

پلاستینیشن اندامهای فوقانی و تحتانی با تزریق پلیمر رنگی به داخل شریانها

✉ غلامرضا دشتی Ph.D.، عبدالرضا صباحی Ph.D.، اردشیر ساکی M.Sc.، مرتضی حاجیان Ph.D.، ابراهیم اسفندیاری Ph.D.*

*گروه علوم تشریح دانشگاه علوم پزشکی اصفهان

**دانشکده شیمی دانشگاه علوم پزشکی اصفهان

تاریخ وصول: آذر ماه ۸۱، تاریخ پذیرش: فروردین ماه ۸۲

چکیده

هدف: پلاستینیشن یک روش بی نظیر برای نگهداری بافتهاست که در سال ۱۹۷۸ توسط Gunter ابداع شد. در این روش، آب و چربی توسط پلیمرهای سفت شونده جایگزین می گردند و به دنبال آن نمونه‌هایی خشک، بدون بو، بادوام، با قوام، با استحکام و انعطاف پذیر حاصل می شوند.

مواد و روشها: این مطالعه تجربی - کاربردی است. از نظر آماری یک نمونه کافی است. جسد بدون وارث و مجهول‌الهویه از مرکز پزشکی قانونی تهیه شد و به روش زیر پلاستینه شد: (۱) تثبیت نمودن جسد، (۲) ساخت پلیمر رنگی و تزریق آن توسط پمپ هیدرولیک به داخل عروق، (۳) تشریح اندامهای فوقانی و تحتانی و جدا نمودن آنها از جسد، (۴) آبیگری توسط استون سرد، (۵) چربی‌گیری توسط استون گرم و قرار دادن نمونه در آب اکسیژنه ۳۳/۳ درصد برای شفاف شدن و سپس آبیگری مجدد توسط استون سرد، (۶) اشباع تحت فشار خلاء و (۷) پرداخت توسط نور و حرارت.

یافته‌ها: در گروه فیزیکی پزشکی دانشکده پزشکی توسط دستگاه یونیورسال مدل (Universal DARTEC England IC 10) و در شرایط یکسان، ۸ قطعه از عضلات قسمت‌های مختلف نمونه مورد مطالعه با قطعه‌ای از عضله گردنی نمونه آلمانی ساخت هایدلبرگ مقایسه شد و به ۹ نمونه در زمانهای متفاوت فشارهایی بین ۱ تا ۸۰ نیوتن در ۱۵ مرحله وارد شد و تفاوت استحکام و انعطاف پذیری آنها توسط نرم افزار SPSS و آزمون ONE WAY ANOVA مقایسه گردید.

نتیجه گیری: در مقایسه تک تک نمونه‌های ایرانی با نمونه آلمانی از لحاظ آماری اختلاف معنی داری مشاهده نشد ($P > 0.05$) و از نظر استحکام و انعطاف پذیری نیز به یکدیگر شبیه بودند. در این تحقیق پلیمر رنگی ساخته شد و برای اولین بار از ابزار جدیدی به نام پمپ هیدرولیک^۱ برای تزریق پلیمر رنگی به داخل عروق استفاده گردید که باعث رنگ آمیزی شریانها شد. وریدها از سطح رنگ آمیزی شده و برای اولین بار از آب اکسیژنه برای شفاف نمودن نمونه استفاده گردید.

واژه‌های کلیدی: پلاستینیشن، تثبیت کردن، آبیگری، چربی‌گیری، اشباع تحت فشار، پرداخت

مقدمه

حمل و نقل بوده‌اند. Dikceaens Webrent در سال ۱۹۱۴ و Hokhster and Sheimaidel در سال ۱۹۲۴ با نگاهداری نمونه‌ها در پارافین تا حدودی به این هدف نزدیک شدند. این نمونه‌ها خشک، دارای ظاهری طبیعی و نسبت به تأثیرات

متخصصان علوم تشریحی از گذشته‌های دور همواره در جستجوی روشی برای نگاهداری بافت‌های نرم و متلاشی شونده بدن انسان و تهیه نمونه‌هایی با دوام، با قوام، با استحکام و قابل

✉ آدرس مکاتبه: اصفهان، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، دانشکده پزشکی، صندوق پستی ۳۱۳-۸۱۷۴۵
Email: dashti@med.mui.ac.ir

مکانیکی مقاوم بودند. با این وجود دوام و قوام آنها زیاد نبود و در مقابل گرما حساس و قابل اشتعال بودند؛ تا اینکه روشی نوین در سال ۱۹۷۸ توسط یک آناتومیست از کشور آلمان به نام Gunter ابداع شد و آن را پلاستینیشن نامیدند [۱].

