryonic and larval development in Amphibia. II. The spinal motor root. J. Embryol. exp. morph., 7:128-145.
- 8- KAHN, J.A. AND A. ROBERTS, 1982. Experiments on the central pattern generator for swimming in amphibian embryos. Phil. Trans. R. Soc. Lond. B. 296:229-243.
- 9- KHAJEH DALOOI, M.R. 1988. A simple method for staining the nervous system in whole mounts and sections of small vertebrates. The Science Teacher, January, page 56.
- 10- MACKAY, B., MUIR, A.R. AND A. PETERS, 1960. Observations on the terminal innervation of segmental muscle fibers in Amphibia. Acta anat., 40:1-12.
- 11- MACKAY, B. AND A. PETERS, 1961. Terminal innervation of segmental muscle fibers, In: Histochemistry of cholinesterase, Symposium Basel, 1960. Biol. anat. (Basel), 2:182-193.
- 12- NIEUWKOOP, P.P. AND J. FABER, 1956. Normal tables of *Xenopus laevis* (Daudin). North Holland Publishing Co., Amsterdam.
- 13- PANTAY, C.F.A. 1959. Notes on Microscopical Technique for Zoologists. Cambridge Univ. Press.
- 14- ROBERTS, A. AND J.D.W. CLARKE 1982. The neuroanatomy of an Amphibian embryo spinal cord. Phil. Trans. R. Soc. Lond. B 246:195-212.
- 15- SILVER, M.L. 1942. The motor-neurons of the spinal cord of the frog. J. comp. neurol., 77:1-39.
- 16- SIMS, R.T. 1962. Transection of the spinal cord in developing *Xenopus laevis*. J. Embryol. exp. Morph., 10:115-126.
- 17- WEBSTER, W. AND S.M. BILLINGS, 1972. Myelinated nerve fibers in *Xenopus laevis* tadpoles in vivo observations and fine structure. J. Neuropath. exp. Neurol., 31:102-112.
- 18- WINKELMANN, R.K. AND R.W. SCHMITT, 1957. A simple silver method for nerve axoplasm. proc. Mayo Clin., 32:217-222.