

## بررسی اثر شفاف سازی پراکسید هیدروژن بر روی عضلات دیواره خلفی تن

### به همراه نخاع و بصل النخاع قبل از پلاستینیشن

\*\*\*\* حمیدرضا غفاری M.Sc.\*، غلامرضا دشتی Ph.D.\*\*، ابراهیم اسفندیاری Ph.D.\*\*\*، غلامرضا حاجیان Ph.D.\*\*\*\*  
علی اصغر نشاط M.Sc.\*\*\*\*\*

\* گروه علوم تشریع عضو هیئت علمی دانشکده علوم پزشکی زابل

\*\* گروه علوم تشریع دانشگاه علوم پزشکی اصفهان

\*\*\* گروه شیمی دانشگاه اصفهان

\*\*\*\* گروه بهداشت محیط دانشکده علوم پزشکی زابل

وصول: اردیبهشت ماه ۸۵، پذیرش تیر ماه ۸۵

### چکیده

**هدف:** یکی از مشکلاتی که در عمل پلاستینیشن بافتها ممکن است وجود داشته باشد تیرگی رنگ بافت قبل یا در حین عمل پلاستینیشن است که بافت پلاستینه ایجاد شده تیره و عملاً غیر قابل استفاده است. برای رفع این مشکل ما به اثر شفاف سازی بافت پوسیله آب اکسیژنه قبل از پلاستی نیشن بررسی شد.

**مواد و روشها:** پس از تهیه یک جسد انسانی برای پلاستینیشن به ترتیب مراحل تشریع، آبگیری و چربیگیری را انجام شد. در این تحقیق پس از به دست آوردن بهترین غلطت و زمان به کارگیری آب اکسیژنه (۱۶,۶/در ۶ ساعت) برای شفاف سازی، شفاف سازی نمونه اصلی را انجام گرفت و پس از آن اشباع تحت فشار و پرداخت انجام شد. در نهایت نمونه ساخته شده با نمونه استاندارد مقایسه شد.

**یافته‌ها:** نمونه تهیه شده از نظر رنگ و حفظ شکل ظاهری با نمونه اصلی (نمونه ساختهای دلبرگ آلمان) مقایسه شد و تفاوتی بین نمونه‌ها مشاهده نشد. قطعه پلاستینه تولید شده در آزمایشگاه فیزیک پزشکی توسط دستگاه اونیورسال (DARTEC) universal test (England) با نمونه استاندارد از نظر استحکام و انعطاف پذیری مقایسه شد که پس از بررسی آماری مقادیر عددی مربوط به کمیتها اندازه گیری شده توسط نرم افزار SPSS اختلاف معنی داری بین مقادیر مشاهده نشد ( $p < 0.005, SE = -0.382 \pm -0.460$ ).

**نتیجه‌گیری:** نمونه تولید شده، خشک، قابل انعطاف، غیر سمی بوده، رنگ و شکل اصلی خود را حفظ نموده بود. نمونه‌های پلاستینه اجازه مطالعه و آموزش توپوگرافی صحیح را از موقعیتهای درست آناتومیک فراهم می‌نماید و برای مطالعه بهتر و آسانتر قطعات مرتبط که دارای رنگ تیره هستند، شفاف سازی با آب اکسیژنه و پلاستینه نمودن آنها پیشنهاد می‌شود.

**کلیدواژه‌ها:** آب اکسیژنه، پلاستینیشن، شفاف سازی

آدرس مکاتبه: زابل، دانشکده علوم پزشکی، گروه علوم تشریع  
E-mail: hamidghaffary@yahoo.com  
کد پستی: ۹۸۶۱۸۴۴۱۴۴

## مقدمه

آب اکسیژنه یک مایع سنگین، ناپایدار و بی رنگ است که در صنعت جهت سفید کنندگی و در خانه بعنوان ضدغافونی کننده و گندزدا استفاده می شود.