پلاستینیشن روشی نوین برای نگهداری بافتهای فاسدشدنی و از جمله بدن انسان است که طی آن، آب و چربی موجود در بافتها توسط پلیمرهایی سفت شونده (سیلیکون - پلی استر - اپوکسی) جایگزین می شود. در نتیجه این روش نمونه‌هایی خشک، بدون بو، با دوام، با قوام، با استحکام، با مقاومت بالا، طبیعی، واقعی، مقاوم به رشد باکتری و قارچ، قابل حمل و نقل و قابل لمس حاصل می شود [۲].

در این تحقیق از پلی استر و از روش P75 استفاده شد که با توجه به شفافتر بودن و ارزاتر بودن پلی استر نسبت به بقیه پلیمرها، نمونه ساخته شده نسبت به نمونه‌های قبلی شفافتر و ارزاتر است. در مطالعه حاضر برای اولین بار در دنیا ساخت پلیمر رنگی از رزین پلی استر و تزریق آن به داخل شریانها توسط پمپ هیدرولیک و رنگ آمیزی شریانها و وریدها انجام شده و آب اکسیژنه برای شفاف سازی بافتهای جسد به کار رفت که باعث شد سرعت و کیفیت یادگیری آناتومی اندامها افزایش یابد. در روشهای قبلی برای رنگ آمیزی عروق از لاتکس و ژلاتین و موم استفاده شده است [۳].

مواد و روشها

برای پلاستینیشن نمودن اندامهای فوقانی و تحتانی با تزریق پلیمر رنگی به داخل شریانها مواد و وسایل زیر استفاده شد: (۱) جسد انسان، (۲) پلیمر (پلی استر)، (۳) سخت کننده (پراکسید ایتالیایی)، (۴) شتاب دهنده (کبالت)، (۵) خمیر رنگ مخصوص پلیمر قرمز و آبی، (۶) استون ۱۰۰ درصد (sheel آلمان)، (۷) فرمالین ۱۰ درصد، (۸) گلیسرین، (۹) اتانول، (۱۰) پودر تیمول، (۱۱) فنول، (۱۲) سوند معده، (۱۳) پمپ هیدرولیک، (۱۴) دستگاه Universal test DARTEC (برای اندازه گیری خواص فیزیکی)، (۱۵) محفظه استون، (۱۶) پمپ خلاء، (۱۷) محفظه اشباع تحت فشار، (۱۸) وسایل دایسکت، (۱۹) استون متر، (۲۰) آب اکسیژنه ۳۳/۳ درصد، (۲۱) فشارسنج

جیوه‌ای و (۲۲) سردخانه [۴ و ۵].

این پروژه یک طرح تجربی - کاربردی است و از نظر آماری یک نمونه کافی است. ابتدا جسد بدون وارث و مجهول الهویه از مرکز پزشکی قانونی تهیه و در محل گروه علوم تشریحی به ترتیب زیر پلاستینیشن شد:

الف) تثبیت جسد: اساس فراهم نمودن نمونه‌های خوب بافتی، تثبیت کامل نمونه است. اولین خاصیت تثبیت جسد، جلوگیری از گندیدگی، اتولیز و جلوگیری از رشد باکتری و قارچ است. ترکیب محلول ثابت کننده جسد شامل: اسیدفنیک یا فنول، فرمالین، الکل، گلیسرین، آب، پودر تیمول است [۶].

