

بیو سنتز کوآنزیم Q

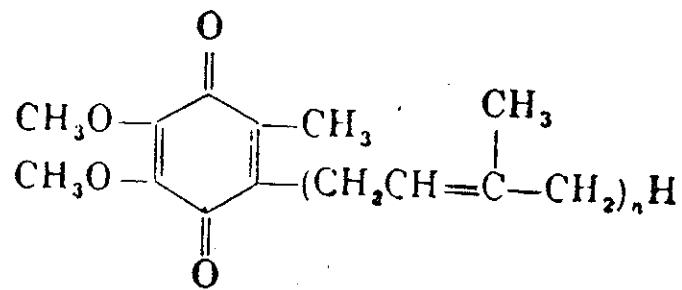
دکتر غلامحسین دیالمه*

تحقیقات فوق مطالعه درباره طرز ساخته شدن (Biosynthesis) این کوآنزیم در باکتری ها و حیوانات مورد بررسی قرار گرفت. تاکنون تعداد زیادی ساختمانهای مشابه این کوآنزیم را در طبیعت بدست آورده اند [۳] اختلاف این ساختمانهای مشابه کوآنزیم Q با یکدیگر فقط در باره تعداد کربن های زنجیر کناری قسمت هسته بنزو کینون میباشد. گرچه تمام پستانداران دارای کوآنزیم با زنجیر کناری محتوی ۵۰ اتم کربن میباشد ولی در موش و موش سفید قسمت مهم این کوآنزیم دارای زنجیر کناری ۴۵ اتم کربن میباشد [۴] نوع دیگر از مشتقات کوآنزیم Q عبارت از دی هیدرو کوآنزیم Q میباشد [۵] این نوع کوآنزیم را در یک نوع فارج پنی سیلین بنام (Penicillium stipitatum) بیدا نمودند. گرچه که فرمول شیمیائی کوآنزیم Q با ویتامین های E و K شباهت نزدیک دارد ولی از لحاظ خواص متابلیکی آن با این ویتامین ها شباهتی ندارد. کوآنزیم Q یک ویتامین بزرگ پستانداران محسوب نمی گردد همانطوری که گزارش داده شده است [۶] مقادیر کوآنزیم Q در انساج رابطه ای با مقادیر غذائی آن ندارد.

بیو سنتز کوآنزیم Q در داخل بدن

پس از گزارش ساختمان شیمیایی کوآنزیم در ۱۹۵۸ چند لای اتوار بیوشیمی تجسسی مطالعه بیو سنتز آنرا در باکتری ها و حیوانات شروع نمودند [۷]. ابتدا چنین بینظر رسید که زنجیر کناری مولکول کوآنزیم Q از اسات و قسمت هسته بنزو کینون از مواد حلقوی ضروری برای بدن بیو سنتز می شوند. در این تحقیقات موش های سفید را بوسیله مواد رادیو آکتیو بصورت خوراکی یا تزریقی قرارداده و پس از ۱ الی ۳ ساعت آنها را کشته و کوآنزیم Q را پس از صابونی نمودن لپیدهای کبد استخراج و