آب اکسیژنه خالص  $H_2O_2$  کمی آبی رنگ است و با زحمت زیاد می توان آنرا تهیه نمود. آب اکسیژنهای که در داروخانه‌ها به اسم آب اکسیژنه رقیق فروخته می شود محلولی است از آب اکسیژنه در آب که در ۱۰۰ قسمت آن سه قسمت آب اکسیژنه است و مانند آب بی‌رنگ و بی‌بوست و مزه تلخی دارد و کمی اسیدی است. آب اکسیژنه با آب متفاوت است چون دارای یک اتم اکسیژن اضافی است. آب اکسیژنه در بی‌رنگ کردن شاخ، پشم گوسفند، پنبه، کتان، کنف، کاه، چوب، کاغذ، روغن، چربی، واکس، صابون، ابریشم، عاج، پر و غیره بکار می رود. رنگ بعضی لکه‌های صورت را هم آب اکسیژنه تخریب می کنند. اگر موی سیاه را پس از شستن با کربنات سدیم (تا چربی آن برطرف شود) در محلول آب اکسیژنه بگذارند به رنگ روشن در می آید. بسیاری از خمیر دندانها و سایر اجسامی که برای پاک کردن دندانها بکار می رود در موقع استعمال تولید آب اکسیژنه می کنند که باعث سفیدی دندانها می شود [۱ و ۲]

فساد و پوسیدگی در عین حال که فرآیندی حیاتی در طبیعت است برای مطالعات مرفوولژیکی، آموزشی و تحقیقاتی به عنوان یک مانع محسوب می شود. این اصل در مورد نمونه‌های بیولوژیکی نیز صادق است. به طوری که وقتی این نمونه‌ها در معرض یک وضعیت قرار می گیرند به طور قابل ملاحظه‌ای چروکیده می شوند [۳] آب و هوا از مهمترین عوامل فرسایش هستند به همین دلیل در مصر باستان ابتدایی ترین روش مومنیابی [۴] حدود ۳۰۰۰ سال قبل از میلاد با مومنیابی اجساد (حفظ از آب و هوا) و سپس خشک نمودن آنها به راز نگهداری اجساد پی بردن. (۵)

یافتن روش مناسب نگهداری، بهخصوص برای متخصصان

رشته آناتومی از اهمیت خاصی برخوردار بوده زیرا از گذشته‌های دور همواره در جستجوی روشی برای نگهداری بافت‌های قابل متلاشی و نرم بدن انسان و تهیه نمونه‌هایی بادوام، با قوام، با استحکام و قابل حمل و نقل بوده اند. دیکنر (Dikceans) و همکاران در سال ۱۹۱۴ [۶] و هوخستر و اشمايدل (Hokhester & Shemaidel) در سال ۱۹۲۴ [۷] با نگهداری نمونه‌ها در پارافین تا حدودی به این هدف نزدیک شدند. این نمونه‌های خشک دارای ظاهری طبیعی و نسبت به تأثیرات مکانیکی مقاوم بودند. ولی با این وجود دوام و قوام آنها زیاد نبود و در مقابل گرما حساس و قابل اشتعال بودند. تا اینکه روش منحصر به فردی در نگهداری بافت‌ها توسط دکتر گونترفون‌هاگنز درهایدلبرگ آلمان در سال ۱۹۷۸ ابداع شد. در این روش آب و چربی در بافت‌های بیولوژیک با پلیمرهای مخصوص جایگزین شده که بعداً آنها بتدریج سخت شده و در پایان خشک، بی بو و قطعات بادوامی را ایجاد می نمایند. او برای اولین بار در سال ۱۹۸۵ قلب انسان را به کمک روشی به عنوان S10 (ویژه نمونه‌های حجمی مانند سر، لگن، اندامها) نگهداری نمود [۸]. آموزش آناتومی بدن انسان علاوه بر نیاز به معلم متخصص، نیاز به استفاده از تکنیکهای کمک آموزشی مناسب نیز دارد. قطعات پلاستینه نسبتاً جدید می باشند و برای اهداف آموزشی و همچنین نشان دادن گوناگونیهای (variation) که بعضی اوقات در قطعات بیولوژیک پیدا می گردند، بسیار مفید هستند [۹]. یکی از مشکلاتی که در پلاستینیشن بافت‌ها ممکن است وجود داشته باشد تیرگی رنگ بافت قبل یا در حین عمل پلاستینیشن است که بافت پلاستینه ایجاد شده دارای رنگ تیره بوده و عملاً غیر قابل استفاده است [۱۰]. برای رفع این مشکل و ایجاد یک نمونه پلاستینه شفاف با رنگ تقریباً طبیعی در این مطالعه اثر شفاف سازی پراکسید هیدروژن بر روی عضلات دیواره خلفی تن بهمراه نخاع و بصل النخاع قبل از پلاستینیشن بررسی شد.