ب) طرز ساخت پلیمر رنگی و تزریق پلیمر رنگی به داخل شریانها: طرز تهیه پلیمر رنگی برای تزریق به داخل شریانها و رنگ آمیزی وریدها به شرح زیر است:

۱- پلیمر (پلی استر رزین شفاف H150) $(\text{CH}_2)_x\text{-COO-R-}$
 ۱۰۰ سسی سی، ۲- خشک کننده (پراکسید ایتالیایی)
 $\text{C}_6\text{H}_5\text{-COOOC-C}_6\text{H}_5$ ۱/۸ سسی سی، ۳- شتاب دهنده
 (محلول کبالت) $\text{Fe}_2\text{O}_3\text{-xH}_2\text{O}$ ۱/۸ سسی سی، ۴- مواد
 رنگدانه‌ای (خمیر قرمز رنگ) Cobalt naphthanate ۲۵ گرم؛
 ساخت شرکت بایر از کشور آلمان.

برای تزریق پلیمر رنگی به داخل شریانها از یک پمپ هیدرولیک ساخت امریکا با ظرفیت نیم لیتر و با قدرت ۲۸۱ نیوتن که در صنعت خودرو به کار می رود، به همراه یک رابط مخصوص و یک کاتتر (سوند معده) استفاده شد. پس از اطمینان از خشک شدن پلیمر تشریح اندامها به ترتیب زیر انجام شد [۷].

ج) تشریح: شامل نمایان کردن ساختمانهای تشریحی و خارج نمودن مواد زاید آن نظیر خون، چربی است. برای تشریح نمونه مورد تحقیق از متد کانینگهام استفاده شد [۸].

د) آب گیری: این مرحله به معنای جایگزین نمودن آب بافتی با یک حلال آلی دارای قابلیت مخلوط شدن با آب است. آب گیری به طور عمده توسط استون صورت گرفت. مقدار استون حدود پنج برابر وزن نمونه بود تا بهترین نتیجه از آب گیری حاصل شود [۲].

برای جلوگیری از چروکیدگی از روش خاصی به نام

و کیوم اندازه گیری شد. وقتی فشار به پنج میلی متر جیوه رسید، و کیوم استون به طور کامل صورت گرفت [۴].

تجهیزات مورد استفاده در اشباع تحت فشار شامل: محفظه خلاء، پمپ خلاء، فشارسنج جیوه، دریچه تنظیم خلاء و لوله و کیوم بود [۴].

ح) پرداخت^۳: عبارتست از خشک کردن نمونه به نحوی که به راحتی قابل دست گرفتن و حمل و نقل باشد. در این روش پس از خارج کردن نمونه از درون محلول اشباع اجازه داده شد تا پلیمر اضافی از نمونه جدا شود (چکیده شود). سپس وضعیت آناتومیکی عناصر را درست و مرتب نموده و پرداخت در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد و زیر اشعه UVA و نور فلوتوسنت صورت گرفت [۵].

ط) رنگ آمیزی و ریدها: بعد از خشک شدن نمونه، رنگی با خمیر آبی رنگ (که قبلاً به روش آن اشاره شد) تهیه شد و ریدها که امکان به کارگیری پمپ هیدرولیک به دلیل پر بودن از لخته برای آنها نبود، با استفاده از قلم موی ظریف رنگ شدند.

ی) تهیه عکسهای نمونه: با استفاده از دوربین دیجیتال (Nikon 7500 ساخت ژاپن) از نماهای مختلف قطعات پلاستینه شده (اندامهای فوقانی و تحتانی) عکسبرداری شد (شکل ۱ و ۲).

یافته‌ها

توسط دستگاه یونیورسال مدل DARTEC IC 10 و در شرایط یکسان (سرعت (پنج میلی متر در دقیقه)، میزان نیروی وارده توسط فکهای دستگاه (۸۰-۱ نیوتن)، سطح مقطع، ضخامت بافت و دمای محیط) ۸ قطعه از عضلات قسمتهای مختلف نمونه مورد مطالعه با قطعه‌ای از عضله گردنی نمونه آلمانی ساخت هایدلبرگ توسط نرم افزار SPSS و آزمون ONE WAY ANOVA مقایسه و نتایج زیر حاصل شد (جدول ۱).

بین هیچ یک از نمونه‌های ایرانی و نمونه آلمانی از لحاظ آماری اختلاف معنی داری مشاهده نشد ($P > 0.05$) و میانگین و

آبگیری تدریجی استفاده شد و نمونه‌ها درون استون ۱۰۰ درصد و در دمای اتاق قرار داده نشد [۲].