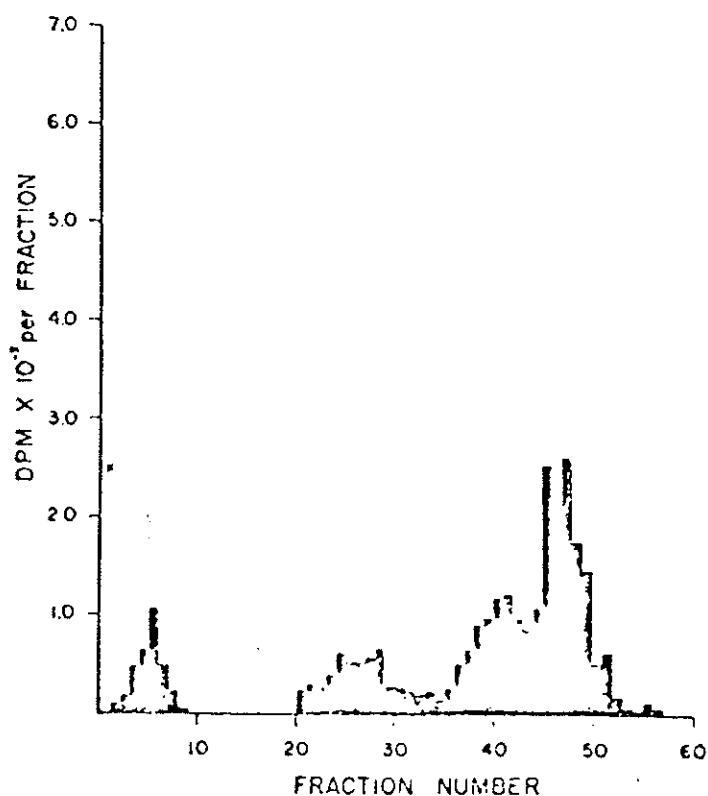
کوآنزیم Q در لای اتوار پروفوردموتون (Morton) در سال ۱۹۵۵ کشف شد [۱]. در سال ۱۹۵۷ دکتر کرن (Crane) و مکارانش گزارش دادند [۲] که کوآنزیم Q را از لپیدهای میتوکندریا جدا نمودند و از روی خاصیت جذب نور ماکرولیدین کوآنزیم در طول موج ۲۷۵ پیشنهاد نمودند که دارای ساختمان کینونی میباشد. در سال ۱۹۵۸ هر دو گروه فوق گزارش دادند که ساختمان این کوآنزیم عبارت از دی متوكسی ۲-۳-۴-۵- دکا ایز و پر نیل -۶- نافتو کینون -۱- و ۴- میباشد (شکل ۱).



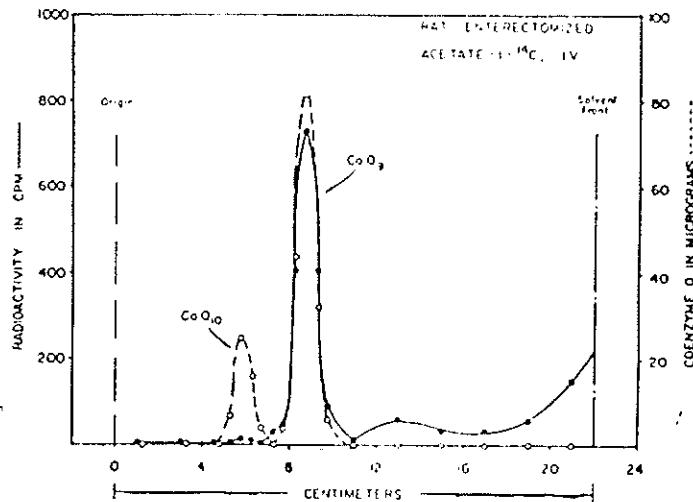
شکل ۱ — ساختمان کوآنزیم Q — عساوی تعداد ایز و پرن های زنجیر کناری ملکول

تحقیقات در باره عمل کوآنزیم Q از ۱۹۵۸ شروع شد. برای روشن شدن نقش کوآنزیم در زنجیره تنفسی مطلقاً از سیستم های میتوکندریا استفاده شد. مطالعه اولیه در باره نقش متابلیکی ویتامین A در حیوانات بود که منجر به جدا نمودن ماده متابلیکی دیگری شد که بعداً بنام کوآنزیم (Ubiquinone)Q نامیده شد. مطالعه دیگری در باره انتقال الکترون (تنفسی) میتوکندریای سلولی بود که در نتیجه بازهم منجر به جدا نمودن ماده ای بنام کوآنزیم Q شد که در زنجیره انتقال الکترونها (تنفس سلولی) وظیفه کوآنزیمی را ایفا مینمود. پس از تاییج