در دمای ۱۵- قرار داده شد، به طوری که غلظت محلول اول ۵۰ تا ۷۰ درصد و محلول آخر ۱۰۰٪ بود که طول مدت هر وان استون ۱۱-۱۴ روز بود و از سه وان استون استفاده شد. 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 ما کامل شده است، که این کار توسط استون متر انجام گرفت [۱۰].

**۴. چربی گیری:** طی مرحله آبگیری چربی نمونه نیزتا حدی حل شد. در نمونه ما از استون ۱۰۰ درصد استفاده شد و نمونه به مدت دو هفته در این استون در دمای اتاق نگهداری (دمای ۲۵ + تا ۲۲ + درجه سانتی گراد) شد [۱۱].

**۵. شفاف نمودن نمونه:** بعد از چربی گیری برای شفاف نمودن نمونه، ابتدا سی و شش نمونه از عضله سرینی بزرگ جسد با ابعاد تقریبی  $5 \times 3 \times 2$  سانتی‌متر انتخاب شد، سپس قطعات به نه گروه مختلف تقسیم شدند و هر گروه از یک تا ۱/۴ ده شماره گذاری شد، قطعات گروه ۱ را ابتدا در غلظت ۱/۴ درصد به ترتیب در زمانهای (۱، ۲، ۱۰، ۱۲، ۸، ۶، ۴، ۲، ۱) ۲۴ ساعت) قرار گرفتند و در پایان هر زمان نمونه شاهد شد و میزان شفافیت آن (نzdیکی به رنگ واقعی عضله) ثبت شد و این عمل به طور جداگانه برای هر هشت گروه دیگر نمونه‌ها در زمانهای یاد شد. با غلظتهاي  $3/8$  درصد،  $16/6$  درصد،  $33/3$  درصد از آزمایش قرار گرفت (جدول ۱).

بهترین نمونه حاصل را از نظر شفافیت مشخص شد و سپس غلظت و زمان مورد استفاده برای آن نمونه که غلظت  $16/6$  درصد و زمان ۶ ساعت بود برای نمونه اصلی استفاده گردید و برای دهیدراته نمودن مجدد، در استون  $100$  درصد در دمای ۱۵- درجه سانتی گراد به مدت ده روز قرار داده شد.

**۶. اشباع تحت فشار:** اشباع تحت فشار نمونه آبگیری شده پس از اشباع توسط حلال میانجی (استون) در مخلوط پلیمر P75 (پلیمر ساخت دانشگاه اصفهان) غوطه ور شده و با اعمال وکیوم مایع حدواتسط تبخیر شدنی از نمونه خارج گردید، و

## مواد و روشهای

این پروژه یک طرح تجربی-کاربردی بود و برای بررسی اثر شفاف‌سازی پراکسید هیدروژن روی عضلات دیواره خلفی تن به همراه نخاع و بصل النخاع قبل از پلاستینیشن مواد زیر به بکار گرفته شد.