آبگیری تدریجی: طی این روش نمونه در یک سری از محلولهای آبگیری با غلظتهای افزایش یابنده در دمای ۱۵- درجه سانتی گراد قرار داده شد، به طوری که غلظت محلول اول ۷۰ درصد و محلول آخر ۱۰۰ درصد بود. طول مدت عبور از هر وان استون ۱۴ روز بود. وقتی محتوای آب نمونه کمتر از یک درصد شد یا به عبارتی وقتی غلظت استون به مدت دو الی سه روز در ۹۹ تا ۱۰۰ درصد ثابت باقی ماند، نشانه آن بود که آبگیری کامل شده و این کار توسط استون متر انجام گرفت [۲].

۵) چربی گیری: طی مرحله آبگیری مقدار بسیار کمی از چربی نمونه نیز حل می شود. چربی گیری توسط استون ۱۰۰ درصد، در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد و به مدت ۲ هفته انجام شد.

و) شفاف نمودن نمونه: برای شفاف نمودن نمونه، از آب اکسیژنه ۳۳/۳ درصد به مدت ۱۲ ساعت استفاده شد که آب اکسیژنه به علت انجام واکنشهای اکسیداسیون و احیاء در بافتها باعث شفاف سازی آنها شد. سپس برای دهیدراته شدن مجدد، نمونه درون استون ۱۰۰ درصد در دمای ۱۵- درجه سانتی گراد به مدت دو هفته قرار داده شد [۹].

ز) اشباع تحت فشار: اشباع تحت فشار در سه مرحله انجام شد: ۱) مخلوط پلیمر و واکنشی که دارای ترکیب زیر بود؛ پلی استری از مواد سخت کننده^۱ و شتاب دهنده^۲ با مقادیر زیر که به مدت ۱۵ دقیقه مخلوط شدند [۴]:

یک لیتر پلیمر (پلی استر شفاف H150)، ۱/۸ سی سی خشک کننده (پراکسید)، ۰/۱ سی سی شتاب دهنده (محلول کبالت) و ۲۰ سی سی گلیسرین (برای افزایش قابلیت انعطاف) ۲) نمونه آبگیری شده داخل وان اشباع سازی قرار داده شد. ۳) پمپ خلاء برای کاهش فشار استفاده شد و سبب گردید که حلال فرار، به صورت بخار از نمونه خارج شود و مخلوط پلیمر به داخل نمونه کشیده شود.

برای اشباع سازی مناسب مراحل الف و ب به صورت همزمان انجام شد [۴]. اشباع تحت فشار در دمای ۱۰-۸ درجه سانتی گراد، به مدت ۳۶ ساعت صورت گرفت. اشباع تحت فشار با مشاهده تشکیل حباب بر سطح مخلوط پلیمر و نیز درجه

1- Hardener

2- Accelerator

3- Curing

بحث

برای اولین بار در ایران و همچنین در دنیا ساخت پلیمر رنگی از رزین پلی استر و تزریق آن به داخل شریانهای کل جسد به منظور پلاستینیشن توسط ابزاری به نام hydraulic pump device انجام گرفت که با طراحی این پمپ هر نوع پلیمر رنگی را با هر غلظتی، می توان در عروق جسد تزریق نمود. برای اولین بار در ایران و همچنین در دنیا از آب اکسیژنه برای شفاف نمودن نمونه ها قبل از مرحله اشباع تحت فشار استفاده شد که نتیجه بسیار مطلوبی به دست آمد و نمونه حاصل شفاف و طبیعی بوده و توان رقابت با نمونه آلمانی را دارد. در مقایسه تک تک نمونه های ساخته شده با نمونه آلمانی از لحاظ آماری هیچ اختلاف معنی داری مشاهده نشد ($P > 0.05$) و از نظر استحکام و انعطاف پذیری شبیه بودند. نمونه ساخته شده نسبت به نمونه آلمانی دارای قوام، استحکام و انعطاف پذیری مناسبی است [۱۰].

نمونه های پلاستینه شده اندامهای فوقانی و تحتانی در رشته های پزشکی، پیراپزشکی، توانبخشی، رادیولوژی، نورولوژی، پاتولوژی، جراحی دست، مراکز نوار عصب و عضله (EMG-NCV) کاربرد فراوانی دارند [۱۱].