* گروه بیوشیمی — دانشکده پزشکی



شکل ۲ — ستون کروماتوگرافی لیپیدهای ^{14}C جداده‌ازه‌وش پس از تزریق فنیل‌آلانین

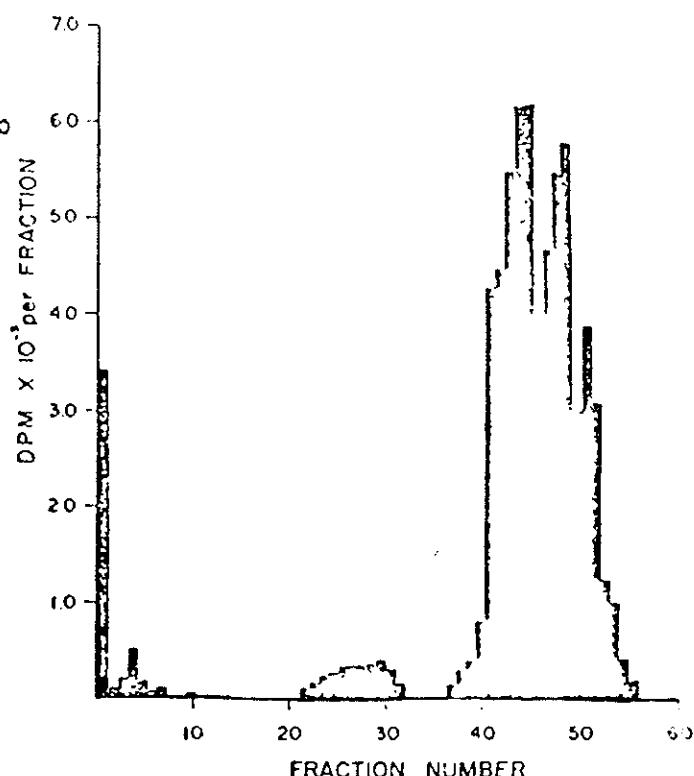


شکل ۴ — کاغذ کروماتوگرافی کوآنزیم Q از کبدهای، وش پس از تزریق استات ۱ ^{14}C

در همان حالت بیوسنتز شده است. از طرف دیگر انتقال رادیو آکتیویته از فنیل‌آلانین - ^{14}C و تیروزین - ^{14}C به کوآنزیم Q نشان داد که حلقة این دو اسید آمینه مستقیماً در بیوسنتز کوآنزیم Q بکار رفته است. بدین ترتیب موقعاً که اسیدهای آمینه رادیو آکتیویته فنیل و تیروزین در موش سفید تزریق شد - ۸۰-۷۰ درصد رادیو آکتیویته در کوآنزیم Q مربوط به حلقة کینونی بود

توسط کروماتوگرافی ستونی و غشاء بوسیله اکسید آلومینیوم و سیلیکاژل خالص نموده شد. کلسترول و اسیدهای چرب و ویتامین A هم جداگانه مورد بررسی قرار گرفت. در اشکال ۲ و ۳ وضعیت پخش لیپیدهای کبدهای حیوانات را که کروماتوگرافی پس از تزریق ۱۰۰ میکروکوری استات ۱ - ^{14}C و فنیل‌آلانین - ^{14}C بدست آمده مشاهده می‌شود. ستون کروماتوگرافی بازدید نسبت اتیل اتر به پترولوم اتر توسعه داده شد (شکل‌های ۳ و ۴)

همانطور که ملاحظه می‌شود سه ستون اساسی رادیو آکتیویتی متعلق به مواد هیدروکربنده کوآنزیم Q و استرولها می‌باشند. کوآنزیم Q نیمه‌خالص پس از بدست آوردن از ستون کروماتوگرافی بر روی اکسید آلومینیوم بوسیله چند بار کروماتوگرافی روی ستون به خلوص کامل که دارای مقدار رادیو آکتیویتات بود رسانده شد. در شکل ۴ وضعیت پخش رادیو آکتیویته پس از کروماتوگرافی روی کاغذ و برشهای نیمسانتی متوجه مشاهده می‌شود.



شکل ۳ — ستون کروماتوگرافی لیپیدهای جداده از موش پس از تزریق استات ۱ ^{14}C

همانطور یکه ملاحظه می‌شود کوآنزیم Q تقریباً دارای تمام مواد رادیو آکتیویته می‌باشد. مقدار خیلی کمی از رادیو آکتیویته متعلق به کوآنزیم Q می‌باشد. بطور کلی سرعت بیوسنتز کوآنزیم Q در موش خیلی کم می‌باشد. واحد رادیو آکتیویته کوآنزیم Q که بوسیله کبد موش پس از تزریق استات ۱ - ^{14}C بیوسنتز می‌شود تقریباً نصف مقداری است که کلسترول

و ۳۰ درصد آن در زنجیر کناری قرار گرفته بود. این دو راه بیوسنتز حلقه کینونی و زنجیر کناری الیته قبل پیش بینی شده بود. نظر باشکه در موشهای که فاقد ویتامین A در غذای روزانه جدول شماره ۱ بست آمد.