- (۱) جسد انسانی (۲) پلیمر (پلی استر رزین) <sup>(۳)</sup> سخت کننده (پراکسید ایتالیایی) (۴) شتاب دهنده (کبالت) (۵) استون ۱۰۰٪ (۶) sheet (آلمان) (۷) فرمالین ۱۰٪ (۸) گلیسیرین (۹) اتانول (۱۰) پودر تیمول (۱۱) فنول (۱۲) دستگاه DARTEC (برای اندازه‌گیری خواص فیزیکی) (۱۳) محفظه برای استون (۱۴) محفظه اشباع تحت فشار (۱۵) وسائل تشريح کردن (۱۶) استون متر (۱۷) آب اکسیژنه  $3/33$ ٪ (۱۸) فریزر (۳۰- درجه

برای پلاستینیشن جسد مراحل زیر بر ترتیب انجام گرفت [۳ و [۴]:

- (a) تثبیت جسد، (b) تشريح، (c) آبگیری، (d) چربی گیری، (e) شفاف نمودن نمونه، (f) اشباع تحت فشار، (g) پرداخت، (h) تهیه عکس از نماهای مختلف جسد

**۱. تثبیت جسد:** ابتدا یک کاداور بلا ورشه را از طریق پزشکی قانونی برای گروه علوم تشريح تهیه کرده و پس از تزیریق محلول فیکساتیو به درون شریانها به مدت شش ماه در سردخانه نگهداری شد تا جسد کاملاً تثبیت شد [۴].

**۲. تشريح:** تشريح دیواره خلفی تن، سر و گردن و تشريح توراکس و شکم به ترتیب انجام شد [۴]

**۳. آبگیری:** پدیدهای است که بر اساس انتشار صورت می‌گیرد و به معنای جایگزین نمودن آب بافتی توسط یک حلال آلی است. در این مرحله آبگیری به طور عمده توسط استون صورت گرفت، زیرا استون به عنوان حلال میانجی (مایع حدواتسط تبخیر شونده) در طول مرحله اشباع سازی به کار رفت. برای به حداقل رساندن چروکیدگی نمونه آبگیری به صورت تدریجی انجام شد. که طی این روش نمونه در یک سری از محلولهای آبگیری با غلظتهاي افزایش یابنده

بصورت ناحیه رنگ پریده روی نمونه باقی نماند پس از در آوردن نمونه از حلال میانجی سریعاً به داخل پلیمر فرو برد شد.

**۷. پرداخت:** عبارت است از خشک کردن نمونه به نحوی که به راحتی قابل دست زدن و حمل و نقل باشد. روش پرداخت به این شکل بود. که پس از خارج کردن نمونه از درون محلول اشباع اجازه داده شد تا پلی مر اضافی از نمونه جدا شود. سپس نمونه را به مکانی که دارای دمای نسبتاً بالایی بین ۵۰-۲۰ درجه سانتیگراد داشت منتقل شد تا خوب خشک و حالت چسبندگی آن را از بین برود قبل از خشک شدن نمونه وضعیت آناتومیکی عناصر درست و مرتب شد. مدت پرداخت در نمونه مورد تحقیق ما ۴ هفته در دمای ۲۵ درجه سانتی گراد و در زیر نور <sup>uv</sup> انجام گرفت [۷].

همزمان توسط پلیمر سفت شونده جایگزین شد که پلیمر سفت شونده وارد فضای داخل سلولی و بین سلولی گردید [۶]. هنگامیکه حلال بافت را ترک می کرد، یک خلا در نمونه ایجاد شد که این خلا پلیمر را بداخل نمونه می کشاند. اشباع با فشار را در دمای ۸-۱۰ درجه سانتی گراد، در مدت ۳۶ ساعت صورت پذیرفت.

به ازای یک کیلوگرم نمونه تقریباً دو لیتر مخلوط پلیمر مصرف شد. اشباع با فشار سریع انجام نشد تا پلیمر زمان کافی برای نفوذ به داخل بافت را داشته باشد [۶]. آماده سازی مخلوط پلیمر P75 شامل پلیمر (۵۰ لیتر) + هاردنر (۱۵۰ cc) + پراکسید + شتابدهنده (۱۰ cc) + گلیسیرین (۱۰ لیتر) بود.