References

- Hagnes GV. Preservation by plastination. Body world plastination. 1994, pp 1-3
- and gelatin and plaster and rubber and plastic anatomical method. JISP. 2000; 15(1): 30-35
- محمود شیبانی فر. پلاستینیشن. پایان نامه پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، آذرماه ۱۳۷۴، صفحات ۵-۱ و ۳۲-۱۵
- Orly R. Wax and gelatin and plaster and rubber and plastic anatomical method. JISP. 2000; 15(1): 30-35
- Henry RW, Nel PPC. Forced impregnation for standard S10 method. JISP. 1993; 7(1): 32-31
- Weiglein AH, Henry RW. Curing of polymer-biodur S10. JISP. 1993; 7(1): 32-35
- Dale PA. Fixation is the key to good tissue

1- Nerve Conduction Velo City

2- Electromyography

انحراف معیار هر کدام به تفکیک در جدول ۱ ذکر شده است. قطعاتی از نظر رشد قارچ و باکتری در آزمایشگاه میکروبی شناسی بررسی شدند که رشدی مشاهده نگردید.

جدول ۱. مقایسه میانگین و انحراف معیار نمونه آلمانی و

نمونه ساخته شده

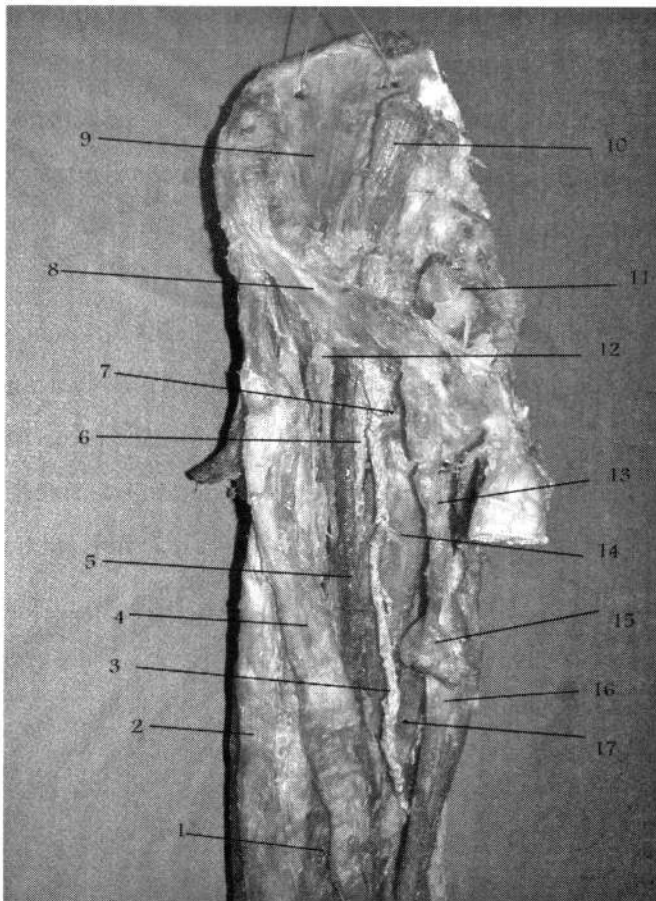
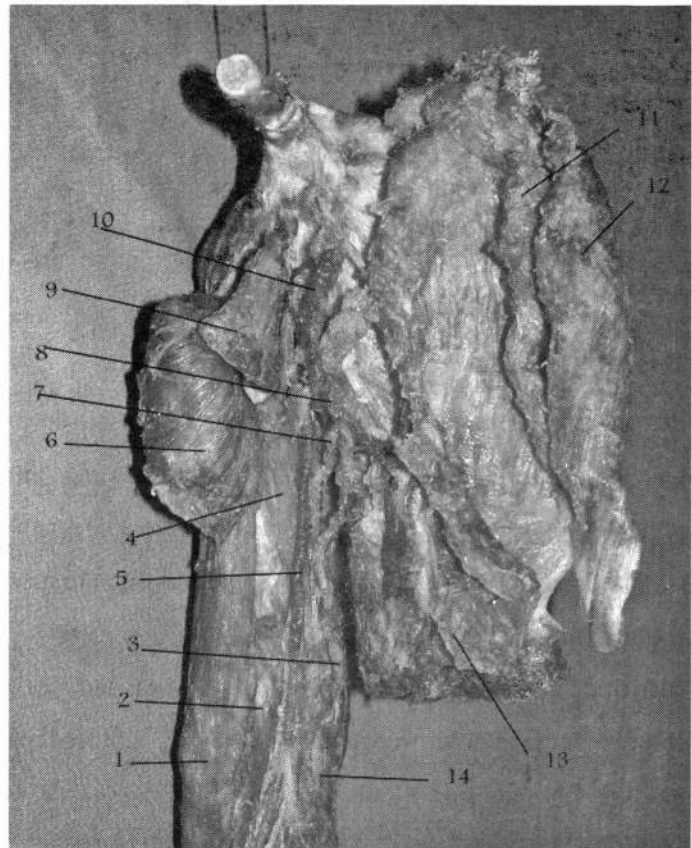
گروهها	Mean±SD
۱: نمونه آلمانی (استاندارد)، عضله گردنی	۰/۶۳±۰/۸۲*
۲: نمونه ساخته شده، عضله گلو تئوس ماگزی موس	۱/۰۵±۰/۶۶*
۳: نمونه ساخته شده، عضله تراپزیوس ۳	۰/۹۵±۰/۷۹*
۴: نمونه ساخته شده، عضله رکتوس ابدو مینوس	۰/۷۱±۰/۸۱*
۵: نمونه ساخته شده، عضله چهار سر ران	۱/۱۷±۰/۹۳*
۶: نمونه ساخته شده، عضله دو سر بازویی	۱/۳۳±۰/۹۶*
۷: نمونه ساخته شده، پکتورالیس ماژور	۰/۶۲±۰/۷۲*
۸: نمونه ساخته شده، عضله بین دنده ای	۱/۰۵±۰/۶۷*
۹: نمونه ساخته شده، عضله گردنی	۰/۹۷۸۰±۰/۷۰۱۴*

