

راهنمای ارسال نمونه های بافتی جهت ارزیابی هیستولوژی، پاتولوژی و IHC

- ۱- کلیه نمونه های بافتی پس از نمونه گیری باید در فرمالین ۱۰ درصد یا فرمالین بافر ۱۰ درصد تثبیت شوند. راهنمای تهیه فرمالین بافر در بخش خدمات بافتی و پروتوکلهای ضروری در دسترس می باشد.
- ۲- حداقل سه برابر حجم نمونه ها فرمالین اضافه شود.
- ۳- حتما دو روز پس از نمونه گیری فرمالین اولیه تخلیه و به نمونه ها فرمالین جدید اضافه شود.
- ۴- از قرار دادن نمونه ها در فریزر یا شستشو قبل از تثبیت جدا پرهیز شود. به هیچ وجه امکان تهیه مقاطع بر روی نمونه های فریز شده وجود ندارد.
- ۵- نوع رنگ آمیزی (اختصاصی یا عمومی) قبل از ارسال نمونه به آزمایشگاه تعیین و با کارشناسان آزمایشگاه هماهنگی انجام شود.
- ۶- در خصوص بافت بیضه و بافت مغز توصیه می شود تثبیت نمونه ۱ با استفاده از بوئن انجام شود. در این صورت نمونه ها باید حداکثر ۴ تا ۶ روز پس از قرار دادن در تثبیت کننده مقطع گیری و رنگ آمیزی شوند. استفاده از محلول بوئن برای تثبیت نمونه ها جهت IHC بر روی هیچ بافتی توصیه نمی شود.
- ۷- قرار دادن نمونه ها به مدت زیاد بیش از ۶ ماه و عدم تعویض فرمالین سبب کاهش کیفیت نمونه ها به ویژه در زمان مقطع گیری و انجام رنگ آمیزی های اختصاصی می شود. لذا آزمایشگاه از پذیرش چنین نمونه هایی که به خوبی نگهداری نشده اند معذور می باشد.
- ۸- نحوه تثبیت نمونه ها جهت آزمون IHC مشابه موارد فوق می باشد. استفاده از محلول بوئن برای تثبیت نمونه ها جهت IHC برای هیچ بافتی توصیه نمی شود.
- ۹- آزمایشگاه تنها نسبت به تهیه مقاطع بافتی و رنگ آمیزی آنها اقدام می کند و خدمات آنالیز بافت شناسی و پاتولوژی بر روی نمونه ها توسط متخصص بافت شناس یا پاتولوژیست صورت میگیرد که شامل تعرفه و درخواست جدا می باشد.