برای جلوگیری از اینکه بعد از مرحله اشباع نقاط خشک

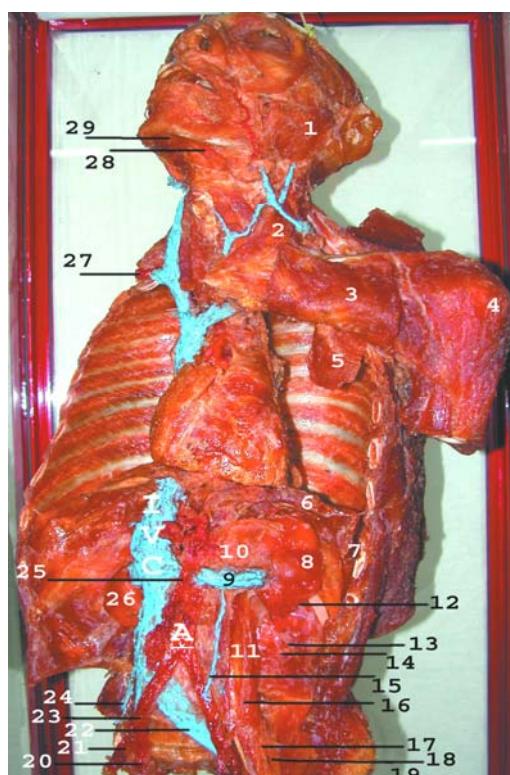
جدول ۱. بررسی زمان و غلظت مناسب آب اکسیژنه برای شفاف سازی بافت‌های تیره

زمان(ساعت)										آب اکسیژنه	غلظت
۲۴	۱۸	۱۲	۱۰	۸	۶	۴	۲	۱			
رنگ بافت بی تغییر	رنگ بافت بی تغییر	رنگ بافت بی تغییر	رنگ بافت بی تغییر	رنگ بافت بی تغییر	% ۱/۴						
رنگ بافت کمی روشن	رنگ بافت تیره	رنگ بافت تیره	رنگ بافت تیره	رنگ بافت تیره	% ۳/۸						
رنگ بافت روشن تراز حد طبیعی	رنگ بافت کمی روشن تراز حد طبیعی	رنگ بافت تقریباً طبیعی	رنگ بافت روشن	رنگ بافت روشن	رنگ بافت کمی روشن	% ۱۶/۶					
بافت کاملا بی رنگ	بافت کاملا بی رنگ	رنگ بافت بسیار روشن تراز حد طبیعی	رنگ بافت بسیار روشن تراز حد طبیعی	رنگ بافت بسیار روشن تراز حد طبیعی	% ۳۳/۳						

## یافته‌ها

جدول ۲. جدول میانگین و انحراف معیار گروههای مورد مطالعه

P Value	Mean $\pm$ SD	گروهها
0/ 385	0/ 789 $\pm$ –0/ 604	نمونه آلمانی گروه ۱
0/ 387	0/ 391 $\pm$ –0/ 421	نمونه مورد تحقیق گروه ۲



1-Parotid gland, 2-Sterno cleidomastoid muscle, 3-Pectoralis major, 4-Deltoid, 5-Pectoralis minor, 6-Diaphragm, 7-Costodiaphragmatic recess, 8-Left kidney, 9-Left renal vein, 10-Supra renal gland, 11-Psoas major muscle, 12-Subcostal nerve, 13-Illiohypogastric nerve, 14-Illioinguinal nerve, 15-Left gonadal vein, 16-Ureter, 17-Jenitofemoral nerve, 18-Femoral nerve, 19-Illiacus muscle, 20-Internal illiac artery, 21-External illiac artery, 22-Left common iliac vein, 23-Common iliac artery, 24-Right gonadal artery, 25-Superior mesenteric, 26-Left kidney, 27-Subcalavine artery, 28-Anterior belly of digastric muscle, 29-Mylohyoid muscle.