*: $P > 0.05$

preservation. JISP. 1994; 1: 7-11

- Mcquillen P. Use of plastinated in teaching region al anesthetic technique. JISP. 1994; 8(1): 15-18
- Romanes GJ. Dissection of upper and lower limbs cunninhams manual of practical-anatomy, oxford medical pub. 1986; 1: 22-209
- Ripani M, Bassi A, Monico P. Monitoring and enhancement of fixation, dehydration, forced impregnation and cure in the standared S10. JISP. 1994; 8(1): 3-6
- Glover R. Plastination of anatomical material. Anat Embryol. 1984; 175: 411-421
- Wittaker G. Plastination in teaching Anatomy Australian Optometrical Association Conference, 25-26th Dec. 1995, perth, Australia

شکل ۱. نمای قدامی آگزیلا، کتف، بازو.
 ۱- عضله دو سر بازویی، ۲- عضله براکیالیس، ۳- عصب مدین،
 ۴- عضله کوراکیوبراکیالیس، ۵- شریان براکیال،
 ۶- عضله پکتورالیس ماژور، ۷- عضله ترس مینور،
 ۸- شریان ساب اسکاپولار، ۹- عضله پکتورالیس مینور،
 ۱۰- شریان اگزیلاری، ۱۱- عضلات رومبویید، ۱۲- عضله ذوزنقه‌ای،
 ۱۳- عضله لاتیسموس دورسی، ۱۴- عضله سه سر بازویی



شکل ۲. نمای تحتانی.
 ۱- عضله واستوس مدیالیس، ۲- عضله رکتوس
 فموریس، ۳- ورید سافنوس بزرگ، ۴- عضله سارتوریوس،
 ۵- شریان فمورال، ۶- ورید فمورال، ۷- عضله پکتینئوس،
 ۸- لیگامان اینگوئینال، ۹- عضله ایلیاکوس، ۱۰- عضله پسواس ماژور،
 ۱۱- مثانه، ۱۲- عصب فمورال، ۱۳- طناب اسپرماٹیک،
 ۱۴- عضله ایداکتور لانگوس، ۱۵- بیضه، ۱۶- عضله گراسیلیس،
 ۱۷- عضله ایداکتور ماگنوس