جدول شماره ۱

تبديل رادیوآکتیویته از ماده اصلی به کوآنزیم Q در موشهای فاقد ویتامین A و موشهای عادی

پخش رادیوآکتیویته	تبدیل رادیو آکتیو به کوآنزیم Q%	مقدار رادیو آکتیویته میلی کوری	وضعیت حیوان	ماده اصلی
حلقه مولکول زنジیر کناری ٪	٪			
۱۰۸/۵	۵/۵	۰/۰۱۵۰	۱/۰	استات - ^{۱۴} C-۱
۱۰۹/۹	۲/۴	۰/۰۰۰۰	۱/۰	استات - ^{۱۴} C-۲
۱۹/۲	۷۹/۸	۰/۰۰۵۳	۱/۰ عادی	فینیل آلانین - ^{۱۴} C
۳۶/۹	۷۰/۲	۰/۰۰۲۲۰	۱/۰	تیروزین - ^{۱۴} C

تبديل به کوآنزیم Q در داخل بدن و خارج بدن هستند [۱۰۹] برشهای نازک کبد موش تهیه و به مقادیر ۱-۲ گرم در مخلوطهای تامپون $\text{PH} = ۷/۴$ در مجاور مخلوط گاز اکسیژن و گاز کربنیک (۹۵/۵) بمدت ۶ ساعت قرار داده شدند. پس از آن چند تجریب فوق با هم مخلوط و سپس با محلول الکلی پناس صابونی شدند. کوآنزیم Q و کلسترول را سپس با روشهای که قبل از شرح

سرعت بیوسنتز بوسیله تزریق ^{۱۴}C - 2 - Mevalonate مورد مطالعه قرار گرفت همانطورکه از جدول شماره ۱ مشاهده میشود مقدار رادیوآکتیویته در اسکوآلین از دیادیافته و در کلسترول در موشهای فاقد ویتامین A کاهش یافته است.

بیوسنتز کوآنزیم Q در خارج بدن تاکنون نشان داده شده است که تعداد زیادی مواد قابل

جدول شماره ۲

اثر ویتامین A بر روی بیوسنتز کوآنزیم Q - کلسترول - اسکوآلین پس از تزریق اسید موالونیک - ^{۱۴}C-۲ در داخل پرده های صفاق

اسکوآلین میکرو گرم	کلسترول میلی گرم	کوآنزیم Q میکرو گرم	ویتامین A میکرو گرم	وضعیت موش
۵۵۲ (۱۰۶۹۶۰)	۱۳/۰ (۱۷۶۰۵۰)	۱۴۵۵ (۱۰۶۸۰)*	غیرقابل تشخیص	فاقد ویتامین A
۲۳۱ (۸۲۰۰)	۱۸/۵ (۳۶۵۰۰)	۸۷۹ (۳۲۰۰)	۱۲	فاقد ویتامین A
۲۲۲ (۱۵۵۸۰)	۱۵/۲ (۳۲۸۰۰)	۷۱۵ (۲۶۴۵)	۳۸۲	عادی
۲۳۰ (۸۷۰۰)	۱۷/۴۲ (۲۵۷۰۰)	۴۰۰ (۱۹۵۰)	۲۰۲۰۰	هیبر ویتامین A

* مقدار رادیوآکتیویته

بمدت یک‌هفته مقدار تام کوآنزیم Q10 در کبد را زیاد نمود. در مورد جدا نمودن و خالص کردن واسطه‌های این کوآنزیم پیشرفت‌هایی تاکنون بدست آمده است در باکتری *R. rubrum*. یک واسط در زنجیر بیوسنتز این کوآنزیم جدا و ساختمان آن معین گردیده است [۱۱]. همچنین در کبد موش سفید وجود واسط دیگری که در بیوسنتز کوآنزیم Q دخالت دارد ثابت شد [۱۳ و ۱۲]. پس از تحقیقات بعدی این واسط را با روش‌های ذکر شده توسط ستون و غشاء نازل‌کر و ماتوگرافی جدا و خالص نموده و ساختمان ملکولی آن بوسیله اسپکترومتری ملکولی (Mass spectrometry) و مقایسه با نوع سنتز شده معلوم شد که 2-nonalprenyl methoxyphenol – 6 میباشد [۱۴ و ۱۵]. نتایج تحقیقات فوق جداگانه در تحت عنوان بیوسنتز واسطه‌های کوآنزیم Q9 در پیشرفت می‌باشد و بعداً گزارش داده خواهد شد.