در این بررسی یک قطعه از عضله استرنوکلیدوماستوئید این نمونه را یک قطعه هم اندازه از عضله نمونه مشابه ساختهای دلبرگ آلمان را از نظر ارجاع پذیری و استحکام توسط دستگاه اونیورسال (Universal test DARTEC) ساخت کشور انگلیس، در گروه فیزیک پزشکی دانشکده پزشکی اصفهان مقایسه شد، و به دو نمونه در زمانهای متفاوت فشارهایی بین ۱ تا ۳۰۰ نیوتن در ۱۸ مرحله وارد شد و تفاوت استحکام و انعطاف پذیری تعداد دفعاتی که فشار روی دو نمونه وارد آمد با آزمون T سنجیده شد، که تفاوت معنی داری از نظر آماری نداشت و نتایج در جدول ۲ آمده است. همچنین قطعه‌ای از نمونه را از نظر رشد قارچ و باکتری در آزمایشگاه میکروب شناسی آزمایش شد که رشدی مشاهده نشد.

نمونه تهیه شده از نظر رنگ و حفظ شکل ظاهری کاملاً به کیفیت رنگ نمونه اصلی (نمونه ساختهای دلبرگ آلمان) بود. بعد از بررسی وسیع در مقالات اینترنت و مجلات مشاهده شد، برای اولین بار در ایران و در دنیا از آب اکسیژن برای شفاف کردن نمونه‌ها قبل از پلاستینیشن استفاده شده است. شکل ۱ نمای قدامی سر و گردن و نمای قدامی جدار خلفی تنه است، که عناصر مربوط به این ناحیه را که در آن می‌توان دید: شبکه عصبی لومبار، حالبهای شریان ایلیاک مشترک چپ و راست، شریان ایلیاک خارجی و شریان ایلیاک داخلی چپ و راست، تنہ شریانی سلیاک و مزانتریک فوکانی، شریان ساب کلاوین، وریدهای کلیوی، وریدهای گونادال، ورید اجوف تحتانی، ورید ایلیاک مشترک راست و چپ، ورید ایلیاک داخلی و خارجی راست و چپ، رسسهای کوستو دیافراگماتیک، موقعیت قلب نسبت به دیافراگم، عضلات پسوس مأذور و ایلیاکوس اشاره نمود.

11-Illiocostalis thoracis muscle, 12-Tears major muscle, 13- Illiocostalis lumborum muscle, 14-Cauda equine, 15-Erector spinae, 16-Serratus posterior inferior, 17- Latissmus dorsi muscle, 18-Spinal cord, 19-Rhomboid major muscle, 20-Infraspinatus muscle, 21-Rhomboid minor muscle, 22-Supraspinatus muscle, 23-Levator scapulae muscle, 25-Trapezium muscle.

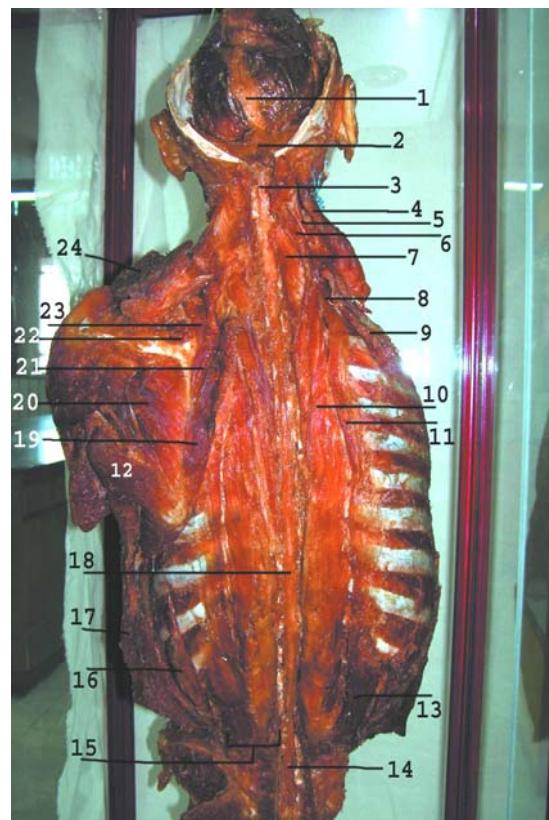
## بمث

هدف اصلی این مطالعه بررسی اثر شفاف سازی پراکسید هیدروژن روی عضلات دیواره خلفی تن بهمراه نخاع و بصل النخاع قبل از پلاستیکیشن بود که نمونه تولید شده، خشک، قابل انعطاف، غیر سمی بوده، رنگ و شکل اصلی خود را حفظ نموده و برای آموزش آناتومی این ناحیه کاملاً مناسب است. نتایج حاصله از تعداد دفعاتی که فشار بر روی دو نمونه وارد شد نشان داد که تفاوت معنی داری از نظر آماری بین استحکام و انعطاف پذیری آن دو وجود نداشت.

نمونه پلاستیکیه اجزاء مطالعه و آموزش توپوگرافی صحیح از موقعیتهای درست آنatomیک را فراهم کرده و برای مطالعه بهتر و آسانتر قطعات مرطوب که دارای رنگ تیره هستند، شفاف سازی با آب اکسیژنه و پلاستیکه نمودن آنها پیشنهاد می شود تا نمونه ای با رنگ طبیعی و دارای بقای تقریباً دائمی داشته باشیم.

با انجام لامینکتومی ظریف کل نخاع و بصل النخاع و ریشه دم اسب را نمایان شد و با تشريح دقیق، عضلات پشت را و عناصر، نمای قدامی دیواره خلفی تن را مشخص شد. در مرحله اشباع تحت فشار به جای پلیمر سلیکون که دارای قابلیت انعطاف مناسب، اما از شفافیت کمی برخوردار است و به طور رایج در روش S ۱۰ استفاده می شود، [۱۰] از پلیمر پلی استر رزین که شفافیت بالایی نسبت به سلیکون دارد و قابلیت انعطاف پذیری کمی نسبت به آن برخوردار است

در شکل ۲ نمای خلفی سر و گردن و جدار خلفی تن بهمراه نخاع، بصل النخاع و مغز است که در این نمونه میتوان به لایه سطحی (تراپزیویس و لاتیسموس دورسی)، لایه میانی (سراتوس پوستریور سوپریور و سراتوس پوستریور اینفریور)، عضلات لایه عمقی (ایلشو کوستالیس سرویسیس، ایلشو کوستالیس توراسیس، ایلشو کوستالیس لومبارم، لانجیسموس توراسیس، لانجیسموس سرویسیس، لانجیسموس کاپیتیس، سمی - اسپاینالیس کاپیتیس و اسپلینوس کاپیتیس) و به نخاع، بصل النخاع و ریشه دم اسب اشاره نمود که بعلت لامینکتومی جهت مشخص کردن نخاع عضلات اسپاینالیس و روتاتورها برداشته شده اند.



1-Dura mater, 2-Tentorium cerebelli, 3-Medulla oblongata, 4-Sternocleidomastoid,  
5-Splenius capitis, 6-Longissimus capitis muscle,  
7-Semispinalis cervicis muscle,  
8-Illiocostalis cervicis muscle, 9-Serratus posterior superior muscle, 10-Longissimus thoracis muscle,

مرطوب نگهداری می‌شوند دارند و از ارزش آموزشی برتری نسبت به نمونه‌های مرطوب برخوردارند، چون به راحتی می‌توان به آنها دست زد [۱۰]. با پلاستی نیشن بافت‌های نرم، اعضاًی توحالی، استخوانها و دندانها ثابت شده که آنها در نگهداری بافت‌های ظریف بسیار با ارزش هستند. خشک بودن قطعات پلاستینه و پایابی و مقاوم بودن آنها باعث شده که براحتی بتوان به آنها دست زد. [۱۱]. به جای سلیکون در روش S10 با کارگیری پلی استر به همراه گلیسیرین نمونه‌های شفاف و قابل انعطافی تولید شد و همچنین از نظر اقتصادی نیز مقرن به صرفه بود.