در تجربیات اخیر که روی یک سری موش‌های سفید که در بخش تحقیقات پزشکی دانشکده علوم پایه پزشکی نگهداری می‌شدند بعمل آمد فقط کوآنزیم Q9 مشاهده شد. البته این تجربیات در حال ادامه می‌باشد که علل اساسی آن واضح شود. از تجربیات فوق چنین نتیجه گرفته می‌شود که کوآنزیم Q9 مبداء داخلی بدن موش سفید می‌باشد در حالیکه وجود کوآنزیم Q10 در کبد از باکتریهای دستگاه گوارش و یا غذایی موش سفید بوجود آمده است.

داده شد جدا و خالص نموده شدند. در این مورد مواد رادیو آکتیو مختلفه قابل تبدیل به کوآنزیم Q مورد مصرف قرار گرفتند. جدول شماره ۲ اثر حالت وینامین A را در اندازه‌های مختلف و بیوسنتز کبدی را در داخل بدن در مورد کوآنزیم Q کلسترول و اسکوآلین پس از تزریق C^{14} -Mevalonate-2 نشان میدهد (جدول ۲).

پس از اینکه کوآنزیم Q بصورت خالص توسطستون کرده توگرافی روی اکسید آلمینوم بدست آمد جهت تعیین نوع آن توسط کر و ماتوگرافی مورد بررسی قرار گرفت. در نتیجه دونوع بر روی کاغذ کر و ماتوگرافی مشاهده شد. پس از استخراج و خالص نمودن هر یک چنین نتیجه شد که کبد موش سفید دارای دو نوع کوآنزیم Q9 می‌باشد اولی که C^{14} -کوآنزیم را تشکیل میدهد از کوآنزیم Q9 یعنی دارای نواحد ایزوپرن در زنجیر کناری است و دومی که بقیه C^{14} -را تشکیل میدهد نوع کوآنزیم Q10 یعنی دارای دو واحد ایزوپرن در زنجیر کناری می‌باشد. میدئا کوآنزیم Q10 در موش سفید چنین بینظر میرسد که میکرویی باشد زیرا امداد مذکور این حیوان دارای ۲۵ میکرو گرم کوآنزیم Q10 در هر گرم است که بطور مساوی شامل Q9 و Q10 می‌باشد. اضافه نمودن کوآنزیم Q10 به رژیم غذایی موش سفید (۳ میلی گرم در روز)

References

- 1— Festenstein G. N., Heaton, F. W., Lowe, J. S., and Morton R. A. Biochem. J. 59: 558, 1955.
- 2— Crane, F. L., Hatifi, Y. Lester, R. L., Widmer, C. Biochem. Biophys. Acta, 25: 220, 1957.
- 3— Lester, R. L., Crane, F. L., and Hatifi, Y., J. Am. Chem. Soc. 80: 4751, 1958.
- 4— Dialameh, G. H., and Olson, R. E. Biochem. Biophys. Res. Commun. 2: 198, 1960.
- 5— Gale, P. H., Arison, B. H., Tenner, N. R., Page, A. C., Jr., and Folkern, K. Biochemistry 2: 196, 1963.
- 6— Olson, R. E., Dialameh, G. H., and Bentley, R. Ciba Found. Symp. Quinones Electron, Transport, p. 284, 1961.
- 7— Dialameh, G. H. and Olson, R. E. Federation Proc. 18: 204, 1959.
- 8— Lowe, J. S., Morton, R. A. and Harrison, R. G. Nature 172: 716, 1953.
- 9— Gold, P. H., Dialameh, G. H., and Olson, R. E, Federation Proc. 20: 228, 1961.

- 10- Olson, R. E., Dialameh, G. H., J. Biol. Chem. 240: 514, 1965.
- 11- Olsen, R. K., Daves, G. D., Moor, H. W., Folkers, K., Parson, W. W., and Rudney, H. J. Am. Chem. Soc., 88: 5919, 1966.
- 12- Dialameh, G. H., Ramasarma, T., Trumpower, B. L., Cnd Olson, R. E. Fed. Proc. 21: 850 1967.
- 13-Nowicki, H. G., Dialameh, G. H., and Olson, R. E. 158th National Am. Chem. Soc., New York, 1969.
- 14- Dialameh. G. H., Nowicki, H. G. Yekundi, K. G. and Olson R. E, Fed. Proc. 29: 344 1970.
- 15- Nowicki H. G. Dialameh, G. H. and Olson, R. E, Biochemistry, 11: 896, 1972.