پیشنهاد می‌شود برای مطالعه نمونه‌هایی که از نظر آناتومیک تپیک هستند یا گوناگونیهای (variation) جالبی را نشان می‌دهند، برای پایابی آنها حتماً پلاستینه شوند. در صورتی که رنگ نمونه قبل از پلاستینیشن مطلوب نباشد یا احتمال سیاه شدن آن طی مراحل پلاستینیشن می‌رود، حتماً از آب اکسیژن استفاده شود.

و همچنین از نظر اقتصادی مناسب‌تر بود استفاده شد و با به کارگیری گلیسیرین خاصیت انعطاف‌پذیری به نمونه برگردانده شد و شفافیت آن نیز حفظ گردید.

این نمونه با رنگ طبیعی خود، اجازه مطالعه و آموزش توپوکرافی دقیق از موقعیتهای صحیح آناتومی را داده و به راحتی قابل حمل به کلاس درس است. با ساخت این گونه نمونه‌ها میزان انجام اتوپسی کاهش یافته و باعث کاهش قابل ملاحظه‌ای در هزینه‌ها (خرید جسد - مواد تثیت شده - نحوه نگهداری) و وقت را به دنبال دارد. پلاستی نیشن اجازه می‌دهد که قطعات آناتومیک را در شرایط نزدیک به شرایط عادی نگهداری نماییم و در کاهش مواد مضر مؤثر است. پلاستی نیشن یک ثبات بالا نسبت به عکسها و طرحهای بدن دارد و در ذهن انسان الگو ایجاد می‌نماید [۹]. قطعات پلاستینه شده تمیز و بدون بو است و حداقل نیاز به مراقبت را دارند و می‌توان آنها را در قفسه یا ویترین نمایش داد، این قطعات مقاومت و دوام بیشتری از اشکال مشابه که به صورت

## References

- Deliperi S, Bardwell DN, Wegley C, Congiu MD.** In vitro evaluation of biomers micro leakage after exposure to 33% hydrogen peroxide: self-etch vs total-etch adhesives. Oper Dent 2006; 31(2):227-32.
- Hemmer JD, Drews MJ, Laberge M, Matthews MA.** Sterilization of bacterial spores by using supercritical carbon dioxide and hydrogen peroxide. J Biomed Mater Res B Appl Biomater 2006; 12(1): 12-4.
- Weiglein A.H.** Preservation and plastination. Clin Anat 2002; 15(6):445-51.
- Ripani M, Basi A.** comparative analysis of a plastination specimen and clinical diagnostic images. JISP 1994; 8(1):12-4.
- Weiglein A.H.** plastination a tool for teaching and research. Acta Anatomica 1997; 158: 27-36.
- Henry R.W, Nel PPC.** Forced impregnation for standard S10 method. JISP 1993, 7(1):27-31.
- Weiglein A.H, Henry R.W.** curing of polymer - biodur S10. JISP, 1993; 7(1): 32-35.
- Xu G, Li H, Zhang G, Li Y, Xie M.** Sectional anatomy and computer-assisted three-dimensional reconstruction of lateral skull base in normal. Clin Anat 2003 17(6):348-50.

9. **Mcquillen P.** The key the good tissue preservation. JISP 1993; 1: 7-11.
10. **Miklosova M, Miklos V.** Plastination with silicone method S 10 - monitoring and analysis causes of failure. Biomed Pap Med Fac Univ Palacky Olomouc Czech Repub 2004; 148(2): 237-8.
۱۱. محمود شبانی فر. «پلاستینیشن» پایان نامه پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان، آذرماه ۱۳۷۴، صفحات ۱-۵ و ۸-۱۵.